

WILHELM LUCHT

Prof. Dr. BERNHARD KLAUSNITZER

DIE KÄFER MITTELEUROPAS

4. SUPPLEMENTBAND

110 Abbildungen

GOECKE & EVERS · KREFELD
IM GUSTAV FISCHER VERLAG · JENA · STUTTGART · LÜBECK · ULM

Anschrift der Herausgeber
 Wilhelm Lucht
 Mierendorffstraße 50, D-63225 Langen
 Professor Dr. Bernhard Klausnitzer
 Postfach 20 27 31, D-01193 Dresden

Die Deutsche Bibliothek – CIP-Einheitsaufnahme

Die Käfer Mitteleuropas. – Jena ; Stuttgart ; Lübeck ; Ulm : G. Fischer
 Teilw. hrsg. von Heinz Freude . . . – Früher im Verl. Goecke und Evers, Krefeld
 ISBN 3-334-61035-7

Bd. 15 = Suppl.-Bd. 4. / Wilhelm Lucht ; Bernhard Klausnitzer 1998
 ISBN 3-437-35366-7

© Gustav Fischer Verlag Jena, 1998
 Villengang 2, D-07745 Jena

Das Werk einschließlich aller seiner Teile ist urheberrechtlich geschützt. Jede Verwertung außerhalb der engen Grenzen des Urheberrechtsgesetzes ist ohne Zustimmung des Verlages unzulässig und strafbar. Das gilt insbesondere für Vervielfältigungen, Übersetzungen, Mikroverfilmungen und die Einspeicherung und Verarbeitung in elektronischen Systemen.

Gesamtherstellung:



Verlagsdruckerei Schmidt GmbH, Neustadt a. d. Aisch

Printed in Germany

ISBN 3-437-35366-7

ISBN (Gesamtwerk) 3-334-61035-7

Inhalt

Vorwort	9
Derzeitiger Stand der Klassifikation der Käfer Mitteleuropas (KLAUSNITZER)	11
Familien-Synopsis	14
Zur Genitalpräparation bei Klein- und Kleinstkäfern (FRANZEN; KARNER)	20
Ergänzungen und Berichtigungen	
zu den Bänden 2, 3, 4, 5 und 12 (1. Supplement)	
1. Familie Carabidae (ASSMANN, BALKENOHL, DAFFNER, GEBERT, HIEKE, LOHSE †, LOMPE, MÜLLER-MOTZFELD, SCHMIDT, TRAUT- NER, WRASE)	23
2. Familie Hygrobiidae	
3. Familie Haliplidae (LOHSE †)	76
3.a Familie Noteridae	
4. Familie Dytiscidae (BALKE, HEBAUER, SCHAEFLEIN †)	78
5. Familie Gyrinidae (LUCHT)	82
6. Familie Rhysodidae (LUCHT)	82
6.a Familie Microsporidae (zuerst 20. Familie <i>Sphaeriidae</i>) (LUCHT)	82
7. Familie Hydraenidae (JÄCH)	83
7.a Familie Hydrochidae (HEBAUER)	96
8. Familie Spercheidae	
8.a Familie Georissidae (zuerst 43. Familie)	
9. Familie Hydrophilidae (HEBAUER, SCHÖDL)	97
10. Familie Histeridae (KANNAAR)	106
11. Familie Sphaeritidae	
12. Familie Silphidae (LUCHT)	110
12.a Familie Agyrtidae (LUCHT)	110
13. Familie Leptinidae	
14. Familie Cholevidae (<i>Catopidae</i>) (FRANK)	110
15. Familie Colonidae (LUCHT)	113
16. Familie Leiodidae (DAFFNER, LOHSE †)	113
(17.) Familie Clambidae = 38.a Familie	
18. Familie Scydmaenidae (KÖHLER)	115
(19. Familie <i>Orthoperidae</i>) = 60.a Familie Corylophidae	
(20. Familie <i>Sphaeriidae</i>) = 6.a Familie Microsporidae	
21. Familie Ptiliidae (KÖHLER)	117
(21.a Familie <i>Dasyceridae</i>) jetzt als U. F. in 23. Familie Staphylinidae (LÖBL)	119
(22. Familie <i>Scaphidiidae</i>) jetzt als U. F. in 23. Familie Staphylinidae (LÖBL)	119
23. Familie Staphylinidae (ASSING, FRISCH, KAHLEN, LÖBL, LOHSE †, PUTHZ, SCHÜLKE, TERLUTTER, UHLIG, VOGEL, WILLERS, WUN- DERLE, ZERCHE)	119
(23.a Familie <i>Micropeplidae</i>) jetzt als U.F. in 23. Familie Staphylinidae (ZERCHE, LOHSE †)	197
24. Familie Pselaphidae (LUCHT)	198

**Ergänzungen und Berichtigungen
zu den Bänden 6, 7, 8 und 13 (2. Supplement)**

25.	Familie Lycidae (GEISTHARDT)	201
25.a	Familie Omalisidae	
26.	Familie Lampyridae	
27.	Familie Cantharidae (GRUNDMANN)	201
28.	Familie Drilidae	
29.	Familie Malachiidae (EVERS)	202
29.a	Familie Dasytidae (MAJER)	203
30.	Familie Melyridae (MAJER)	204
30.a	Familie Phloiophilidae (MAJER)	204
31.	Familie Cleridae (GERSTMEIER)	204
32.	Familie Derodontidae (LUCHT)	206
32.a	Familie Trogossitidae (zuerst 48. Familie <i>Ostomidae</i>) (LUCHT)	206
32.b	Familie Peltidae (LUCHT)	206
32.c	Familie Lophocateridae (LUCHT)	207
33.	Familie Lymexylidae (<i>Lymexylonidae</i>)	
34.	Familie Elateridae (SIEG †, ZEISING)	208
35.	Familie Cerophytidae	
36.	Familie Eucnemidae (LUCHT)	221
36.a	Familie Lissomidae	
37.	Familie Throscidae (LESEIGNEUR)	222
38.	Familie Buprestidae (MÜHLE)	231
38.a	Familie Clambidae (zuerst 17. Familie) (ENDRÖDY-YOUNGA)	234
39.	Familie Dascillidae	
40.	Familie Scirtidae (<i>Helodidae</i>) (KLAUSNITZER)	235
41.	Familie Eucinetidae (LUCHT)	236
42.	Familie Dryopidae	
42.a	Familie Elmidae (JÄCH)	236
(43.)	Familie Georissidae = 8.a Familie	
44.	Familie Heteroceridae	
44.a	Familie Psephenidae	
44.b	Familie Limnichidae	
45.	Familie Dermestidae (LUCHT)	238
45.a	Familie Thorictidae (zuerst 57. Familie)	
46.	Familie Nosodendridae	
47.	Familie Byrrhidae (PÜTZ)	238
(48.)	Familie <i>Ostomidae</i> = 32.a Familie Trogossitidae	
49.	Familie Byturidae (LUCHT)	239
49.a	Familie Bothrideridae (LUCHT)	240
49.b	Familie Cerylonidae	
49.c	Familie Sphaerosomatidae	
50.	Familie Nitidulidae (SPORNRAFT)	240
50.a	Familie Kateretidae (SPORNRAFT)	243
51.	Familie Cybocephalidae (SPORNRAFT)	243
52.	Familie (<i>Rhizophagidae</i> , jetzt U.F. der) Monotomidae (LUCHT)	244
53.	Familie Cucujidae (LUCHT)	244
53.a	Familie Silvanidae (KARNER)	245

53.b	Familie Phloeostichidae	
54.	Familie Erotylidae (LUCHT, SCHMIDL)	245
54.a	Familie Biphyllidae (KREMER)	247
55.	Familie Cryptophagidae (REŠKA †, FRANZEN)	247
55.a	Familie Languriidae (FRANZEN)	254
(55.b)	Familie <i>Cryptophilidae</i> jetzt als G. in 55.a Familie Languriidae (FRANZEN)	257
56.	Familie Phalacridae	
56.a	Familie Laemophloeidae (KARNER)	257
(57.)	Familie Thorictidae = 45.a Familie	
58.	Familie Latridiidae (RÜCKER)	257
(58.a)	Familie <i>Merophysidae</i> jetzt als U.F. in 61. Familie Endomychidae (LUCHT)	261
59.	Familie Mycetophagidae (LUCHT)	261
60.	Familie Colydiidae (LUCHT)	262
60.a	Familie Corylophidae (zuerst 19. Familie <i>Orthoperidae</i>) (LUCHT)	264
61.	Familie Endomychidae (LUCHT)	264
62.	Familie Coccinellidae (FÜRSCH)	265
63.	Familie Sphindidae	
(64.)	Familie <i>Aspidiphoridae</i> in 63. Familie Sphindidae	
65.	Familie Cisidae (REIBNITZ)	266
66.	Familie Lyctidae (GEIS)	269
67.	Familie Bostrichidae (GEIS)	271
68.	Familie Anobiidae (LUCHT)	273
69.	Familie Ptinidae (LUCHT)	274
70.	Familie Oedemeridae (BATHON)	275
71.	Familie Pythidae	
71.a	Familie Salpingidae (LUCHT)	276
71.b	Familie Mycteridae	
71.c	Familie Prostomidae	
72.	Familie Pyrochroidae	
73.	Familie Scraptiidae (LUCHT)	277
74.	Familie Aderidae (KLINGER)	277
75.	Familie Anthicidae (UHMANN)	280
76.	Familie Meloidae	
77.	Familie Ripiphoridae (LUCHT)	280
(78.)	Familie Stylopidae entfällt	
79.	Familie Mordellidae (LUCHT)	280
80.	Familie Melandryidae (<i>Serropalpidae</i>) (LUCHT)	281
80.a	Familie Tetratomidae (LUCHT)	282
81.	Familie Lagriidae (LUCHT)	282
82.	Familie Alleculidae (LUCHT)	282
83.	Familie Tenebrionidae (SCHAWALLER)	283
84.	Familie Boridae	
84.a	Familie Trogidae (KRELL)	286
84.b	Familie Geotrupidae (KRELL)	286
85.	Familie Scarabaeidae (KRELL)	287
86.	Familie Lucanidae (KRELL)	295

**Ergänzungen und Berichtigungen
zu den Bänden 9, 10, 11 und 14 (3. Supplement)**

87. Familie Cerambycidae (BENSE, ADLBAUER)	297
88. Familie Chrysomelidae (KIPPENBERG)	313
U.F. Alticinae (DÖBERL)	319
89. Familie Bruchidae (ANTON)	324
89.a Familie Urodonidae	
90. Familie Anthribidae (FRIESER)	325
91. Familie Scolytidae (BENSE, SCHOTT)	326
92. Familie Platypodidae (BÖHME)	328
92.a Familie Cimberidae	
92.b Familie Nemomychidae (BEHNE)	328
92.c Familie Rhynchitidae	
92.d Familie Attelabidae	
92.e Familie Apionidae (BEHNE)	328
93. Familie Curculionidae (BEHNE)	331

Familien, bei denen in der vorstehenden Auflistung kein Bearbeiter angegeben ist, wurden ohne Änderungen mit aufgenommen, um einen geschlossenen Überblick über die zur Zeit dem Gesamtwerk zugrunde liegende Familienfolge zu geben. Damit dient die Liste zugleich als Grundlage zur Korrektur der Familientabellen in den Bänden I: 137–164, XII: 19–21 und XIII: 89–90.

Verzeichnis der verwendeten Abkürzungen	339
---	-----

Typographische Hinweise	340
-------------------------	-----

Register

Artenverzeichnis für Band 15	341
General-Register für die Bände 1–15 (Verzeichnis der Taxa von der Untergattung aufwärts)	355

Vorwort

In der optimistischen Annahme, daß die Aktualisierung der verhältnismäßig wenige Familien umfassenden Bände 9 bis 11 nicht allzu umfangreich sein würde, hatte Dr. LOHSE die Absicht, in einem Anhang zum 3. Supplementband die vermeintlich wenigen seit Erscheinen der Supplemente 1 und 2 bekannt gewordenen Ergänzungen, Änderungen und Berichtigungen mit aufzunehmen. Nach Abschluß aller Vorarbeiten zeigte sich jedoch, daß die Überarbeitung der Chrysomeloidea und Curculionoidea rund 400 Seiten umfassen und der geplante Appendix einschließlich des notwendigen Generalregisters weitere 170 Seiten beanspruchen würde. Statt eines unhandlichen, den üblichen Rahmen sprengenden Bandes entschloß sich der Verlag, den 3. Supplementband auf die beiden vorgenannten Überfamilien zu beschränken und die vorbereiteten Nachträge, durch weitere Manuskripte ergänzt, zusammen mit dem Generalregister aller Bände als abschließenden 15. Band aufzulegen.

Da Dr. LOHSE kurz vor Inangriffnahme dieser Aufgabe starb und LUCHT auf Wunsch von Dr. EVERS schon zuvor zu dessen Entlastung die Redaktion der Supplemente übernommen hatte, ergab sich die Verpflichtung, die Arbeit in Dr. LOHSES Sinne fortzuführen. Um hierbei zügig weiterzukommen, hat LUCHT zunächst durch Auswertung der einschlägigen mitteleuropäischen Primärliteratur für alle in Betracht kommenden Familien Rohmanuskripte angefertigt, von denen dann 38 gleichzeitig an die zur Mitarbeit bereiten Kollegen zur Prüfung, Ergänzung oder Korrektur versandt wurden. Da bekanntlich nur für wenige Familien oder Gattungen ausgesprochene Spezialisten zur Verfügung stehen, haben sich freundlicherweise auch Kollegen zur Mithilfe bereit gefunden, die sich mit der einen oder anderen Gruppe schon seit längerem intensiver beschäftigen.

Da die Vorarbeiten zu diesem Band bereits auf Grund der Übernahme des Verlags Goecke & Evers, Krefeld, durch den Gustav Fischer Verlag, Jena, Stuttgart, Lübeck, Ulm, einige Monate unterbrochen werden mußten, führte wenig später ein krankheitsbedingter Arbeitsausfall von LUCHT zu einer weiteren langfristigen Verzögerung, so daß die erhoffte schnelle Herausgabe fraglich erschien. Um dennoch ein baldiges Erscheinen zu ermöglichen, hat sich KLAUSNITZER bereit erklärt, in einer zweiten Runde die Einarbeitung der vielen, meist durch den zeitlichen Verzug nötig gewordenen Änderungen und Ergänzungen, die seitens der meisten Autoren eingereicht wurden, auf der Grundlage des bis dahin satzmäßig vorbereiteten Textes sowie alle weiteren Aufgaben der redaktionellen Bearbeitung und die technische Abwicklung zu übernehmen. Der Gustav Fischer Verlag war so entgegenkommend, dieser umfangreichen Überarbeitung des ursprünglichen Textes zuzustimmen. Dadurch konnte die lange Laufzeit seit der Einreichung der Manuskripte ausgeglichen und gleichzeitig eine weitgehende Aktualität erreicht werden. Die Autoren und die Herausgeber möchten dafür herzlich danken und diesen Dank vor allem an Frau Dr. h. c. JOHANNA SCHLÜTER und Frau INA KOCH, beide Jena, richten. Auf einen Katalogteil, wie er in den Supplementbänden 1 bis 3 enthalten ist, mußte verzichtet werden; der Umfang des vorliegenden Bandes hätte das Maß der anderen Bände bei weitem überschritten. Dieser Nachteil wird jedoch dadurch aufgehoben, daß in das neue „Verzeichnis der Käfer Deutschlands“ bereits eine aktualisierte Codierung und nomenklatorische Berücksichtigung der im 4. Supplement enthaltenen Änderungen und Ergänzungen einbezogen wurden.

Inhaltlich konnten wieder Beschreibungen zahlreicher neuer oder in Mitteleuropa erstmals nachgewiesener Arten aufgenommen und größtenteils zur Erleichterung der Bestimmung in dichotome Tabellen eingefügt werden. Weniger erfreulich ist hingegen die abermalige Fülle von Änderungen und Umbenennungen auf Grund von Homonymie oder Priorität. Außerdem führten die Bemühungen um ein phylogenetisch fundiertes System der Coleopteren dazu, daß altvertraute Familien in andere einbezogen oder aufgespalten, Gattungen zu Unterfamilien erhoben oder anderen Familien zugeordnet wurden und somit die lineare Reihung der höheren Taxa in vielen Fällen verändert wurde. Daher drängt sich oft die Frage auf, ob nicht im Interesse der Stabilität auf die Aufnahme der einen oder anderen nomenklatorischen Änderung oder systematischen Umstellung verzichtet werden sollte. Das ist in einigen Fällen geschehen. Generell kann jedoch keine Entscheidung getroffen werden, da nicht vorauszusehen ist, welche der neuen Publikationen zukünftig von der Fachwelt akzeptiert und welche korrigiert oder verworfen werden. Als verbindlich gelten jedoch die aufgenommenen Berichtigungen nicht authentischer Autorennamen und ungerechtfertigt emendierter Namen, für die der derzeit gültige CODE von 1985 verbindliche Weisungen gibt. Da der neue CODE zwar viel diskutiert und in Teilen bekannt, aber noch nicht gültig ist, wurden möglicherweise zu erwartende Änderungen nicht aufgenommen.

Im Interesse der Faunistik wurden zahlreiche Arten berücksichtigt, die in den letzten Jahren infolge Arealerweiterung oder Verschleppung erstmals in Mitteleuropa nachgewiesen werden konnten. Es ist erstaunlich, wie durch intensive Feldarbeit immer wieder überraschende Funde transgredierender oder adventiver Arten gelingen, die sich zum Teil bei uns einbürgern oder schon heimisch geworden sind.

So schließt der 4. Nachtrag mit einem erheblichen Umfang unterschiedlicher Informationen an die vorangehenden Supplemente an, ohne allerdings einen effektiven Abschluß darzustellen. Er gibt nur einen aktualisierten Überblick über die in den letzten Jahren auf den verschiedenen Gebieten der Koleopterologie gewonnenen Kenntnisse.

Abschließend sei allen in- und ausländischen Kollegen, die uneigennützig einzelne Gruppen bearbeitet oder im Interesse weitgehender Vollständigkeit umfangreiche Listen erwähnenswerter Arten zur Verfügung gestellt haben, herzlich gedankt. In diesen Dank sind mit Wehmut jene Kollegen und Freunde eingeschlossen, die unmittelbar vor oder während der redaktionellen Bearbeitung des Bandes leider verstorben sind: Dr. K. KOCH (Neuss), Dr. G. A. LOHSE (Hamburg), M. REŠKA (Prag), H. SCHAEFLEIN (Straubing) und Prof. Dr. J. SIEG (Lohne/Oldenburg). Leider muß diese Reihe um Herrn Dr. h. c. A. M. J. EVERS (Krefeld) erweitert werden, der als Begründer und über 30 Jahre lang Verleger der „Käfer Mitteleuropas“ auch an vorliegendem Band besonderen Anteil nahm, so daß ihm dieser in dankbarer Erinnerung gewidmet sei.

12. August 1998

WILHELM LUCHT
BERNHARD KLAUSNITZER

Derzeitiger Stand der Klassifikation der Käfer Mitteleuropas

VON BERNHARD KLAUSNITZER

Unter dem Titel „Bemerkungen zur Systematik der Coleoptera“ ist im Band 12 die von CROWSON publizierte Neugruppierung des Coleopterensystems dargestellt worden, auf die in Einzelheiten bereits in Band 1 eingegangen worden ist. In einer zweibändigen Festschrift „Biology, Phylogeny, and Classification of Coleoptera“, die 1995 von PAKALUK & ŚLIPIŃSKI zum 80. Geburtstag CROWSONs herausgegeben wurde, erschien die Arbeit von LAWRENCE & NEWTON: „Families and subfamilies of Coleoptera (with selected genera, notes, references and data on family-group names)“, eine Zusammenfassung der Weltliteratur zur Systematik der Coleoptera, die wiederum zahlreiche Veränderungen der Gruppierung und Nomenklatur enthält. Die für die Fauna Mitteleuropas aufgeführten Neuerungen werden in nachfolgenden Übersichten zunächst in komprimierter Form und anschließend in einer Synopsis für diejenigen Kollegen ausführlicher dargestellt, die sich mit der einen oder anderen Gruppe intensiver beschäftigen. Den Herausgebern der Festschrift, insbesondere Herrn Doc. Dr. hab. S. A. ŚLIPIŃSKI, Direktor des Museums und Zoologischen Instituts PAN Warschau, sind wir zu großem Dank verpflichtet, daß uns in entgegenkommender Weise das Manuskript der Arbeit schon sehr frühzeitig zur Auswertung und Einbeziehung in diesen Band überlassen wurde.

ADEPHAGA und MYXOPHAGA

Die Umgrenzung der Familien dieser Unterordnungen bleibt unverändert.

POLYPHAGA

1. Überfamilie Hydrophiloidea

Familie Hydrophilidae: schließt die Georissidae, Hydrochidae, Spercheidae, Helophoridae und Sphaeridiidae als Unterfamilien ein.

2. Überfamilie Histeroidea

Die beiden Familien Sphaeritidae und Histeridae werden in die Überfamilie Hydrophiloidea eingeordnet.

3. Überfamilie Staphylinoidea

Die Familie Hydraenidae wird hier eingeordnet.

Die weiteren Familien sind Ptiliidae, Agyrtidae, Leioididae (einschließlich der Anisotomidae, Cholevidae (*Catopidae*) und Colonidae; zusätzlich werden die Leptinidae + Platypsyllidae einbezogen), Scydmaenidae, Silphidae, Staphylinidae (einschließlich Dasysericidae, Micropeplidae, Pselaphidae, Scaphidiidae).

4. Überfamilie Dascilloidea

Bleibt wie bisher.

5. Überfamilie Eucinetoidae

Als neuer Name für diese Überfamilie hat Scirtoidea zu stehen. Für den Namen Helodidae muß Scirtidae eingesetzt werden (in Supplementband 2 bereits geschehen). Der Umfang der Familien bleibt unverändert.

6. Überfamilie Scarabaeoidea

Die Familien Lucanidae, Trogidae, Geotrupidae bleiben erhalten.

Aus den Scarabaeidae werden als neue Familie die Ochodaeidae (Gattungen *Ochodaenus* DEJEAN und *Codocera* ESCHSCHOLTZ) ausgegliedert.

7. Überfamilie **Byrrhoidea**

In diese Überfamilie wird auch die 8. Überfamilie **Dryopoidea** eingeordnet, so daß sie jetzt folgende Familien umfaßt: Byrrhidae, Psephenidae, Heteroceridae, Limnichidae, Dryopidae und Elmidae.

9. Überfamilie **Buprestoidea**

Bleibt wie bisher.

10. Überfamilie **Elateroidea**

Die Lissomidae werden als Unterfamilie in die Elateridae eingegliedert.

Die Throscidae, Cerophytidae und Eucnemidae bleiben unverändert.

Die 5 Familien der ehemaligen 11. Überfamilie **Cantharoidea** werden den Elateroidea zugeordnet.

12. Überfamilie **Dermestoidea**

Die Familie Derodontidae (einschließlich der Gattung *Laricobius*) wird Repräsentant einer eigenen Überfamilie **Derodontoidea**.

Die Familie Thorictidae wird als Unterfamilie den Dermestidae zugeordnet (bereits in Supplementband 2 berücksichtigt).

13. Überfamilie **Bostrichoidea** (früher Bostrychoidea)

In dieser Überfamilie werden die Nosodendridae und Dermestidae (+ Thorictidae) eingeordnet, die früher die Überfamilie Dermestoidea repräsentierten.

Die Gattung *Endecatomus* (früher Bostrichidae) repräsentiert eine eigene Familie Endecatomiidae.

In die Bostrichidae (im alten Sinne) werden die Lyctidae einbezogen. Die Ptinidae werden zu einer Unterfamilie der Anobiidae.

Es ergibt sich folgende Familieneinteilung:

Nosodendridae

Dermestidae (+ Thorictidae)

Anobiidae (+ Ptinidae)

Bostrichidae (+ Lyctidae)

Endecatomiidae

14. Überfamilie **Cleroidea**

In die Familie Trogossitidae werden die Peltidae und Lophocateridae einbezogen. Die Malachiidae werden als Unterfamilie in die Melyridae eingeordnet.

Die Phloiophilidae und Cleridae bleiben im alten Umfang bestehen.

15. Überfamilie **Lymexyloidea**

Bleibt wie bisher.

16. Überfamilie **Cucujoidea**

Zu dieser Überfamilie werden die Familien der 1. Reihe (Clavicornia) gestellt.

Die Nitidulidae bleiben erhalten.

Für die Gattungen *Brachyleptus*, *Brachypterolus*, *Brachypterus*, *Heterhelus* und *Kateretes* wurde die Familie Brachypteridae (= *Kateretidae*) errichtet.

Die Rhizophagidae bilden zusammen mit der Gattung *Montoma* HERBST (früher Cucujidae) die Familie Monotomidae.

Die Sphindidae, Cucujidae (neue Umgrenzung), Phloeostichidae, Silvanidae, Phalacridae und Laemophloeidae bleiben erhalten.

Die Hypocopridae werden den Cryptophagidae als Unterfamilie zugeordnet. Die Languriidae schließen die Cryptophilidae ein.

Die Erythridae, Biphyllidae, Byturidae, Bothrideridae und Cerylonidae bleiben bestehen.

Aus den Sphaerosomatidae werden die Alexiidae.

Die Corylophidae, Latridiidae (früher Lathridiidae) und Coccinellidae bleiben erhalten.

In die Endomychidae werden die Merophysidae als UF. eingeordnet.

Die Familien der 2. Reihe (Heteromera) werden als Überfamilie **Tenebrionoidea** zusammengefaßt.

Die Mycetophagidae und Colydiidae bleiben erhalten.

Zu den Tenebrionidae werden die Lagriidae und Alleculidae als Unterfamilien gestellt.

Die Boridae, Prostomidae und Salpingidae werden erhalten.

Die Gattung *Agnathus* wird als Unterfamilie Agnathinae vorbehaltlich den Pyrochroidae zugeordnet.

Die Ciidae (früher Cisidae), Tetratomidae und Melandryidae bleiben bestehen.

Aus den Mordellidae werden die Arten der Unterfamilie Anaspinae ausgegliedert und den Scaptiidae zugeordnet (bereits in Supplementband 2 berücksichtigt).

Die Familien Rhipiphoridae, Meloidae, Anthicidae, Oedemeridae und Aderidae behalten den bisherigen Umfang.

17. Überfamilie **Chrysomeloidea**

Die Cerambycidae bleiben bestehen.

Aus den Chrysomelidae werden einige Taxa ausgegliedert, die zu eigenen Familien gerechnet werden:

Megalopodidae – *Zeugophora* (Zeugophorinae)

Orsodacnidae – *Orsodacne* (Orsodacninae)

Die Familie Bruchidae wird als Unterfamilie den Chrysomelidae zugeordnet.

18. Überfamilie **Curculionoidea**

Die Nemomychidae und Attelabidae bleiben erhalten, in die Anthribidae werden die Urodonidae einbezogen.

Die Apionidae gehen als Unterfamilie einschließlich einer 2. Unterfamilie Nano-phyinae in die Familie Brentidae ein.

Die Curculionidae bleiben bestehen. Die Scolytidae und Platypodidae werden den Curculionidae zugeordnet.

Diese Klassifikation, mit zahlreichen Neuerungen und kategorialen Umstellungen, ist jedoch nicht als endgültig zu betrachten. Sie ist lediglich eine Zusammenfassung des derzeitigen Bearbeitungs- und Wissensstandes der verschiedenen Familien und noch ± weit von dem angestrebten Ziel entfernt, statt eines typologischen Ordnungsgefüges ein phylogenetisches System zu schaffen. Zu gering sind die hierzu ebenfalls notwendigen Kenntnisse der Präimaginalstadien, insbesondere der Larven sowie der ökologischen Ansprüche. Zwar sind einige Ergebnisse in den Supplementbänden 1–4 berücksichtigt worden, insgesamt gesehen sollte jedoch die Weiterentwicklung abgewartet werden, da kontinuierlich Neuerungen und Änderungen erfolgen. So ist diese Klassifikation wie alle vorausgegangenen – auch anderer Autoren – nur ein temporär gültiger Zwischenstatus auf dem mühsamen Weg zu einem stammesgeschichtlich fundierten System.

Familien-Synopsis

Nach LAWRENCE & NEWTON (1995), soweit sie für M.E. in Betracht kommt.

Unterordnung MYXOPHAGA

Microsporidae (= *Sphaeriidae*)

Unterordnung ADEPHAGA

Gyrinidae

U. F.: Gyrinae (incl. Orectochilinae)

Haliplidae

Noteridae

U. F.: Noterinae

Hygrobiidae (= *Pelobiidae*)

Dytiscidae

U. F.: Copelatinae, Laccophilinae, Hydroporinae, Colymbetinae, Dytiscinae

Rhysodidae

Carabidae (incl. Cicindelidae)

U. F.: Omophroninae, Carabinae, Cicindelinae, Loricarinae, Elaphrinae, Scaritinae, Trechinae, Harpalinae; Brachininae (incertae sedis)

Unterordnung POLYPHAGA

Series STAPHYLINIFORMIA

Überfamilie HYDROPHILOIDEA (incl. Histeroidea)

Hydrophilidae (incl. Georissidae (= *Georyssidae*), Helophoridae, Hydrochidae, Spercheidae, Sphaeridiidae)

U. F.: Helophorinae (= *Elophorinae*), Georissinae (= *Georyssinae*), Hydrochinae, Spercheinae, Hydrophilinae (incl. Berosinae, Hydrobiinae), Sphaeridiinae

Sphaeritidae

Histeridae

U. F.: Abraeinae, Saprininae, Dendrophilinae, Onthophilinae, Tribalinae, Histerinae (incl. Hololeptinae), Hetaerinae

Überfamilie STAPHYLINOIDEA

Hydraenidae (= *Limnebiidae*)

U. F.: Hydraeninae, Ochthebiinae

Ptiliidae (= *Trichopterygidae*)

U. F.: Ptiliinae, Acrotrichinae

Agyrtidae (= Silphidae part; incl. Pterolominae)

Leiodidae (= *Anisotomidae*, *Lioididae*; incl. Catopidae, Cholevidae, Colonidae, Leptinidae, Platypsyllidae)

U. F.: Leiodinae (= *Anisotominae*), Coloninae, Cholevinae (= *Catopinae*; incl. Anemadinae, Bathysciinae, Nemadinae, Ptomaphaginae), Platypsyllinae (= *Leptininae*)

Scydmaenidae

U. F.: Scydmaeninae

Silphidae

U. F.: Silphinae, Nicrophorinae

Staphylinidae

U. F.: Omaliinae, Proteininae (incl. Metopsiinae), Micropeplinae, Dasycerinae, Pselaphinae (incl. Batrisinae, Bythininae, Clavigerinae, Euplectinae), Phloeocarinae, Olisthaerinae, Tachyporinae, Trichophyinae, Habrocerinae, Aleocharinae (incl. Cyphinae, Hypocyphinae), Scaphidiinae, Piestininae, Osoriinae, Oxytelinae, Oxyporinae, Steninae, Euaesthetinae, Leptotyphlinae, Pseudopsinae, Paederinae, Staphylininae (incl. Quediinae, Xantholininae)

Series SCARABAEIFORMIA

Überfamilie SCARABAEOIDEA

Lucanidae

U. F.: Aesalinae, Syndesinae (incl. Sinodendrinae), Lucaninae (incl. Dorcinae, Platycerinae)

Trogidae

Glaresidae

Geotrupidae

U. F.: Bolboceratinae (= *Bolbocerinae*), Geotrupinae, Lethrinae

Ochodaeidae

U. F.: Ochodaeinae

Scarabaeidae (incl. Cetoniidae)

U. F.: Aphodiinae (incl. Aegialiinae), Scarabaeinae (incl. Coprinae), Melolonthinae (incl. Hopliinae), Rutelinae, Dynastinae, Cetoniinae (incl. Valginae, Trichiinae)

Series ELATERIFORMIA (= *Dascilliformia*; incl. Eucinetiformia)

Überfamilie SCIRTOIDEA (= *Eucnetoidea*)

Eucinetidae

Clambidae (incl. Calyptomeridae)

U. F.: Calyptomerinae, Clambinae

Scirtidae (= *Helodidae*, *Elodidae*, *Cyphonidae*)

Überfamilie DASCILLOIDEA

Dascillidae

U. F.: Dascillinae

Überfamilie BUPRESTOIDEA

Buprestidae

U. F.: Buprestinae (incl. Acmaeoderinae, Chalcophorinae, Chrysobothrinae, Polycestinae, Sphenopterinae), Agrilinae (incl. Cylindromorphinae, Trachyinae)

Überfamilie BYRRHOIDEA (incl. Dryopoidea, Psephenoida)

Byrrhidae (incl. Syncalypidae)

U. F.: Byrrhinae, Syncalypinae

Elmidae (= *Elminthidae*, *Helminthidae*, *Elmididae*, *Limniidae*)

U. F.: Larinae (= *Larinae*), Elminae

Dryopidae (= *Parnidae*)

Limnichidae

U. F.: Limnichinae (incl. Bothriophorinae)

Heteroceridae

U. F.: Heterocerinae

Psephenidae (incl. Eubriidae)

U. F.: Eubriinae

Überfamilie ELATEROIDEA (incl. Cantharoidea)

Cerophytidae

Eucnemidae (= *Melasidae*, incl. Phylloceridae)

U. F.: Phyllocerinae, Melasinae, Eucneminae, Macraulacinae

Throscidae (= *Trixagidae*)

Elateridae (incl. Dicronychidae, Lissomidae)

U. F.: Lissominae (= *Drapetinae*), Agrypninae (incl. Adelocerinae), Denticollinae (= *Athoinae*, *Hypnoidinae*), Negastriinae, Diminae, Elaterinae (incl. Adrastinae, Melanotinae), Cardiophorinae

Drilidae

Omalisidae (= *Omalysidae*, *Homalisidae*)

Lycidae

U. F.: Lycinae, Erotinae, Calochrominae

Lampyridae

U. F.: Lampyrinae

Cantharidae (= *Telephoridae*)

U. F.: Cantharinae, Silinae, Malthininae

Series BOSTRICHIFORMIA

Überfamilie DERODONTOIDEA

Derodontidae (incl. Laricobiidae)

U. F.: Derodontinae, Laricobiinae

Überfamilie BOSTRICHIOIDEA (incl. Dermestoidea)

Nosodendridae

Dermestidae (incl. Thorictidae, Thylodriidae)

U. F.: Dermestinae, Thorictinae, Orphilinae, Trinodinae, Thylodriinae (= *Thylodriadinae*), Attageninae, Megatominae (incl. Anthreninae)

Endecatommidae

Bostrichidae (= *Bostrychidae*; incl. Lyctidae, Psoidae)

U. F.: Bostrichinae, Psolinae, Dinoderinae, Lyctinae

Anobiidae (incl. Ptinidae)

U. F.: Eucradinae (= *Hedobiinae*), Ptininae (incl. Gibbiinae), Dryophilinae, Ernobiinae, Anobiinae, Ptilininae, Xyletininae, Dorcatominae, Mesocoelopodinae

Series CUCUJIFORMIA

Überfamilie LYMEXYLOIDEA

Lymexylidae (= *Lymexyloniidae*)

U. F.: Hylecoetinae, Lymexylinae

Überfamilie CLEROIDEA

Phloiophilidae (= *Phloeophilidae*)

Trogossitidae (= *Trogossitidae*; incl. Lophocateridae, Ostomidae, Peltidae, Temnochilidae)

U. F.: Peltinae (= *Ostominae*), Lophocaterinae, Calitinae, Trogossitinae (= *Temnochilinae*, *Tenebroidinae*, *Nemosominae*)

Cleridae (incl. Corynetidae, Korynetidae)

U. F.: Thaneroclerinae, Tillinae, Clerinae, Enopliinae, Tarsosteninae, Korynetinae

Melyridae (incl. Dasytidae, Malachiidae, Rhadalidae)

U. F.: Melyrinae, Rhadalinae (= *Aplocneminae*, *Haplocneminae*), Dasytinae, Malachiinae

Überfamilie CUCUJOIDEA (= *Clavicornia*)

Sphindidae (incl. Aspidiphoridae)

U. F.: Sphindinae (incl. Aspidiphorinae)

Brachypteridae (= *Cateretidae*, *Kateretidae*)

Nitidulidae (incl. Cybocephalidae)

U. F.: Carpophilinae, Meligethinae, Nitidulinae, Cillaeinae, Cryptarchinae, Cybocephalinae

Monotomidae (incl. Rhizophagidae)

U. F.: Monotominae, Rhizophaginae

Phloeostichidae

U. F.: Phloeostichinae

Silvanidae

U. F.: Brontinae (= *Uleiotaenae*; incl. Cryptamorphinae, Psammocinae), Silvaninae

Cucujidae

Laemophloeidae

Phalacridae

U. F.: Phalacrinae

Cryptophagidae (incl. Hypocopridae)

U. F.: Hypocoprinae, Cryptophaginae (incl. Telmatophilinae), Atomariinae (incl. Ephisteminae)

Languriidae (incl. Cryptophilidae)

U. F.: Xenoscelinae (incl. Pharaxonothinae), Cryptophilinae

Erotylidae (incl. Dacnidae)

U. F.: Dacninae, Tritominae (= *Triplacinae*), Erotylinae

Byturidae

U. F.: Byturinae

Biphyllidae (= *Diphyllidae*)

Bothrideridae (incl. Anommatidae)

U. F.: Teredinae, Anommatinae, Bothriderinae

Cerylonidae (= *Cerylidae*; incl. Murmidiidae)

U. F.: Murmidiinae, Ceryloninae

Alexiidae (= *Sphaerosomatidae*, *Sphaerosomidae*)

Endomychidae (incl. Merophysidae, Mycetidae)

U. F.: Merophysinae, Holoparamicinae, Leiestinae, Endomychinae, Lycoperdininae, Mycetacinae, Pleganophorinae, Anamorphinae

Coccinellidae (incl. *Epilachnidae*)
 U. F.: Coccidulinae (= *Tetrabrachinae*), Scymninae, Chilocorinae, Coccinellinae, Epilachninae

Corylophidae (= *Orthoperidae*)
 U. F.: Corylophinae (= *Orthoperinae*), Sericoderinae, Parmulinae (= *Arthrolipinae*, *Saciinae*)

Latridiidae (= *Lathridiidae*)
 U. F.: Latridiinae, Corticariinae

Überfamilie **TENEBRIONOIDEA** (= *Heteromera*)

Mycetophagidae
 U. F.: Mycetophaginae, Berginae

Ciidae (= *Cisidae*)
 U. F.: Ciinae (incl. Octotemninae)

Tetratomidae
 U. F.: Tetratominae

Melandryidae (= *Serropalpidae*)
 U. F.: Hallomeninae, Eustrophinae, Melandryinae (incl. Dircaeinae, Hypulinae), Osphyinae

Mordellidae
 U. F.: Mordellinae

Rhipiphoridae
 U. F.: Pelecotominae, Rhipidiinae, Rhipiphorinae

Colydiidae
 U. F.: Pycnomerinae, Colydiinae

Tenebrionidae (incl. Alleculidae, Lagriidae)
 U. F.: Lagriinae, Pimeliinae, Tenebrioninae, Alleculinae (incl. Omophilinae), Diaperinae

Prostomidae

Oedemeridae
 U. F.: Calopodinae, Oedemerinae (incl. Nacerdinae)

Meloidae
 U. F.: Meloinae (incl. Lyttinae), Nemognathinae (= *Zonitidinae*)

Mycteridae
 U. F.: Mycterinae

Boridae
 U. F.: Borinae

Pythidae

Pyrochroidae
 U. F.: Pyrochroinae, Agnathinae (incertae sedis)

Salpingidae
 U. F.: Salpinginae (incl. Lissodeminae), Agleninae,

Anthicidae
 U. F.: Anthicinae (= *Notoxinae*)

Aderidae (= *Euglenidae*, *Euglenesidae*, *Hylophilidae*, *Xylophilidae*)

Scaptiidae (incl. Anaspidae)
 U. F.: Scaptiinae, Anaspidae

Überfamilie **CHRYSOMELOIDEA**

Cerambycidae (incl. Parandridae, Spondylidae)
 U. F.: Parandrinae, Prioninae, Spondylidinae (= *Aseminae*, *Spondylinae*), Necydalinae, Lepturinae, Cerambycinae, Lamiinae

Megalopodidae
 U. F.: Zeugophorinae

Orsodacnidae
 U. F.: Orsodacninae

Chrysomelidae (incl. Bruchidae)
 U. F.: Bruchinae, Donaciinae, Criocerinae, Hispinae (incl. Cassidinae), Chrysomelinae, Galerucinae (incl. Alticinae), Lamprosomatinae, Cryptocephalinae (incl. Clytrinae), Eumolpinae

Überfamilie **CURCULIONOIDEA** (= *Rhynchophora*)

Nemonychidae (= *Rhinomaceridae*)
 U. F.: Nemonychinae, Doydirhynchinae (= *Cimberidinae*)

Anthribidae (= *Platystomidae*, *Platyrhinidae*; incl. Bruchelidae, Urodontidae)
 U. F.: Urodontinae (= *Bruchelinae*), Anthribinae (incl. Brachytarsinae), Choraginae (= *Araeocerinae*)

Attelabidae (incl. Apoderidae, Rhynchitidae)
 U. F.: Rhynchitinae, Attelabinae (incl. Apoderinae)

Brentidae (= *Brenthidae*; incl. Apionidae)
 U. F.: Nanophyinae, Apioninae

Curculionidae (incl. Calandridae, Cossonidae, Rhynchophoridae, Scolytidae)
 U. F.: Brachycerinae (incl. Alophinae, Brachyderinae, Hyperinae, Leptopiinae, Otiorhynchinae, Rhytirhininae, Tanyrhynchinae), Curculioninae (incl. Anoplinae, Anthonominae, Bagoinae, Baridinae, Ceutorhynchinae, Cioninae, Cleoninae, Cryptorhynchinae, Erihinae, Gymnetrinae, Lixinae, Magdalinae, Molytinae, Raymondionyminae, Rhynchaeninae, Tychiinae, Zygopinae), Dryophthorinae (= *Rhynchophorinae*, *Calandrinae*), Cossoninae, Scolytinae (incl. Hylesininae, Ipinae, Tomicinae), Platypodinae

In Band 12 stellte LOMPE ein wasserlösliches Einbettungsmedium vor, durch dessen Verwendung die Erkennbarkeit vieler genitalmorphologischer Merkmale wesentlich verbessert wird. Die Erfahrung einiger Kollegen zeigt jedoch, daß in der Praxis vielfach Probleme auftreten. Insbesondere bei Benutzung auf Kunststoffplättchen kommt es häufiger zum Abplatzen der Präparate; in anderen Fällen bleibt die Einbettungsmasse sehr klebrig, fast zähflüssig. Die schwierige Findung des richtigen Mischungsverhältnisses scheint für einen Teil dieser Probleme verantwortlich zu sein, zumal die LOMPE-Lösung sehr empfindlich auf schwankende Luftfeuchtigkeitsverhältnisse reagiert.

Bei der Suche nach anderen Einbettungsmedien auf Wasserbasis konnten ältere Rezepturen gefunden werden, die sich als hervorragend geeignet erwiesen haben.

Wenn die Betrachtung der Genitalien von mehreren Seiten notwendig ist, können die Organe unbehandelt neben den Käfer auf das Plättchen geklebt werden. Ist dagegen die Betrachtung nur von einer Seite erforderlich, empfiehlt sich die Verwendung eines Einbettungsmittels, da viele Strukturen so klarer erkennbar werden. Hierbei können „offene“ Präparate oder – in besonderen Fällen – mikroskopische Präparate mit Deckglas hergestellt werden. Für beide Techniken sind jeweils verschiedene Einbettungsmittel empfehlenswert.

Als vorteilhaft für offene Präparate hat sich die Modifikation einer Mischung erwiesen, die bereits 1892 von APÁTHY (nach ROMEIS 1989) unter der Bezeichnung „Gummisirup“ vorgeschlagen wurde (Herstellung: siehe unten). Die Masse härtet rasch aus und ist in Wasser sehr leicht löslich, so daß Korrekturen in der Lage der eingebetteten Organe jederzeit möglich sind. Die Einwirkung von Alkohol ist allerdings zu vermeiden, da die Masse hierdurch trüb wird. Als Unterlage sind sowohl durchsichtige Kunststoff-, als auch die üblichen Kartonplättchen geeignet, wobei erstere die Untersuchung im durchfallenden Licht gestatten und daher besonders für sehr zarte Objekte günstig sind. Auch die Anfertigung mikroskopischer Präparate ist möglich. Gegenüber dem unten vorgestellten BERLESE-Gemisch hat Gummisirup den Vorteil, nicht zu verspröden, er ist somit auch für Präparate auf Kunststoffetiketten geeignet. Weiterhin wirkt Gummisirup nicht aufhellend, was speziell bei feinen und häutigen Strukturen besser ist. Bei relativen Luftfeuchtigkeiten über ca. 70% bleibt die Mischung leicht klebrig; derart hohe Feuchtigkeiten sind aber für die Haltbarkeit von Käfersammlungen ohnehin sehr nachteilig.

In Einzelfällen ist die Anfertigung mikroskopischer Dauerpräparate anzuraten. So sind die in diesem Band enthaltenen Abbildungen der Genitalien der Gattungen *Micrambe* und *Cryptophagus* – wie auch in anderen gängigen Bestimmungsschlüsseln – anhand von mikroskopischen Präparaten mit Deckglas bei Vergrößerungen von 300–400x (Durchlichtmikroskop) angefertigt worden. Es hat sich bei diesen Gattungen in der Praxis gezeigt, daß „gedeckelte“ Präparate zwar durch die unvermeidliche Druckbelastung ein unnatürliches Aussehen aufweisen, dieses aber bei gleichartiger Behandlung der Präparate reproduzierbar ist. Besonders dem Anfänger in der Bestimmung von Cryptophagiden sei daher vor der Benutzung der entsprechenden Abbildungen geraten, sich mikroskopische Präparate der Arten anzusehen. Erst wenn man weiß, wie die Strukturen im mikroskopischen Bild aus-

sehen, sind Abbildungen, wie z. B. für die *dentatus*-Gruppe der Gattung *Cryptophagus* in Bd. 13, sinnvoll zu nutzen.

Die Anfertigung von mikroskopischen Präparaten ist keineswegs schwierig, sondern erfordert lediglich einen gewissen Zeitaufwand und etwas Übung. Bei frisch aufgeklebten weichen Tieren greift man mit einer gebogenen Nadel von hinten unter die Flügeldecken und zieht das Hinterleibsende heraus. Diese kleine Operation wird auch empfohlen, wenn man nicht sofort ein mikroskopisches Präparat machen möchte, da eine spätere, genauere Bearbeitung dadurch wesentlich erleichtert wird. Das herausgezogene Hinterleibsende wird in diesem Fall einfach hinter das Tier auf das Plättchen geklebt. Trockenes Sammlungsmaterial kann am besten durch Kochen in Essig (etwa 5–7% Säure) in ca. 5–10 Minuten aufgeweicht werden. Als Wärmequelle haben sich Teelichter bewährt. Bei solcherart aufgeweichtem Material muß meist der ganze Hinterleib unter Wasser abgenommen werden. Mit zwei gebogenen Nadeln werden die weichen Tergite getrennt und das jetzt freiliegende Genital herausgenommen. Der Hinterleib sollte wieder zum Tier auf das Plättchen geklebt werden. Viele Autoren empfehlen den Einsatz von Kalilauge, was bei Benutzung des BERLESE-Gemisches (Herstellung: siehe unten) nicht erforderlich ist. Das freipräparierte Genital kann nun z. B. in einem Tropfen Glycerin auf einem Objektträger untersucht und später wieder trocken auf das Plättchen zum Tier geklebt werden. Da aber das ständige Hantieren mit dem doch recht kleinen Genital die Gefahr von Zerstörung und Verlust in sich birgt, wird empfohlen, gleich Dauerpräparate anzufertigen. Hierbei ist unbedingt zu beachten, daß sowohl am Präparat als auch am Tier die vollständigen Daten des Fundortzettels zu finden sind und außerdem ein Zusatzetikett an der Nadel angebracht wird. Dieses sollte eine eindeutige Kennung enthalten, z. B. eine laufende Nummer, mit der auch der Objektträger gekennzeichnet ist, und den Namen des Präparators.

Für mikroskopische Dauerpräparate eignet sich sehr gut das BERLESE-Gemisch (modifiziert nach DISNEY), welches die eingebrachten Organe auch gut aufhellt. Zur Präparation wird das extrahierte Genital in einem Wassertropfen mit feinen Nadeln von gröberen Gewebsanhängen befreit und anschließend in einen Tropfen Einbettungsmedium auf den Objektträger gebracht; eventuell können die Parameren vom eigentlichen Genital getrennt werden. Nun wird das Genital mit dem Deckglas bedeckt, wobei darauf zu achten ist, daß die Parameren nicht gekippt sind, sondern flach aufliegen. Das Präparat kann in der Regel sofort untersucht werden. Luftblasen verschwinden innerhalb weniger Stunden; nach 2–3 Tagen Trocknungszeit kann das Präparat auch senkrecht gelagert werden. Eine Umrandung des Deckglases mit Nagellack, Siegelack o. ä. ist wegen der geringen Schichtdicke nicht notwendig.

Beide hier vorgestellten Gemische basieren auf Gummi arabicum. Diese Substanz ist in Apotheken problemlos erhältlich, wobei besonders darauf zu achten ist, daß keine Verunreinigungen enthalten sind (hervorragend geeignet ist sprühgetrocknetes Gummi arabicum der Fa. Caesar & Loretz GmbH, Hilden).

„Gummisirup“ nach APÁTHY, modifiziert

1 Teil Gummi arabicum
und
1 Teil handelsüblicher Raffinadezucker
werden in zehnprozentiger Essigsäure (z. B. aus verdünnter Essigessenz)
gelöst, bis eine honigartige Konsistenz erreicht ist. Die Masse ist zunächst
trüb, wird aber durch das Entweichen der beim Lösen eingebrachten Luft-
blasen nach wenigen Tagen klar.

BERLESE-Gemisch, modifiziert nach DISNEY (1994)

Zusammensetzung:
12 g Gummi arabicum
20 g Chloralhydrat (Kristalle)
5 ml Eisessig
5 ml 50% Glucose-Lösung
30–40 ml destilliertes Wasser

Das Gummi arabicum wird im destillierten Wasser gelöst, die übrigen Zutaten in der Reihenfolge der Nennung hinzugefügt. Einen einzelnen Tropfen der Mischung läßt man auf einem Objektträger antrocknen. Nach dem Trocknen sollte der Tropfen klar und sehr hell bernsteinfarben sein. Trocknet der Tropfen granulär oder weißlich ab, enthält die Mischung zu viel Glucose. In diesem Fall muß ein zweites Gemisch gleicher Zusammensetzung angesetzt werden, welches aber keine Glucose enthält. Mit diesem wird die erste Mischung in kleinen Schritten verdünnt. Nach jeder Verdünnung muß man einen Tropfen abtrocknen lassen, um zu prüfen, wann die erforderliche Konsistenz erreicht ist.

Literatur

DISNEY, R. H. L. (1994): Scuttle Flies: The Phoridae. – London et al. (Chapman & Hall). 467 p.
ROMEIS, B. (1989): Mikroskopische Technik. – 17. Aufl. (Neubearb. u. hrsg. von P. Böck), München, Wien, Baltimore (Urban & Schwarzenberg). 697 p.

Ergänzungen und Berichtigungen

zu

„Die Käfer Mitteleuropas“

Band 2 (1976), Band 3 (1971), Band 4 (1964),
Band 5 (1974) und Band 12 (1989)

- 12:19–21 Die Familiennummern 71.a und 71.b müssen getauscht werden:
71.a = Fam. Salpingidae, 71.b = Fam. Mycteridae.
12:21 Letzte Zeile: Statt 49.a muß es 54.a Fam. Biphylidae heißen.

1. FAMILIE: CARABIDAE

VON T. ASSMANN, M. BALKENOHL, H. DAFFNER, J. GEBERT, F. HIEKE, G.A. LOHSE †, A. LOMPE, G. MÜLLER-MOTZFELD, J. SCHMIDT, J. TRAUTNER, D.W. WRASE

Während der Überarbeitung des vorliegenden Ergänzungsbandes erschienen einige wichtige Arbeiten über Laufkäfer Mitteleuropas, die bisher nicht in den Literaturverzeichnissen der einzelnen Teile Aufnahme fanden:

MARGGI, W. A. (1992): Faunistik der Sandlaufkäfer und Laufkäfer der Schweiz (Cicindelidae & Carabidae; Coleoptera) unter besonderer Berücksichtigung der „Roten Liste“. Teil I Text, Teil II Verbreitungskarten. – Documenta Faunistica Helvetia 13, Neuchâtel, Teil I 477 S., Teil II 243 S.

HŮRKA, K. (1996): Carabidae of the Czech and Slovak Republics. – Kabourek-Verlag, Zlín, 565 S. (in tschechisch und englisch).

Diese modernen und gut gebildeten Werke bestechen vor allem durch das Bemühen, mit einem Minimum an nomenklatorischen Änderungen auszukommen und entsprechen damit weitgehend auch dem Konzept des hier vorliegenden Ergänzungsbandes.

Ganz anders ist das bei der eben erschienenen ungarischen Checkliste:

ÁDÁM, L. (1996): A check-list of the Hungarian caraboid beetles (Coleoptera). – Fol. ent. Hung. 57: 1–51.

Hier gewinnt man den Eindruck, daß keine Gelegenheit ausgelassen wurde, nomenklatorische Verwirrung zu stiften. In großer Zahl werden, teilweise mit sehr fragwürdiger Beweisführung und vor allem, ohne wirklich das Typenmaterial zu revidieren, alte Homonyme und Synonyme ausgegraben, Opinions ignoriert und mehr als zweifelhafte Namen aus Synonymie-Listen nun als Ersatznamen für alteingebürgerte Namen verwendet.

Es ist hier nicht Zeit und Platz, um auf alle Fehlleistungen dieser Checkliste einzugehen. Generell wurde hier gegen den in § 23b der Nomenklaturregeln formulierten Grundsatz der Stabilität der Namensgebung verstoßen, so daß die Autoren der Familie Carabidae des vorliegenden Ergänzungsbandes diese Arbeit von ÁDÁM einfach ignorieren und alle Kollegen bitten, das gleiche zu tun.

Auch von der Checkliste der Laufkäfer Deutschlands: TRAUTNER, J. & MÜLLER-MOTZFELD, G. (1995): Naturschutz u. Landschaftsplanung 27: 1–12, mußte in einigen gut begründeten Fällen abgewichen werden.

ÁDÁM, L. & MERKL, O. (1986): Adepaga of Kiskunság National Park, I: Carabidae (Coleoptera). – Natural History of the National Parks of Hungary 4 (1): 119–142.

ASSMANN, T. (1983): Zur Bestimmung von *Cicindela hybrida* Linné 1758 (Coleoptera, Cicindelidae). – Osnabrücker naturwiss. Mitt. 10: 25–26.

GEBERT, J. (1996): Revision der *Cicindela* (s. str.) *hybrida*-Gruppe (sensu MANDL 1935/36) und Bemerkungen zu einigen äußerlich ähnlichen paläarktischen Arten (Coleoptera, Carabidae). – Mitt. München. ent. Ges. 86: 3–32.

KRYZHANOVSKIJ, O.L., BELOUSOV, I.A., KABAK, I.I., KATAEV, B.M., MAKAROV, K.V. & SHILENKOV, V.G. (1995): A checklist of the ground-beetles of Russia and adjacent lands (Insecta, Coleoptera, Carabidae). – Sofia, Moskau: Pensoft Publishers, 271pp.

PUTCHKOV, A.V. & ARNDT, E. (1994): Preliminary list of known tiger beetle larvae (Coleoptera, Cicindelidae) of the world. – Mitt. Schweiz. ent. Ges. 67: 411–420.

RIVALIER, E. (1950): Démembrement du genre *Cicindela* Linné. (Travail préliminaire limité à la faune paléarctique). – Rev. Franç. Ent. 17 (4): 217–244.

Das Subgenus *Eugrapha* wurde 1950 durch RIVALIER vergeben und unter *Cylindera* gruppiert. ÁDÁM & MERKL (1986: 210) stellten fest, daß der präokkupierte und emendierte Name *Eugrapha* (*Eugraphe* Hübner, 1921 [Lepidoptera]) nicht mehr verfügbar war und schlugen *Cicindina* als Ersatz vor. Nach Untersuchungen an Larvalstadien verschiedener Cicindeliden (ARNDT & PUTCHKOV 1994: 12) wurden die bisher zum Genus *Cylindera* gehörigen Arten aufgrund larvalmorphologischer Merkmale neu eingestuft. Danach sind *Cicindina* und *Cylindera* als selbständige Genera zu betrachten. Die Autorennamen der jeweiligen Arten sind einzuklammern.

Gattungstabelle der Cicindelinae für Mitteleuropa

- 1 Wangen dicht weiß behaart; 10–16 mm. 1c *Lophyridia* Jeannel
- Wangen kahl. 2
- 2 Episternen der Vorderbrust unterseits dicht weiß behaart; 9–16 mm. 1 *Cicindela* Linné
- Episternen der Vorderbrust unterseits höchstens mit einzelnen Haaren 3
- 3 Flügeldecken mit vollständiger Bindenzeichnung; 6–11 mm. 1a *Cicindina* Ádám & Merkl
- Flügeldecken mit meist einzeln stehender, heller Fleckenzeichnung, Humeralmakel immer getrennt, selten einzelne Elemente miteinander verbunden; Hsch.Form zylindrisch, Behaarung auf die Seiten begrenzt; 6,5–7 mm. 1b *Cylindera* Westwood

2:19 1. Gattung: *Cicindela* Linné

In dieser Gattung verbleiben die Arten 1 *soluta* Dej., 2 *sylvatica* L. (nicht *silvatica*), 3 *silvicola* Dej. (nicht *silvicola*), 4 *gallica* Brullé, 5 *hybrida* L., 6 *maritima* Dej. und 7 *campestris* L.

2:20 Lz. 7: Die Angabe zur Kopfbehaarung ermöglicht nicht immer eine Trennung von *maritima* und *hybrida*.

Eine sichere Trennung ist wie folgt möglich:

- Innensack des Penis mit subapicalem Zahn (Abb. 2, Is. 1:5), Penis apikal gekrümmt (Abb. 2, Pe. 1:5, 5(a), (b)). Stirn nur im vorderen Bereich und am Augenrand behaart, manchmal auch in der Stirnmitte (Abb. 1, K 1:5, 5(a)). Stirn vorne stärker vorgewölbt. 5 *hybrida* Linné
- Innensack des Penis ohne solchen Zahn (Abb. 2, Is. 1:6), Penis apikal gerade. Stirn meistens stärker behaart, in Höhe des Augenhinterrandes zum Scheitel mit Borstenreihe (Abb. 1, K 1:6). Schmäler als *hybrida*, besonders das Pronotum. Stirn im vorderen Teil flacher, weniger stark vorgewölbt. 6 *maritima* Dejean

2:20 Lz. 8–: Apikalmakel einheitlich bogenförmig. Stirn zwischen den Augen viel schmäler als die Hsch.Basis.

8a Penis langgestreckt bogenförmig, mit deutlich abgesetzter kielförmiger Spitze (Abb. 2, Pe. 1:5), diese stets deutlich nach oben gebogen. 10–15 mm; Stirn meistens behaart, Kiefertaster meistens dunkel, Lippentaster hell; Augen mäßig vorstehend; Halsschild parallelseitig, nach hinten kaum verengt; Flügeldeckenfärbung meistens heller bis dunkler braun, bisweilen fast schwärzlich, seltener auch grün oder blau; Flügeldecken bei Männchen mehr parallel, bei Weibchen nach hinten deutlicher verbreitert; Humeral- und Apikalflecke fast immer geschlossen; Punktur auf den Fld. immer klein und nur partiell ineinander überlaufend; Unterseite meist kupfrig bis rotgolden mit bisweilen bläulichem Schein, weiße anliegende Behaarung spärlich und meist nur auf die Seiten begrenzt; Beine kräftig. In den Flugsandgebieten Ungarns und Niederösterreichs auch

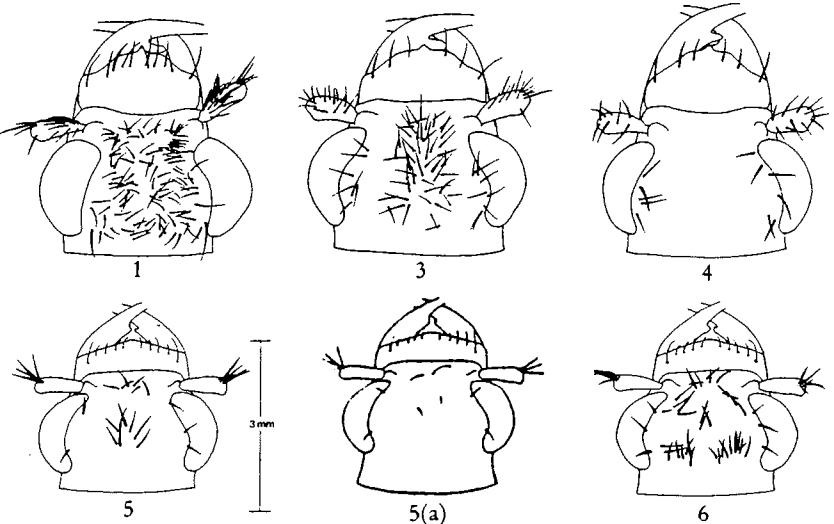


Abb. 1: 1 *Cicindela*: Kopfbehaarung von 1 *soluta*, 3 *silvicola*, 4 *gallica*, 5 *hybrida*, 5(a) *hybrida transversalis*, 6 *maritima*. (Originale).

Tiere mit stark verbreiteter Flügeldeckenzeichnung und deutlicher Grün- bis Blaufärbung. Europa (ohne den Süden und Südwesten), Asien.

5 hybrida Linné

- Penisform anders. 8b
- 8b Penis gekrümmt, mit deutlich ausgezogener, dünner, abgewinkelter Spitze (Abb. 2, Pe. 1:5(a)). 12–16 mm; Stirn nur schwach behaart, Kiefer- und Lippentaster dunkel, häufig mit metallischem Schein; Augen nicht über den Halsschildrand herausragend; Flügeldecken der Männchen nur schwach, der Weibchen deutlicher nach hinten verbreitert; Flügeldecken- grundfärbung meistens schwarzbraun oder schwarzgrün, blaue Punkt- gruben der Flügeldecken meistens deutlich vergrößert und zusammenge- flossen, dies besonders im vorderen Drittel, seltener auch völlig matt- schwarze Tiere, sehr selten schmutzigrüne Flügeldeckengrundfärbung, Humeralmakel meistens unterbrochen oder nur sehr schmal durch einen feinen Randstrich verbunden, Apikalmakel äußerst selten getrennt, Mit- telbinde kaum gerandet, deutlich geschweift oder fast gerade, selten mit reduzierter Zeichnung (wenige, kleine Flecken); Unterseite meist dunkel erzfarben bis metallisch grün oder blau, seltener rotgolden, weiße Behaa- rung der Unterseite bis auf die Mitte oft $\pm$ dicht; bei Tieren aus Westun- garn und Slowenien sind die blauen Punktgruben der Fld. kleiner. Kollin bis subalpin, an sandig bis grob kiesigen Ufern von Flüssen und Seen. Von Nordwestspanien bis Ungarn. 5(a) ssp. *transversalis* Dejean
- Penis groß und kräftig, mit ausgezogener Spitze (Abb. 2, Pe. 1:5(b)). 11– 16 mm; Stirn sehr spärlich behaart, Kiefertaster vollständig verdunkelt, Lippentaster hell gelblich bis dunkler braun, Endglied metallisch grün verdunkelt; Augen wie Nominatform; Halsschild schwach nach hinten verengt; Flügeldecken der Männchen sehr deutlich gestreckt und nahezu parallel, die Flügeldecken der Weibchen hinter dem basalen Drittel etwas erweitert, Humeralmakel oft, Apikalmakel nicht unterbrochen, Mittel- binde häufig gerandet und meist $\pm$ gestreckt wie bei ssp. *transversalis*, Flügeldeckennaht rotgolden, Flügeldeckengrundfärbung meist hell kup- ferbraun bis dunkel grünlichbraun wie bei 5 *hybrida*, blaue Punktgruben der Flügeldecken selten vergrößert und wenn, nur stellenweise zusam-

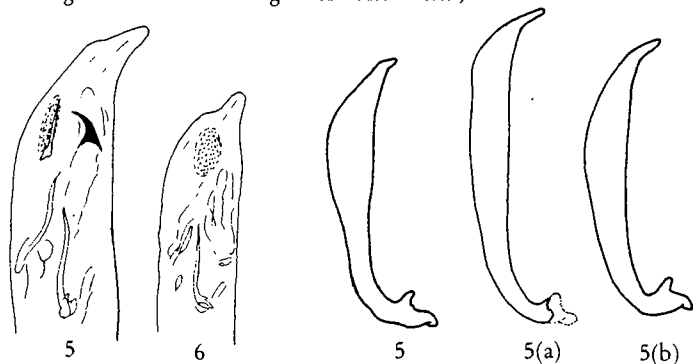


Abb. 2: 1 *Cicindela*: Innensack des Penis von 5 *hybrida*, 6 *maritima*; Penis von 5 *hybrida*, 5(a) *hybrida transversalis*, 5(b) *hybrida pseudoriparia*. (Originale).

mengeflossen. Dünen, vegetationsarme Sandflächen, Heidegebiete, Kie- fernwälder. Von Südwestfrankreich bis Süddeutschland.

5(b) ssp. *pseudoriparia* Mandl

2:20 Die pontomediterrane Art 12 *fischeri* Adams (nicht Ádám) kann für M.E. gestrichen werden.

2:21 Zeile 2: ssp. *transdanubialis* Csiki, 1946, ist synonym zu 5 *hybrida* Linné, 1758.

1.a Gattung: *Cicindina* Ádám & Merkl

Zu dieser G. (= *Eugrapha* Rivalier, 1950) gehören die neu nummerierten Arten 1 *arenaria* (Fuesslin) und 2 *trispinata* (Dejean). Die letztgenannte Art ist in M.E. (SW. Holland) nur mit der ssp. *neustria* Rivalier, 1962, vertreten. Sehr s.

1.b Gattung: *Cylindera* Westwood

In diese G. wird die bisherige 8. Art 1 *germanica* (L.) gestellt.

1.c Gattung: *Lophyridia* Jeannel

12:24 Hierher gehört die südeuropäische, bis M.E. vordringende Art 1 *litto- ralis* F., 1787 (in M.E. nur ssp. *nemoralis* (Ol.).

2:22

2. Gattung: *Calosoma* Weber

2:23 Von 3 *investigator* (Ill.) liegen für Deutschland nur einige Belege aus dem vorigen Jahrhundert aus Mecklenburg vor.

4 *auropunctatum* (Hbst.) ist Subspecies von *maderae* (F., 1775).

2:24

4. Gattung: *Carabus* Linnaeus

TURIN, H., CASALE, A., KRYZHANOVSKIJ, O.L., MAKAROV, K.V. & PENEV, L.D. (1993): Checklist and atlas of the genus *Carabus* Linnaeus in Europe (Coleoptera, Carabidae). — Backhuys, Leiden.

2:27, 38 Die ursprüngliche Schreibweise von 14 *clathratus* ist *clatratus* L., 1761.

2:30, 45 Aus gleichem Grund ist 33 *silvestris* in *sylvestris* Panzer zu korri- gieren.

2:32 Die Subspecies 4 *depressus bonellii* ist als valide Art eingestuft worden und erhält die Nr. 4a *bonellii* Dejean, 1826.

2:34 Die bisherigen Subspecies von 7 *violaceus* L. *purpurascens* F. und *ger- marii* Sturm werden von TURIN et al. (1993) als eigene Arten angesehen. 7a *purpurascens* ist vor allem im westlichen M.E. relativ weit verbreitet, fehlt jedoch in einigen Gebieten völlig. Hybridpopulationen von *violaceus* und *purpurascens* in NW. Deutschland sprechen für die Beibehaltung des Unter- artstatus (ASSMANN & SCHNAUDER 1998). 7b *germarii* kommt in der Slo- wakei, in Österreich und auch in Bayern vor.

BLUMENTHAL, C. L. (1990): Anmerkungen zur Verbreitung und Differen- zierung des *Carabus problematicus* am Rhein und den angrenzenden Gebieten. — Lambillionea 90: 53–61.

2:36 b) Die bisherige Subspecies 10 **problematicus gallicus** Géhin wurde in 4 selbstständige Rassen aufgeteilt:

ssp. *belgicus* Lapouge in Ostbelgien und Westdeutschland westlich des Rheins zwischen Maas und Mosel.

ssp. *harcyniae* Sturm im Bergland östlich des Rheins und nördlich des Mains.

ssp. *diluvialis* Blumenthal & Nüßler bildet den Anschluß an ssp. *harcyniae* im Norden und besiedelt die Ebene bis nach Holstein, ohne jedoch im Westen den Rhein zu erreichen.

ssp. *gallicus* Géhin wird damit in M.E. auf das Gebiet zwischen Main und Donau beschränkt und erreicht nach Osten die Grenze zur Tschechischen Republik.

Die Schreibweise der hierzu genannten Unterform *mülverstedti* ist in *muel-verstedti* zu korrigieren.

2:39 16 **auratus** L. konnte inzwischen auch in Dänemark aufgefunden werden.

2:40 Die bisherige Subspecies 19 **variolosus nodulosus** Creutzer wird als valide Art betrachtet und erhält die Nr. 19a **nodulosus** Creutzer, 1799.

2:27, 41 Die orginäre Schreibweise von 20 *ullrichi* ist **ulrichii** Germar.

2:42 Die korrekte Schreibweise der letztgenannten Unterform von 24 *scheidleri helleri* ist *guiseppemuelleri*.

2:44 30 *linnei* Panzer, 1810 (= *linnaei* Duftschmid, 1812); *linnei* Panzer ist auch in Westdeutschland aufgefunden worden.

2:46 5. Gattung: **Cychrus** Fabricius

Statt 2 *schmidtii* Chaud. lies **schmidtii**.

2:47

12:25 Die Subspecies **caraboides rostratus** (L.) ist Synonym der Nominatform.

2:48 6. Gattung: **Leistus** Frölich VON THORSTEN ASSMANN

ASSMANN, T. & HEINE, S. (1993): Die *Leistus*-Arten der *Oreobius*-Gruppe: Systematik, Taxonomie und Verbreitung (Coleoptera, Carabidae: Nebriinae). – Mitt. ent. Ges. Basel 43 (2): 42–68.

PERRAULT, G.-G. (1980): Le genre *Leistus* (Froehlig) (Col. Carabidae). II. Division en sousgenres. – Bull. mens. Soc. Linn. Lyon 49 (7): 456–463.

Oreobius Daniel, 1903, stellt keine U.G. dar, sondern ist ein Synonym von *Pogonophorus* Latreille, 1802 (nicht sensu K. Daniel!).

PERRAULT (1980) faßt auch *Leistidius* Daniel, 1903, nicht als eigenständige U.G., sondern als Synonym von *Leistus* s.str. auf.

Neu aufgenommen wird *Leistus punctatissimus* Breit, 1914, eine selbstständige Art, die bisher nur in 2 Exemplaren vom Rolle-Paß in den Dolomiten bekannt ist. Vielleicht ist die Art weiter verbreitet.

Für eine bessere Unterscheidung der anderen Arten in dieser Verwandtschaft und die Berücksichtigung der Änderungen auf Untergattungsebene werden folgende Ergänzungen zur Tabelle vorgeschlagen:

2:50 Lz. 5–: Den letzten Satz ändern in: Hsch.H.Ecken oft fast rechtwinklig, nur selten mit konkavem Schwung 5a

5a Gularborsten auf einem Kamm oder einer Erhebung inserierend. (Bei aufgeklebten Exemplaren oft von der Seite erkennbar.) 6

— Gularborsten einzeln, nicht auf einer Erhebung eingelenkt. 8

8 3. F.Gld. erreicht nur $\frac{2}{3}$ der Länge des 5. F.Gld. Fld. stark punktiert, sowohl die Streifen als auch die Zwischenräume. Fld. etwas elliptisch im Umriß. Angesichts der reduzierten Alae mit relativ stark gebogenen Fld.S. an der Basis. Kopf und Hsch. isodiametrisch, Fld. leicht quermaschig und unregelmäßig chagriniert. Hsch.H.Ecken rechtwinklig bis konkav ausgeschweift. Dunkelbraun, die Körperanhänge heller durchscheinend, schwach ausgeprägter Metallschimmer. Um 7,6 mm. Bisher nur in 2 Exemplaren vom Rolle-Paß in den Dolomiten bekannt, vielleicht weiter verbreitet. (U.G.: **Pogonophorus** Latreille, 1802).

5b (**punctatissimus** Breit, 1914)

— 3. F.Gld. nur wenig kürzer als 5. F.Gld. 8a

8a Fld. ohne Mikroskulptur, grob punktiert, die Zwischenräume stark gewölbt, aber nicht punktiert. Halsschildmitte glatt. Körper stärker gewölbt. Pechschwarz, stark glänzend, Fld. intensiv dunkelblau metallisch glänzend. Körperanhänge aufgehellt. Um 7 mm. Ostalpen, Sengengebirge: Hohe Nock. (U.G. **Pogonophorus** Latreille, 1802).

5 **austriacus** Schauburger, 1925

— Fld. wie die gesamte übrige Oberseite mit deutlich erkennbarer Mikroskulptur (50fache Vergrößerung). 8b

8b Schenkel auffallend dunkler als die Schienen gefärbt. Rechte Paramere basal in Richtung Penis Spitze gebogen (Abb. 3, 6:5a). Schwarz, O.S. mit blauvioletttem Metallschimmer, die R. des Hsch. und der Fld. sowie die Fld.Naht rostbraun. 7,5 mm. Endemisch in der Slowakei: Niedere Tatra, Berg Chopok, 2000 m ü.N.N. (U.G. **Pogonophorus** Latreille, 1802).

5a **rousi** Pulpán & Reška, 1977

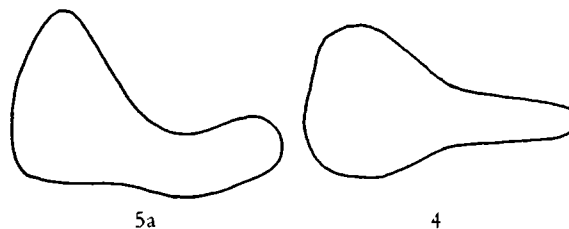


Abb. 3: 6 *Leistus*: Rechte Paramere von 5a *rousi*, 4 *apfelbecki*. (Nach PULPÁN & REŠKA 1977 und Original).

- Schenkel und Schienen in der Regel gleich gefärbt. Rechte Paramere symmetrisch geformt (Abb. 3, 6:4). Schwach gewölbt. Schwarzbraun bis braun mit ± Blauschimmer, Vorderkörper und besonders die Extremitäten aufgehellt. Langgestreckte Fld. 7,5–9 mm. Subalpin und alpin in den SO.Alpen (Karawanken, Lienzer Dolomiten), wahrscheinlich nur auf Kalk. (U.G. *Pogonophorus* Latreille, 1802).

4 *apfelbecki* Ganglbauer, 1892
ssp. *imitator* Breit, 1914

2:51

7. Gattung: *Nebria* Latreille

2:53 Für 4 *gyllenhalii* (Schönherr, 1806) hat *rufescens* (Ström, 1768) einzutreten.

2:53–55 Die ursprünglichen Schreibweisen der patronymischen Arten 3, 4, 10, 13, 14 und 15 lauten *jockischii* Sturm, *gyllenhalii* (Schönh.), *hellwigii* (Panzer), *reichii* Dej., *dejeanii* Dej. und *dahlui* (Sturm).

Die korrekte Schreibweise der in der letzten Zeile der Seite 52 genannten Subspecies ist *hoepfneri* Dejean.

Autoren von 7 *salina* sind Fairmaire & Laboulbène. Die Art ist nach zahlreichen Funden in Elsaß-Lothringen neu für Ostfrankreich.

2:54 Die Art 4 *bremii* Germar, 1817 gehört in die U.G. *Oreonebria* K. Daniel, 1903.

2:57 Änderung in der Bestimmungstabelle.

21 Rotbraun, die Körperanhänge, besonders die F., ± aufgehellt. Fld. breiter oval, vorn schwach gefurcht, die Längsfurchen vorn scharf eingestochen punktiert. Hsch. schlanker, die Seiten schwächer verrundet. 4. F.Gld. viel länger als das 2., die Fühler im gesamten länger. (U.G. *Oreonebria* K. Daniel) 17 *austriaca* Ganglbauer

— Schwarz bis schwarzbraun, Körperanhänge rotbraun. Fld. schlanker oval, vorn tiefer gefurcht, die Längsfurchen vorn feiner punktiert. Hsch. breiter, die Seiten stärker verrundet. 4. F.Gld. nur wenig länger als das 2., die Fühler im gesamten kürzer. (U.G. *Oreonebria* K. Daniel)

18 *atrata* Dejean

12:26

9. Gattung: *Notiophilus* Duméril

Unter „S. 58“ ist der Name *aestuans* in *aesthuans* Motsch. zu berichtigen.

2:62

12. Gattung: *Elaphrus* Fabricius

2:63 4 *aureus* Müller wurde auch in Norddeutschland nachgewiesen (nördlich bis Meppen an der Ems).

2:63 Die originäre Schreibweise von 5 *ullrichi* ist *ullrichii* Redt.

2:64

9. Unterfamilie: *Scaritinae*

VON MICHAEL BALKENOHL

Gattungstabelle

1 Über 13 mm. K. mit nur 1 Supraorbitalseta (Augenborste). Furche unter den Augen zur Aufnahme des 1. langen, schaftförmigen F.Gld. etwas

länger als Augenlänge. F. ab dem 5. Gld. dicht behaart (die langen Borsten des 3. und 4. F.Gld. sind nicht zu berücksichtigen). 1. F.Gld. so lang wie die F.Gld. 2–5 zusammen.

14 *Scarites* F.

— Unter 8 mm. K. mit 2 Supraorbitalsetae. Furche unter den Augen nur ein Drittel der Augenlänge. F. ab dem 3. F.Gld. dicht behaart (die wenigen langen Borsten des 2. F.Gld. bleiben unberücksichtigt). 1. F.Gld. so lang oder eineinhalb mal so lang wie das 2. F.Gld.

2

2 Hsch.S. über den hinteren Borstenpunkt hinaus bis zur Basis gerandet. S.Rd.Kehle der Fld. mit einer ununterbrochenen Reihe größerer, deutlicher Borstenpunkte.

15 *Clivina* Larr.

— Hsch.S. an der basalen Verengung ungerandet. S.Rd.Kehle der Fld. schmal, höchstens hinter der Schulter und vor dem Fld.Ende mit jeweils bis zu 3 Borstenpunkten.

3

3 Fld. mit deutlich erkennbaren Schultern (Fld. 16:11, 25, 27, 28, Bd. 2: 67), selten im flachen Winkel abgerundet (Fld. 16:32, Bd. 2: 67), dann aber die Fld.Basis ungerandet und der S.Rd. des Hsch. nur bis zur Mitte ausgebildet.

16 *Dyschirius* Bon.

— Fld. mit völlig abgerundeten Schultern, (Fld. 16:33, Bd. 2: 67), der S.Rd. verläuft kontinuierlich eine gleichmäßig ovale Linie bildend bis zur halsförmigen Verengung. Hsch.S. bis zum hinteren Borstenpunkt gerandet. Fld. Basis ohne Borstenpunkt.

16a *Reicheiodes* Gglb.

2:66

16. Gattung: *Dyschirius* Bonelli

IENISTEA, M.-A. (1979): Die Cliviniden Rumäniens (Coleoptera, Carabidae) — Trav. Mus. Hist. nat. Grigore Antipa 20: 211–243.

FEDORENKO, D.N. (1994): Revision of the genus *Dyschirius* (Coleoptera, Carabidae). Report 1, 2 — Ent. Journ. 73 (10) 1: 38–49; 2: 50–61 (in Russisch).

Aufgrund der stielartig verlängerten Mittelbrust (dem sogenannten Pedunculus), dem fast zylindrischen Habitus und dem zu Grabbeinen entwickelten vorderen Beinpaar betrachtet IENISTEA (1979) die Cliviniden als eine selbständige Familie. Diesem Vorschlag wurde bis heute nicht gefolgt, da auch eine Anzahl Carabiden unterschiedlicher anderer Gruppen diese Merkmale aufweisen. Hinzu kommt, daß aufgrund solcher Sondermerkmale auch viele andere Carabidengruppen zu Familien erhoben werden müßten.

Nach FEDORENKO (1994) wird die artenreiche Gattung *Dyschirius* Bonelli, 1810, geteilt. Lediglich 20 paläarktisch verbreitete Arten werden noch aufgrund gemeinsamer Apomorphien (stärker ausgeformtes y-förmiges Basalsklerit und ein dünnes, stark sklerotisiertes spiralig gebautes Flagellum im Aedoeagus) sowie einem gemeinsamen Biotoppräferendum (strikt psammophil) zu *Dyschirius* gerechnet, die anderen, früher unter diesem Taxon zusammengefaßten Arten, bilden danach die Gattung *Dyschiriodes* Jeannel, 1941. Lediglich folgende, auch mitteleuropäisch verbreitete Arten gehören dann zu *Dyschirius*: *digitatus* (Dejean, 1825), *obscurus* (Gyllenhal, 1827), *thoracicus* (Rossi, 1790) (= *arenosus* (Stephens, 1828)) und *angustatus* (Ahrens, 1830). Ob eine Trennung berechtigt ist, wird derzeit diskutiert. Daher und auch aus bestimmungstechnischen Gründen soll vorerst von einer Veränderung der Tabelle abgesehen werden.

2:68,69 24 *uliginosus* Putzeys, 1846, ist Synonym von 23 *angustatus* (Ahrens, 1830).

2:68, 70 19 *substriatus* (Duftschmid) und 21 *pusillus* (Dejean) werden für die Slowakei gemeldet.

2:70 Die Arten 5 *makolskii* Müller, 1934, 7 *lucidus* Putzeys, 1846, und *lucidus* ssp. *obenbergeri* Mařan, 1935, sind Synonyme von 7 *agnatus* Motschulsky, 1844.

Die Art wurde mehrfach für Westfalen, die Pfalz und Süd-Baden von jeweils unterschiedlichen Fundorten (als *lucidus obenbergeri*) gemeldet.

2:71 14 *gibbifrons* Apfelbeck, 1899, hat den Status einer ssp. von *chalybeus* Putzeys, 1846. *D. abditus* Fedorenko, 1993 (= *similis* auct.). *D. similis* Petri, 1891 ist synonym zu *intermedius* Putzeys, 1846.

2:72

12:27 Für 27 *lafertei* Putzeys, 1846, hat *gracilis* (Heer, 1837) einzutreten.

30 *roubali* Mařan kommt nach der neuen tschechischen Checklist 1993 in der Slowakei nicht vor; die Art kann daher zunächst für M.E. gestrichen werden.

2:73 20 *laeviusculus* Putzeys ist neu für Südschweden.

2:73 16a. Gattung: *Reicheiodes* Ganglbauer

DOSTAL, A. (1993): Neue Taxa aus der Gattung *Reicheiodes* (stat. nov.) (Coleoptera, Carabidae: Scaritini) – Z. Arbeitsgem. Österreich. Ent. 45 (3/4): 99–106.

BALKENOHL, M. (1994): New species and records of Scaritinae from the Himalayas (Coleoptera, Carabidae) – Rev. suisse Zool. 101(1): 19–41.

— (1995): *Reicheiodes* from East Asia (Coleoptera: Carabidae) – Stuttg. Beitr. Naturk. Ser. A 531: 1–6.

Von DOSTAL (1993) wird die in der Paläarktis und Orientalis ausschließlich hochmontan und subalpin verbreitete Untergattung *Reicheiodes* Ganglbauer, 1892, aufgrund umfänglicher äußerer morphologischer Merkmale sowie sehr unterschiedlicher Lebensweise und -ansprüche zur Gattung erhoben. Der neue Status wird durch Untersuchungen an *Reicheiodes*-Arten aus anderen Gebieten gestützt (BALKENOHL 1994, 1995).

Für die in M.E. vorkommenden zwei Arten ist jedoch in der Tabelle (Lz. 33) die Anzahl der Subhumeralpunkte (Borstenpunkte in der S.Rd.Kehle der Fld.) nicht richtig aufgeführt, was zu Fehlbestimmungen geführt hat. Zudem können diese Punkte individuell stark variieren. Für die Trennung der Arten verwende man daher folgende Merkmale:

1 Schläfen viel niedriger als die Augen, von dorsal gesehen nur ein Fünftel der Augenlänge, hinter den Augen direkt zum Hals abfallend. Elytren basal flacher, von lateral gesehen eine fast elliptische Wölbung bildend; Körper pechbraun bis schwarz; Länge 2,1–2,8 mm.

1 *alpicola* (Ganglbauer)

— Schläfen fast so hoch wie die Augen, von dorsal gesehen von gleicher Länge wie die Augen, eine Wölbung zum Hals hin bildend. Elytren basal höher, von lateral gesehen steiler zum Pedunculus abfallend; Körper hellbraun bis rostrot; Länge 1,8–2,5 mm. 2 *rotundipennis* (Chaudoir)

11. Unterfamilie: Trechinae

VON HERMANN DAFFNER

2:76 Lz. 9–: Ersetze „25 *Anopthalmus* Sturm S. 94“ durch „9a“ und füge ein:

9a Kleinere Arten: 3,5–6,5 mm. Kopf und Hsch. schmal, etwa so breit wie eine Fld. 25 *Anopthalmus* Sturm

— Größer: 7,5–9 mm. Kopf und Hsch. im Vergleich zum übrigen Körper sehr groß, deutlich breiter als eine Fld. 25a *Aphaenopidius* Müller

2:77

19.a Gattung: *Aepus* Samouelle

Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

2:78 Einfügen:

20.a Gattung: *Epaphius* Stephens

Die bisherige U.G. der 21. G. *Trechus* – mit den Arten 1 *secalis* (Payk.) und 2 *rivularis* (Gyll.) – wurde als eigenständige Gattung ausgegliedert. Die letztgenannte Art wird neu für Ostfrankreich gemeldet.

2:78

21. Gattung: *Trechus* Clairville

2:82 33 *latibuli* Jeannel wurde 1989 auch auf der in Österreich liegenden Nordseite des Schneibsteins im Hagengebirge entdeckt.

2:87 Die alpine Art 35 *hampei* Ganglb. ist auf der bayerischen Seite des Unterbergs erstmals in Deutschland aufgefunden worden.

2:92

22. Gattung: *Duvalius* Delarouzée

KREISSL, E. (1993): *Duvalius meixneri* spec. nov. – ein neuer Höhlenkäfer aus der Steiermark. – Mitt. Abt. Zool. Landesmus. Joanneum 47: 103–108; Graz.

Diese neue troglobionte Species wurde 1990 in mehreren Exemplaren in der Leitnerhöhle bei Salla in der Steiermark entdeckt. Es handelt sich um eine rund 4 mm große, hellrötlichgelbe, scheinbar augenlose, habituell *Trechus*-ähnliche Art, die noch nicht in Beziehung zu verwandten Höhlenkäfern dieser Gattung gestellt werden konnte. Sie erhält daher zunächst die Art-Nummer 6 (s. hierzu Bd. 12: 29–31).

2:92

23. Gattung: *Orotrechus* Müller

DAFFNER, H. (1990): *Orotrechus haraldi* n.sp. aus Kärnten – Austria. – Acta Coleopterologica 6(2): 51–60.

Aus Kärnten wurde eine neue Art beschrieben, die nächstverwandt zu *carinthiacus* ist.

2:93 Lz. 1– ist im Wortlaut zu streichen, dafür setze:

— Hsch.S.Rd. vorne meistens nur mit 1 Borste, 1 weitere kurze in den H.Wi.; Schläfen lang, fast gerade. Hsch. nach vorn schwach, nach hinten stärker konvex verengt; H.Ecken spitzwinklig. Fld. vor den Schultern gerade oder konvex verengt.

2 Länge 4,7–5,5 mm. Mikrostruktur auf dem Körper fein, aber deutlich, dadurch O.S. seidenglänzend. Die kurzen Stirnfurchen in der Mitte stark

verflacht und zum Ende in einer großen Grube auslaufend. Hsch.S.Rd. schmal abgesetzt, deutlich bis zu den stumpfwinkligen Vorderecken hinreichend, S. nach hinten flach, konvex verengt. Basis neben den H.Ecken deutlich kurz ausgerandet. Epipleuren im vorderen Drittel des Hsch. von oben nicht sichtbar. Schultern stark nach hinten abgeschrägt, die Schulterecke breit verrundet, aber noch deutlich erkennbar. Aed. s. Abb. 4, 23:2 Karawanken – Hochobir, Grafensteiner Alpe, Freiberg.

2 *carinthiacus* Mandl

- Länge 4,5–4,9 mm. Mikrostruktur sehr fein, O.S. glänzend. Die kurzen Stirnfurchen gleichmäßig vertieft und zum Ende flach auslaufend. Der Hsch.S.Rd. erlischt vor den nach innen abgeflachten V.Ecken; S. des Hsch. nach hinten gerade verengt, die Basis neben den spitzen H.Ecken nur kurz, flach ausgerandet. Epipleuren von oben über die ganze Länge der Hsch.S. sichtbar. Fld. an den Schultern in flachem Bogen verrundet, keine Schulterecke angedeutet. Aed. s. Abb. 4, 23:3. Karawanken – Topitza (Lobnigschacht bei Eisenkappel).

3 *haraldi* Daffner

2:93

12:31

24. Gattung: *Arctaphaenops* Meixner

DAFFNER, H. (1993): Die Arten der Gattung *Arctaphaenops* Meixner, 1925 – Kolecpt. Rdsch. 63: 1–18.

Als Ergebnis dieser Revision liegt nunmehr eine Bestimmungstabelle vor, auf die in Bd.12 aus den dargelegten Gründen noch verzichtet werden mußte.

- 1 Hinterecken des Hsch. stumpfwinklig nach außen gerichtet; die von oben sichtbaren Epipleuren deutlich breiter als der Hsch. (Abb. 5).

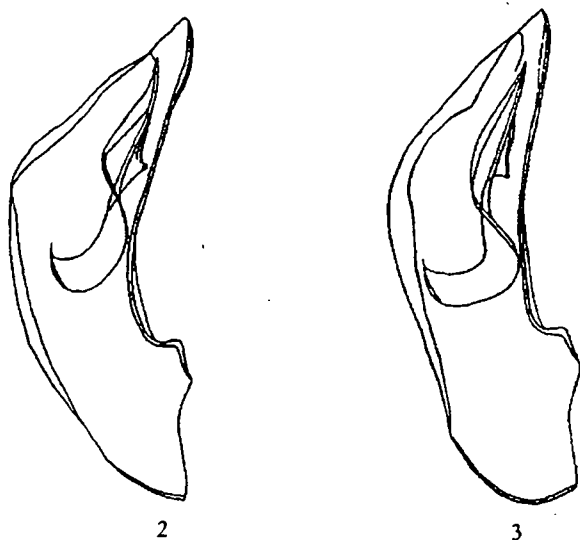


Abb. 4: 23 *Orotrechus*: Penis von 2 *carinthiacus*, 3 *haraldi*. (Originale).

Umbilicalserie der Fld.: Der Abstand zwischen Borste zwei und drei ist viel größer als der Abstand zwischen Borste drei und vier. Aedoeagus (Abb. 6, 24:2), 1,0–1,06 mm. Gesamtlänge 5,0–5,8 mm. Höllengebirge, Oberösterreich.

2 *gaisbergeri* Fischhuber

- Hinterecken des Hsch. spitz nach hinten gezogen; die von oben sichtbaren Epipleuren nicht oder kaum breiter als der Hsch. Umbilicalserie der Fld.: Der Abstand zwischen Borste zwei und drei ist so groß oder kleiner als der Abstand zwischen Borste drei und vier.

2

- 2 Die schmal abgesetzten Seiten des Hsch. fein, aber deutlich bis zum Vorderrand reichend. Der umgeschlagene Seitenrand des Hsch. zur Spitze nicht lappig vorgezogen und von oben nicht sichtbar. Aedoeagus (Abb. 6, 24:3) 1,06–1,16 mm. Gesamtlänge 5,3–6,1 mm. Sengsengebirge, Reichraminger Hintergebirge, Oberösterreich.

3 *muellneri* Schmid

(*helgae* Schmid)

- Die schmal abgesetzten Seiten des Hsch. nicht bis zum Vorderrand reichend, Vorderecken flach ausgeschnitten. Der umgeschlagene Seitenrand des Hsch. zur Spitze lappig vorgezogen und von oben, unter den ausgeschnittenen Vorderecken, sichtbar (schräg von vorne betrachtet).

3

- 3 Kopf so breit wie der Hsch. Hinterecken des Hsch. spitz nach außen gezogen. Aedoeagus 1,05–1,11 mm; Lateralansicht (Abb. 6, 24:1): Oberkante zur Spitze steil abfallend; Kopulationslamelle, Dorsalansicht (Abb. 6, 24:1): Seiten hinter der Mitte stark eingeschnürt, Vorderkante in der Mitte flach eingebuchtet. Gesamtlänge 5,0–5,9 mm. Dachstein, Totes Gebirge, Oberösterreich.

1 *angulipennis angulipennis* (Meixner)

(*nihilumalbi* Schmid)

(*putzi* Fischhuber)

(*celinae* Genest)

- Kopf etwas schmaler als der Hsch. Hinterecken des Hsch. stumpf nach unten gebogen. Aedoeagus 1,08–1,2 mm; Lateralansicht (Abb. 6, 24:1(a)): Oberkante zur Spitze flach nach unten gezogen; Kopulationslamelle, Dorsalansicht (Abb. 6, 24:1(a)): Seiten hinter der Mitte schwach eingeschnürt, Vorderkante in der Mitte tief eingebuchtet. Gesamtlänge 5,2–6,1 mm. Niederösterreich; Steirische Kalkalpen, Ennstaler Alpen, Steiermark.

1(a) *angulipennis styriacus* Winkler

(*ilmingi* Schmid)

(*hartmannorum* Schmid)

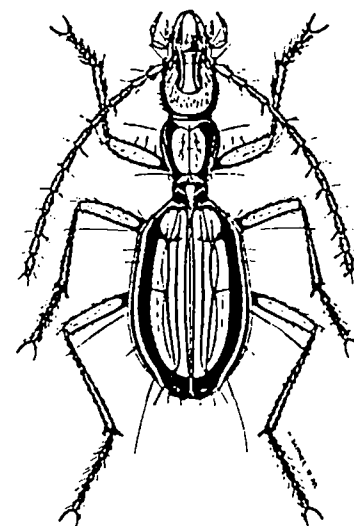


Abb. 5: *Arctaphaenops gaisbergeri*, Habitus, Männchen. (Nach DAFFNER 1993).

- DAFFNER, H. (1985): Eine neue Rasse der Gattung *Anophthalmus* Sturm, 1844, aus Kärnten, Österreich. — Entomofauna 6(21): 361–370.
- (1992): *Anophthalmus bernhaueri broderi* ssp.n. aus Slowenien und *Anophthalmus ajdovskanus haraldianus* ssp.n. aus Kärnten. — Nachr.Bl. bayer. Ent. 41(2):37–45.
- (1993): *Anophthalmus gobanzi storzicensis* ssp.n. aus den Steiner Alpen in Slowenien. — Acta Coleopterologica 9(2): 65–74.

Durch die Einfügung einer neuen Subspecies wird die in der letztgenannten Arbeit veröffentlichte Bestimmungstabelle der bisher bekannten Rassen der *Anophthalmus gobanzi*-Gruppe hier wiedergegeben.

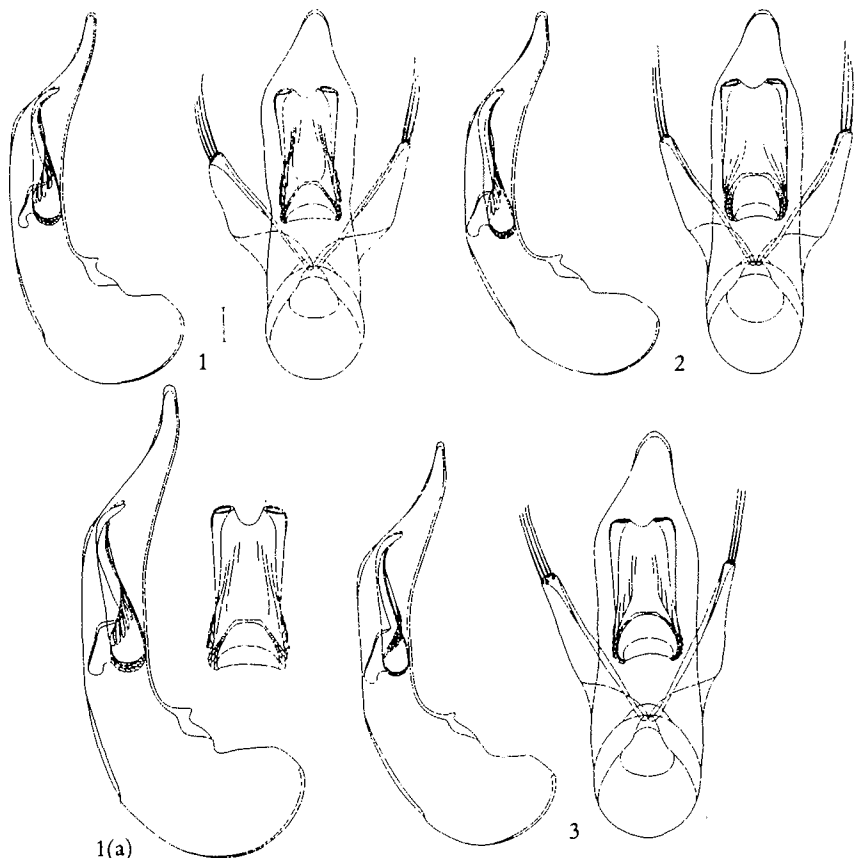


Abb. 6: 24 *Arctaphaenops*: Aedeagus von 1 *angulipennis angulipennis*, lateral, dorsal, mit Kopulationslamelle, 2 *gaisbergeri*, lateral und ventral, 3 *muellneri*, lateral und dorsal; Aedeagus mit Kopulationslamelle, lateral, dorsal von 1(a) *angulipennis styriacus*. Maßstab = 0,1 mm. (Nach DAFFNER 1993).

- 1 Oberseite des Körpers seidenmatt. Fühler kurz, sechstes Glied deutlich kürzer als das dritte Fühlerglied. 2
- Oberseite des Körpers glänzend, transparent. Fühler länger, sechstes Glied so lang wie das dritte Fühlerglied. 3
- 2 Körper breit und robust gebaut (Abb. 7:2). Halsschildseiten nach hinten konkav verengt, Hinterecken rechtwinklig (Abb. 7:2). Aedeagus (Abb. 7:6–9) 1,17–1,22 mm. Lateralansicht (Abb. 7:6): Unterseite zur Spitze gerade nach vorne verlaufend. Dorsalansicht (Abb. 7:7): Spitze breit und nach links gerichtet. Gesamtlänge 3,8–4,4 mm. Österreich: Kärnten, Obirmassiv. (b) *gobanzi obirensis* Jeannel
- Körper langgestreckt (Abb. 7:3). Halsschildseiten nach hinten gerade verengt, Hinterecken stumpfwinklig (Abb. 7:3). Aedeagus (Abb. 7:10–13) 1,15–1,24 mm. Lateralansicht (Abb. 7:10): Unterseite zur Spitze bauchig vorgezogen. Dorsalansicht (Abb. 7:11): Spitze schmal und gerade nach vorne gerichtet. Gesamtlänge 3,8–4,2 mm. Slowenien, Kamniške Alpe. (c) *gobanzi storzicensis* Daffner
- 3 Kopf breit, Schläfen stark backenförmig erweitert (Abb. 7:4). Flügeldecken oval (Abb. 7:4). Fühler zurückgelegt die Mitte der Flügeldecken nicht erreichend (Abb. 7:4). Aedeagus (Abb. 7:14–17) 1,18–1,25 mm. Lateralansicht (Abb. 7:14): In der basalen Hälfte sehr schmal, über der Mitte deutlich erweitert. Dorsalansicht (Abb. 7:15): Gerade nach vorne verlaufend. Gesamtlänge 3,8–4,4 mm. Von Österreich, Kärnten bis Slowenien, Plesnik Alpe vbr. (a) *gobanzi gobanzi* (Ganglbauer)
- Kopf schlanker, Schläfen in flachem Bogen gerundet (Abb. 7:5). Flügeldecken breitoval, in der Mitte bauchig erweitert (Abb. 7:5). Fühler zurückgelegt bis zur Mitte der Flügeldecken reichend (Abb. 7:5). Aedeagus (Abb. 7:18–21) 1,14–1,20 mm. Lateralansicht (Abb. 7:18): Von der basalen Hälfte bis über die Mitte sehr breit nach vorne verlaufend. Dorsalansicht (Abb. 7:19): In der Mitte doppelbuchtig gekrümmt. Gesamtlänge 3,9–4,6 mm. Slowenien, Kamniške Alpe. (d) *gobanzi weberi* (Ganglbauer)

2:95 Lz.2—: Von der Art 2 *bernhaueri* ist 1979 in Slowenien in Bergbaustollen der Südkarawanken eine neue Rasse entdeckt worden, die nachstehend — bei gleichzeitiger ausführlicherer Beschreibung der Nominatform — charakterisiert wird:

2 (b) *bernhaueri broderi* ssp.n. ist von der Stammform wie folgt zu unterscheiden: Länge 4,5–5,2 mm. Kopf (Abb. 8, 25:2(b)) so lang wie breit (bei den Weibchen manchmal geringfügig breiter als lang), Schläfen in flachem Bogen gerundet. Flügeldecken (Abb. 8, 25:2(b)) langgestreckt, Seiten zur Mitte nur flach erweitert; die vierte Borste der Umbilicalserie ist von der dritten Borste nur wenig weiter entfernt als diese von der zweiten Borste. Aedeagus (Abb. 8, 25:2(b)). 1,06–1,10 mm. Lateralansicht: In gleichmäßigen, flachen Bogen nach vorne verlaufend, Unterseite zur Spitze gerade nach vorne gerichtet. Kopulationslamelle (Abb. 8, 25:2(b)) langgestreckt.

2 (a) *bernhaueri bernhaueri* Ganglbauer, 1895, ist durch folgende Merkmale charakterisiert: Länge 4,3–5,2 mm. Kopf deutlich breiter als lang, mit backenförmig erweiterten Schläfen. Flügeldecken gestreckt, Seiten zur Mitte deutlich erweitert; die vierte Borste der Umbilicalserie von der dritten Borste

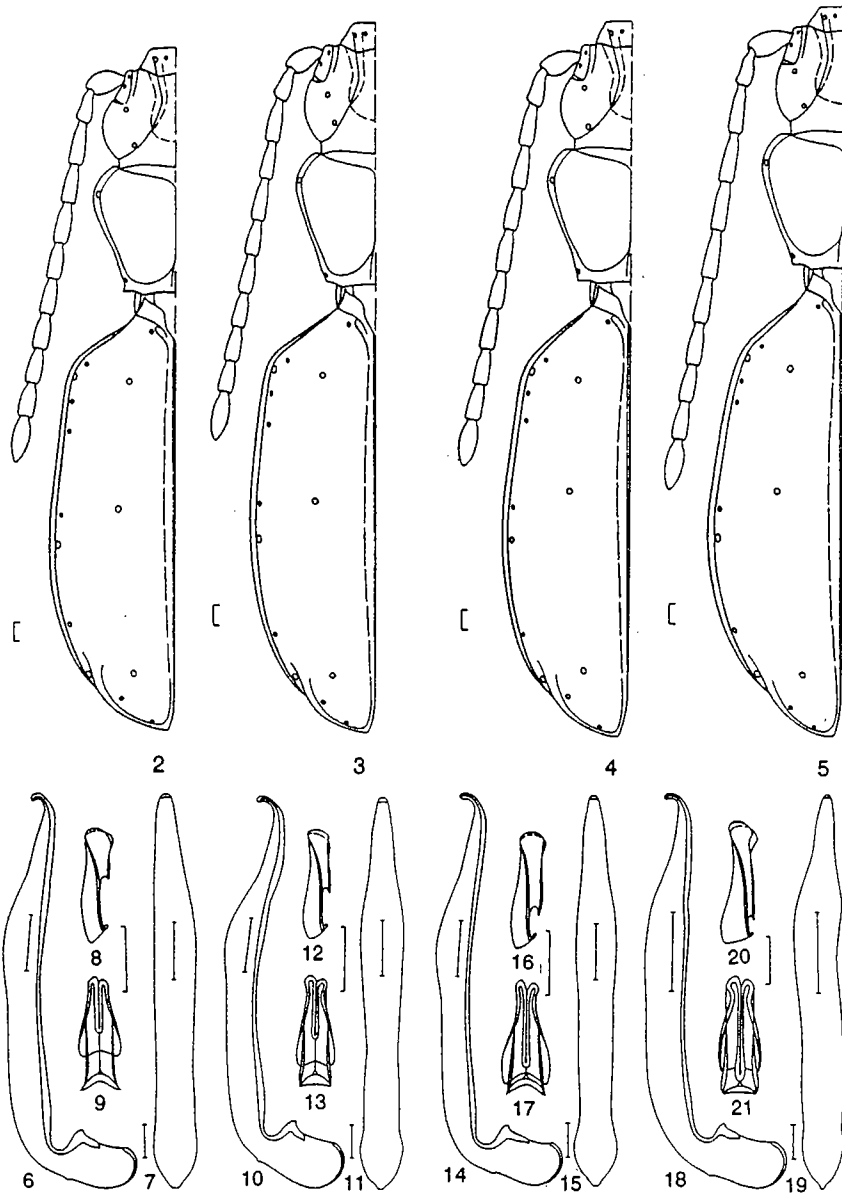


Abb. 7: 25 *Anophthalmus*: Umriß der linken Körperseite von 2 *gobanzi obirensis*, 3 *gobanzi storzicensis*, 4 *gobanzi gobanzi*, 5 *gobanzi weberi*; Aedoeagus, Lateral- und Dorsalansicht und Kopulationslamelle, Lateral- und Ventralansicht von 6-9 *gobanzi obirensis*, 10-13 *gobanzi storzicensis*, 14-17 *gobanzi gobanzi*, 18-21 *gobanzi weberi*. Maßstab = 0,1 mm. (Nach DAFFNER 1993).

mehr als doppelt so weit entfernt als diese von der zweiten Borste. Aedoeagus (Abb. 8, 25:2(a)) 1,08–1,16 mm. Lateralansicht: Über der Mitte bauchig erweitert, Unterseite gegen die Spitze flach eingebuchtet. Kopulationslamelle (Abb. 8, 25:2(a)) kurz und gedrunen. Das Verbreitungsgebiet des *A. bernhaueri* f. typ. beschränkt sich nach bisherigen Beobachtungen auf das Gebirgsmassiv des Hochobir.

Lz. 3—: Die *ajdovskanus*-Gruppe mit den Taxa *pretneri*, *fodinae*, *mixanigi* und *haraldianus* wird zur Zeit revidiert und kann daher nicht berücksichtigt werden.

2:95 Einfügen: 25.a Gattung: *Aphaenopidius* Müller

Der vorigen G. nahestehend, aber durch den im Vergleich zum übrigen Körper sehr großen Kopf und Hsch. ausgezeichnet. Mit wenigen Exemplaren

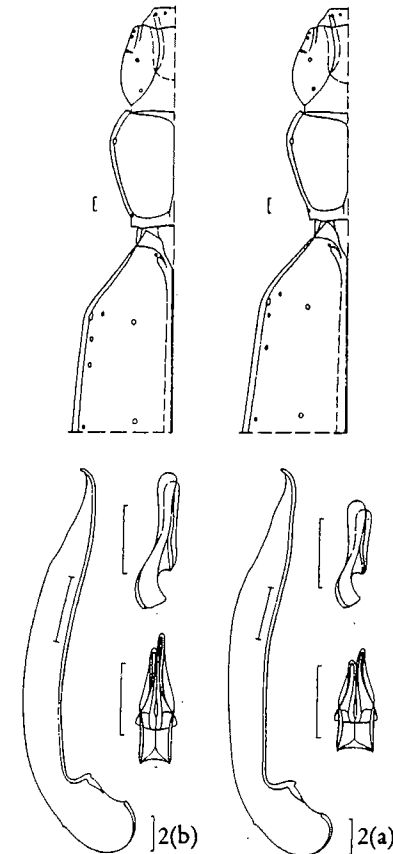


Abb. 8: 25 *Anophthalmus*: Umriß der linken Körperseite von 2(b) *bernhaueri broderi*, 2(a) *bernhaueri bernhaueri*; Aedoeagus (Lateralansicht) und Kopulationslamelle (Lateral- und Dorsalansicht) von 2(b) *bernhaueri broderi*, 2(a) *bernhaueri bernhaueri*. Maßstab = 0,1 mm. (Nach DAFFNER 1992).

aus SO.E. (O.Slowenien, Steiner Alpen) bekannt. 1983 auch in den Karawanken (Vellacher Kocza bei Eisenkappel) im äußersten SO. des Gebietes 4 Expl. in einer Geröllhalde mit Käse-beköderten Salzfallen gefangen. Aufgrund ihrer unterirdischen Lebensweise in unzugänglichen Felsenklüften werden die Tiere nur äußerst selten gefunden.

Hell braunrot, glänzend. Kopf sehr groß, mit den Mandibeln 2mal so lang wie der Hsch.; Fühler lang, das Ende der Fld. erreichend. Hsch. klein, quer, nach hinten deutlich herzförmig verengt mit der größten Breite im vorderen Drittel. Hsch.H.Ecken scharf. Fld. mit kaum angedeuteten Schultern. Die 1. Borste der Umbilicalserie nur wenig vom S.Rand entfernt weit vor der 2. gelegen. Streifen nur schwach sichtbar, durch feine Punkte markiert. Extremitäten sehr lang und gestreckt. 7,5–8,5 mm. 1 *treulandi* Müller

(Die ssp. *cephalotes* Knirsch, 1926, aus O.Slowenien ist 9–9,5 mm groß. Die Schultern sind noch stärker abgeflacht und die Schläfen gewölbt).

2:96

12:32 27. Gattung: *Tachys* Dejean
VON GERD MÜLLER-MOTZFELD

Die in Bd. 12 zunächst als Untergattungen aufgeführten Taxa der Gattungsgruppe *Tachys* Dejean sind aufgrund der Arbeit ERWINS (1974) wie folgt als selbständige Gattungen akzeptiert worden:

27. Gattung: *Tachys* Dejean, 1821
1 *scutellaris* Stephens, 1828

27.a Gattung: *Paratachys* Casey, 1918
(*Eotachys* Jeannel, 1941)

1 *bistriatus* (Duftschmid, 1812), 2 *micros* (Fischer v. Waldheim, 1828), 3 *fulvicollis* (Dejean, 1831)

27.b Gattung: *Elaphropus* Motschulsky, 1839

U.G. *Sphaerotachys* J. Müller, 1926
1 *haemorrhoidalis* (Ponza, 1805)

U.G. *Tachyura* Motschulsky, 1862

2 *diabrachys* (Kolenati, 1845) (= *inaequalis* auct.), 3 *parvulus* (Dejean, 1831),
4 *quadrisignatus* (Duftschmid, 1812), 5 *sexstriatus* (Duftschmid, 1812),
6 *walkerianus* (Sharp, 1913)

27.c Gattung: *Porotachys* Netolitzky, 1914
1 *bisulcatus* (Nicolai, 1822)

2:98 Lz. 6–: 9 *haemorrhoidalis* Ponza (jetzt 27.b:1) wurde 1984 im Rheinland gefunden und damit erstmals in Deutschland nachgewiesen.

12:33 Unter "S. 98", Lz. 8–: E. (*Tachyura*) *diabrachys* (Kolenati, 1845) ssp. *bisbimaculatus* Chevrolat, 1860 (= *inaequalis* auct. nec Kolenati, 1845). Nach JEANNE, 1990, ist *bisbimaculatus* (Chevrolat, 1860) eine selbständige Art, die er für Sizilien und N.Afrika angibt, während er die spanisch-französischen Tiere jetzt unter dem neuen Namen *Tachyura pallidicornis* Jeanne, 1990 (= *inaequalis* sensu Reitter) führt.

2:100

29. Gattung: *Bembidion* Latreille
VON GERD MÜLLER-MOTZFELD

2:106 Von 2 *foraminosum* Sturm liegt ein Neufund für Ostfrankreich vor.

2:109 Statt 17 *starki* muß es *starkii* Schaum heißen.

2:110 Die korrekte Schreibweise von *fellmani* ist *fellmanni* Mannh.

2:110, 114

12:35, 40 Autor der Untergattungen *Notaphus* und *Peryphus* ist Dejean 1821, nicht Stephens.

2:113 Korrekte Schreibweise: *atrocaeruleum* Stephens, 1828.

2:115 Korrekte Schreibweise: *stephensii* (Crotch, 1866).

2:121

12:47 57 *cruciatum* Dejean, 1831 (= *andreae* auct. non *andreae* Fabricius, 1789).

Nach Ansicht des Typus im Kopenhagener Museum können die von NETOLITZKY bereits 1937 geäußerte Vermutung und die von SCIARY (1994) publizierten Sachverhalte, daß der Typus von *B. andreae* F. identisch ist mit der westmediterranen Art *B. occidentale* Müller, bestätigt werden. Für die fälschlich bisher als *B. andreae* aufgefaßte Art muß als älteres Synonym *B. cruciatum* Dejean, 1831, eintreten, nicht *cruciatum* Schiødte, 1841, wie dies fälschlich VIGNA-TAGLIANTI u.a. publizierten.

Die einheimischen Formen *bualei*, *polonicum* und *baenningeri* sind also Rassen des 57 *cruciatum*; das wirkliche *B. andreae* F. (= *occidentale* Müller) kommt in M.E. nicht vor.

2:124 77 *schuppeli* ist in *schuppeli* Dejean zu ändern.

24. U.G.: *Testediolum*

Auf der Grundlage der Revision der *Testediolum*-Arten der Schweizer Alpen (MARGGI & HUBER 1993) ist die Tabelle der mitteleuropäischen *Testediolum*-Arten wie folgt zu verändern:

- 1 Flügeldecken auch in der Mitte nahezu parallel, Seitenrand schmal, Schultern deutlicher ausgeprägt, große Arten, 4–5 mm 2
- Flügeldeckenseiten oval gerundet, Flügeldeckenseitenrand breiter aufgebogen, Schulterbeulen weniger deutlich oder ganz verrundet, kleinere Arten, 3–4,2 mm 3
- 2 Halsschildseiten deutlicher vor den Hinterwinkeln ausgeschweift, Spitze des Aedoeagus breit verrundet (Abb. 9, 29:66). Alpen, Karpaten, Balkan; hochalpin. 66 *glaciale* Heer, 1837
- Halsschildseiten weniger deutlich ausgeschweift, dadurch wirkt der Halsschild oft stärker quer als bei *glaciale*. Penis Spitze schlanker mit nach der rechten Seite weisender kleinen Zuspitzung und abweichendem Feinbau (Abb. 9, 29:66a). 66a *magellense* Schauburger, 1922
Die Nominatrasse: Maiello, Gran Sasso, die ssp. *alpicola* von den Meer-alpen bis Schweiz und Salzburg (Hohe Tauern)
ssp. *alpicola* (Jeannel, 1940)
- 3 Schultern flach verrundet, Halsschild schmal herzförmig, Aedoeagus gerade und parallelseitig mit kurzer breit verrundeter Spitze (Abb. 9, 29:66b). 66b *pyrenaicum* Dejean, 1831

Die Nominatrasse in den Pyrenäen, die ssp. *poenini* von den Cottischen Alpen, Meeralpen bis Schweiz und Österreich (Vorarlberg)

ssp. *poenini* Marggi & Huber, 1993

- Schultern schwach, aber mit angedeuteter Beule, Halsschild stärker quer, Aedoeagus mit ausgezogener Spitze und abweichendem Feinbau im Inneren

- 4 Spitze des Aedoeagus lang schnabelförmig, gleichmäßig aus der Rundung der Innenkante heraus zugespitzt (Abb. 9, 29:66c). Rätische Alpen, Bergam. Alpen, Trentino. 66c *rhaeticum* Heer, 1837

- Spitze des Aedoeagus länger ausgezogen und in sich gedreht, dadurch bei seitlicher Betrachtung oft abgewinkelt erscheinend, bzw. leicht zur rechten Seite gedreht, deutlicher abgesetzt und irgendwie unregelmäßig (Abb. 9, 29:66d). Apennin, Westalpen, Meeralpen, Schweiz.

66d *jacqueti* (Jeannel, 1940)

Eine sichere Determination der Arten ist nur nach dem männlichen Genital möglich!

79 *fumigatum* (Duft.) ist inzwischen in Elsaß-Lothringen erstmals in Ostfrankreich aufgefunden worden.

2:125 Statt 81 *clarki* Dawson muß es *clarkii* heißen.

2:126 Für 86 *minimum* (Fabricius, 1792) nec (O.F.Müller, 1776) = *minutum* Serville, 1821 nec (Duftschmid, 1812) könnte der Name *pusillum* Gyllenhal, 1827, eintreten. Da *minimum* F. ein lange Zeit gebräuchlicher Name ist, müßte die Nomenklaturkommission angerufen werden, wir plädieren für die Erhaltung des Namens *minimum* F.

12:38 Unter „S. 112“: Bei 31 *varicolor* F., 1803 sind die Klammern um das Autorennitial zu streichen.

12:40 44a *latinum* Net. konnte 1993 am Rand des Südschwarzwalds (Baden-Württemberg) erstmals in Deutschland nachgewiesen werden. Vor-

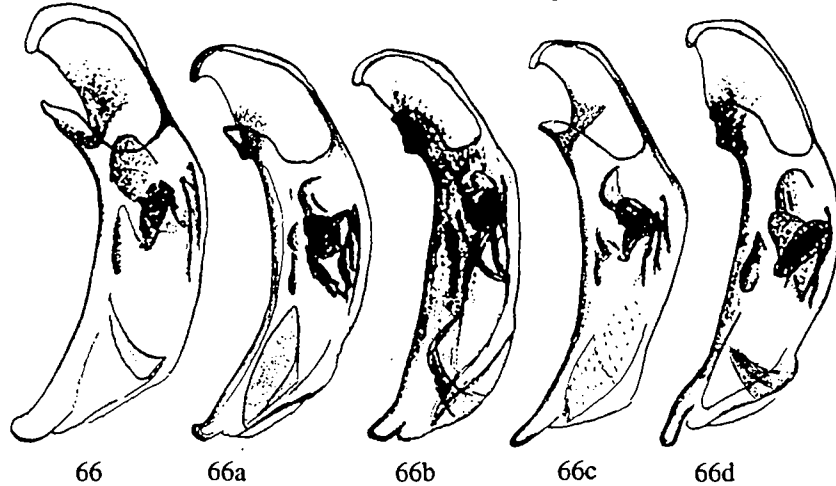


Abb. 9: 29 *Bembidion*: Aedoeagus von 66 *glaciale*, 66a *magellense* ssp. *alpicola*, 66b *pyrenaicum* ssp. *poenini*, 66c *rhaeticum*, 66d *jacqueti*. (Nach MARGGI & HUBER 1993).

kommen dieser von *dalmatinum* abgetrennten Art sind in M.E. auch aus der Nordschweiz, dem Elsaß, Belgien und Österreich bekannt.

12:48 Unter „S. 128b“: Statt 101 *mannerheimi* Sahlb. muß es *mannerheimii* heißen.

2:124

12:48

29.a Gattung: *Cillenus* Samouelle

Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819; die Schreibweise des Art-namens ändert sich in 1 *lateralis* (Leach).

2:128

12:48

29.b Gattung: *Ocys* Stephens

Die Autoren von 1 *harpaloides* (Audinet-Serville, 1821) und 2 *quinquestriatus* (Gyllenhal, 1810) sind einzuklammern.

2:128a Autor von 103 *lunulatum* ist Geoffroy in Fourcroy, 1785.

12:48

30. Gattung: *Asaphidion* des Gozis

HEIJERMAN, Th. & MUILWIJK, J. (1992): *Asaphidion stierlini*, een derde soort uit de *A. flavipes* groep in Nederland (Coleoptera: Carabidae). – Ent. Ber. Amsterdam 52: 13–18.

Der Nachweis des mediterranen *A. stierlini* in Holland läßt erwarten, daß die Art auch in Westdeutschland auftreten kann. Sie gehört zur *flavipes*-Gruppe, die sich von *austriacum* durch kräftige und dichte Hsch.Punktur unterscheidet. Die Bestimmungstabelle ist daher – bei gleichzeitiger Verbesserung der Abb. 6 – ab Lz. 2b wie folgt zu erweitern:

- 2b Fld. von den Schultern zur Mitte schwach, aber erkennbar gerundet erweitert und dadurch etwas oval erscheinend. 4–4,7 mm. 2c
- Fld. ausgeprägter parallelseitig. 3–4,2 mm. 2d
- 2c tritt an die Stelle von 2b: 4 *flavipes* (L.)
- statt bisher 2b-: 5 *curtum* (Heyden)
- 2d Ende der Tr.Glieder und letzte F.Glieder deutlich grün metallschimmernd verdunkelt. (Aed. Abb. 10, 30:5a u. Spermatheca Abb. 10, 30:5a).

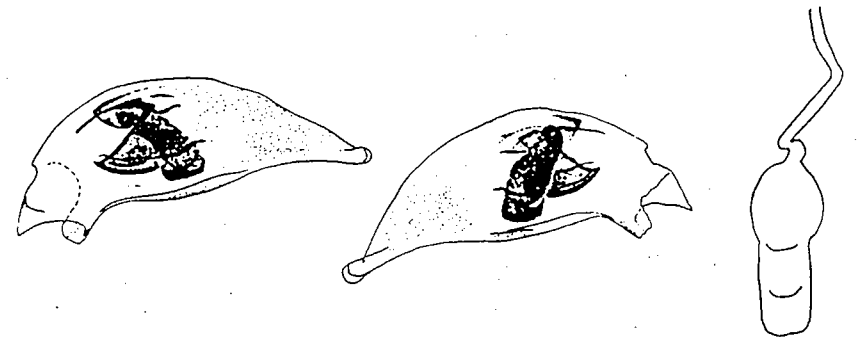


Abb. 10: 30 *Asaphidion*: Aedoeagus linke Seite, rechte Seite von 5a *stierlini*; Spermatheca von 5a *stierlini*. (Originale).

Kleinste Art der Gruppe. Atlantisch-mediterran vbr. mit Ausstrahlung nach Südengland, Nordfrankreich, Belgien, Holland und Österreich (O.Tirol). 5a *stierlini* (Heyden)

12:49 6 *austriacum* Schweiger, aus Österreich, Schweiz (dort häufigste Art der Gattung) und dem Einzugsbereich der Donau bekannt (Slowakei, Ungarn), wurde inzwischen auch in Deutschland festgestellt, und zwar im Rheinland, in der Pfalz, in Hessen, Baden-Württemberg, Thüringen, Sachsen-Anhalt und Sachsen. Verbreitung bis zum Kaukasus und Nowosibirsk.

12:50 5 *curtum* (Heyden) kommt im gesamten Bundesgebiet sowie in Dänemark, Südschweden, Benelux-Länder und Elsaß-Lothringen vor.

2:129 31. Gattung: *Pogonus* Nicolai

Autor der Gattung ist Dejean, 1821.

2:131

12:50

32. Gattung: *Patrobus* Dejean

VON GERD MÜLLER-MOTZFELD

2:132 Lz. 3: In Erweiterung der Ausführungen soll die nachstehende Tabelle die Trennung von *P. septentrionis* und *australis* verständlicher machen, obwohl es bisher aus Deutschland noch keine Belege von *septentrionis* gibt. Hinzu kommen Genital-Unterschiede.

3a Vorletztes Kiefertasterglied länger und schlanker (Abb. 11, 32:1a); hier die Rasse des norddeutschen Tieflandes mit etwas vorspringendem Schulterzahn (ssp. *relictus* Wagner, 1928) und die Talrasse der Alpen (ssp. *bit-schnau* Reitter, 1908) mit etwas breiteren Flügeldecken, die Nominatform im südlichen Fennoskandien. 1a *australis* J. Sahlberg, 1875

— Vorletztes Kiefertasterglied kürzer und verdickt (Abb. 11, 32:1); arktisch-alpin. Die Art ähnelt mehr dem *atorufus*. Verbreitungsangaben in M.E. ungeklärt. 1 *septentrionis* Dejean, 1828

2:135 35. Gattung: *Atranus* LeConte

Atranus wird als 63.d Gattung in die Tribus Platynini einbezogen.

Die bisher für M.E. fragliche Art 1 *collaris* (Ménétriés) wird aus der Slowakei gemeldet (mehrere Exemplare in der Alluvialzone der Latorica). Die Klammern können somit entfallen.

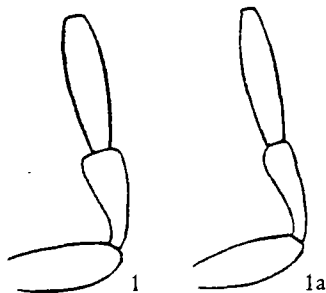


Abb. 11: 32 *Patrobus*: Maxillarpalpus von 1 *septentrionis*, 1a *australis*. (Originale).

2:139

39. Gattung: *Trichotichnus* Morawitz

Diese Gattung wird in die Subtribus *Selenophorina* der Tribus Harpalini versetzt.

2:140 Lz.2—: Die Subspecies *laevicollis carpathicus* Schaubberger konnte in Sachsen nachgewiesen werden.

2:140

40. Gattung: *Parophonus* Ganglbauer

Diese Gattung wird zusammen mit der vorigen ebenfalls in die Subtribus *Selenophorina* der Tribus Harpalini versetzt.

2:141 Für den Namen *complanatus* (Dejean) hat *dejeani* (Csiki) einzutreten.

2:141

41. Gattung: *Harpalus* Latreille

VON D.W. WRASE,

unter Mitarbeit von M. HARTMANN, M. PERSOHN & M. TROST

BOUSQUET, Y. & A. LAROCHELLE (1993): Catalogue of the Geadephaga (Coleoptera: Trachypachidae, Rhysodidae, Carabidae including Cicindelini) of America north of Mexico. — Mem. ent. soc. Can. 167: 1–397.

BRANDMAYR, P., FERRERO, E. & T. ZETTO BRANDMAYR (1980): Larval versus imaginal taxonomy and the systematic status of the ground beetle taxa *Harpalus* and *Ophonus* (Coleoptera, Carabidae). — Entomol. Gener. 6: 335–353.

BRANDMAYR, P. & T. ZETTO BRANDMAYR (1982): Identificazione di larve del genere *Ophonus* Dejean, 1821 (sensu novo) e note bionomiche (Coleoptera, Carabidae). — Mem. Soc. ent. Ital. 60: 67–103.

HŮRKA, K. (1992): The taxonomic status of *Semiophonus* (Col., Carabidae, Harpalini) and description of the larva of *Harpalus* (*Semiophonus*) *signaticornis*. — Acta ent. bohemoslov. 89: 29–34.

KATAEV, B. M. (1995): In: KRYZHANOVSKIJ, O. L. et al. (1995): A Checklist of the Ground-Beetles of Russia and Adjacent Lands (Insecta, Coleoptera, Carabidae). — Sofia, Moskau: 1–271.

NOONAN, G.R. (1976): Synopsis of the supra-specific taxa of the tribe Harpalini (Coleoptera: Carabidae). — Quaest. Ent., 12(1): 3–87.

PULPÁN, J. & K. HŮRKA (1993): Carabidae. — Check-list of Czechoslovak Insects IV. Adephaga. — Folia Heyrovskyana. Supplement 1: 12–22.

SCIÁKY, R. (1987): Revisione delle specie paleartiche occidentali del genere *Ophonus* Dejean, 1821 (Coleoptera, Carabidae). — Mem. Soc. ent. Ital. 65: 29–120 (1986).

Die Unterfamilien (sensu FHL 1976) Ditominae, Anisodactylinae und Harpalinae werden heute von den meisten Autoren als Subtriben Ditomina, Anisodactylina und Harpalina in der Tribus Harpalini vereinigt, die Gattungen *Trichotichnus* und *Parophonus* gehören in die Subtribus *Selenophorina*.

Aufgrund von taxonomischen Revisionen, vor allem anhand von Larvaluntersuchungen ergaben sich zahlreiche Änderungen in der Gattungs-, Unter-gattungs- und Artssystematik der Harpalina.

BRANDMAYR, FERRERO & ZETTO BRANDMAYR (1980) begründeten die Trennung der Taxa *Harpalus* und *Ophonus* in zwei phyletische Gruppen mit

zwei unterschiedlichen Larventypen, einer differentiellen Überwinterungsstrategie und Ernährung. Abweichende Auffassungen der Autoren müssen durch weitere (überregionale) Untersuchungen geklärt werden. Folgende Systematik ist für die mitteleuropäischen Taxa aus der Verwandtschaft von *Ophonus* und *Harpalus* von Bedeutung:

2:142 Die 2. U.G. *Ophonus* Dejean, 1821 wird im Rang erhoben zur 41.a Gattung: **Ophonus**.

2:142, 149 Die 4. U.G. *Semiophonus* Schaubberger, 1933 wurde von SCIAKY (1987) in die G. **Ophonus** Dejean, 1821 (*Ophonus* s.str.) gestellt (*Semiophonus* wird Synonym zu *Ophonus* s.str.). Bedingt durch larvalen und imaginalen Charakter und Aussagen zur Diapause nach HÜRKA (1992) wieder als (revalidierte) U.G. zur G. *Harpalus* Latreille 1802 s.l. gehörend.

2:142, 149

12:50 Die 5. U.G. *Pseudoophonus* Motschulsky, 1844, und 6. U.G. *Platus* Motschulsky, 1844 (*Pardileus* des Gozis, 1882) werden als U.G. zur eigenständigen 41.b Gattung: **Pseudoophonus** Motschulsky, 1844, aufgefaßt.

Cryptophonus Brandmayr & Zetto Brandmayr, 1982: Aufgrund der Larvalmorphologie stellten BRANDMAYR & ZETTO BRANDMAYR (1982) die bisher in der U.G. *Harpalus* s.str. untergebrachten Arten *tenebrosus* Dejean, 1829, und *melancholicus* Dejean, 1829, als U.G. in die 41.a G. **Ophonus**. Nach SCIAKY (1987) eigene G. mit insgesamt 7 Arten. Nach KATAEV (1995) als „*tenebrosus*“-Artengruppe weiterhin in der G. *Harpalus*.

Zur Bestimmung der Arten folge man den Tabellen der mitteleuropäischen Harpalini in Bd. 2:138 und 142.

2:144–147 Die Synonymisierung der Arten 3 *obscurus* (F.), 5 *stictus* (sensu Freude, 1976 nec Stephens), 6 *punctatulus* (Duft.), 16 *zigzag* (sensu Freude, 1976 nec Costa) und des von KULT 1944 beschriebenen *Harpalus volaki* wird in den nachfolgenden Bestimmungstabellen der Gattung *Ophonus* aufgeführt.

2:145, 146 Die Arten 18 *cribricollis* Dejean, 12 *azureus* (F.) und 19 *subquadratus* Dejean werden in die 1. U.G. *Ophonus* s.str. versetzt. Nach KATAEV (1995) gehören diese Arten in die *Ophonus*-U.G. *Hesperophonus* Antoine, 1959.

2:147 Bei 15 *melletii* Heer (nicht *melleti*) kommen auch Stücke mit gerandetem Hsch.H.Rd. vor. Die Art ist erwartungsgemäß auch in Ostfrankreich vertreten.

12:51 Der unter „S.150“ gegebene Hinweis muß rückgängig gemacht werden; *Harpalophonus* bleibt nach PULPÁN & HÜRKA (1993) U.G. der G. *Harpalus*.

Zu „S. 147“, Lz. 11–: *O. zigzag* sensu FREUDE (1976) bezieht sich auf *parallelus* Dejean, weitere Synonyme zu dieser Art sind *apfelbecki* Schaubberger, 1926 und *apfelbecki medieuropaeus* Schweiger, 1983. *O. zigzag* Costa, 1822 ist nach SCIAKY (1987) synonym zu *rupicola* Sturm, 1818.

Zu „S. 152“, Lz. 6–: Autor von 37 *caspicus* ist Steven, nicht Stephens.

2:151 Die korrekte Schreibweise von 27 *frölichii* ist *froelichii* Sturm.

2:152 56 *melancholicus* Dejean ist durch einen Fund im Ober-Elsaß neu für Ostfrankreich.

2:156 BOUSQUET & LAROCHELLE (1993) haben gezeigt, daß der Name *H. laevipes* Zetterstedt, 1828 die Priorität vor 47 *quadripunctatus* Dejean, 1829 hat.

2:157 Lz. 21: In der 2. Zeile zu 46 *luteicornis* (Duftschmid, 1812) muß es heißen: „O.S. beim ♂ ziemlich matt, . . . ♀ noch matter.“ Weiteres Unterscheidungsmerkmal zu *H. xanthopus winkleri*: kein oder nur ein angedeuteter Kinnzahn.

2:158

12:51 43 *xanthopus* ssp. *winkleri* Schaubberger, 1923: Unterscheidungsmerkmal zu *H. luteicornis* (Duftschmid, 1812): deutlicher Kinnzahn (*H. progreadiens* Schaubberger, 1922, besitzt ebenfalls einen Kinnzahn; zur Unterscheidung siehe Tabelle Bd. 2:158).

2:158 39 *attenuatus* Steph. wurde 1988/89 im Saarland, 1992 im nördlichen Rheinland und 1993 in Baden-Württemberg erstmals in Deutschland gefunden. Der Artname ist daher auszuklammern. Die Art ist auch aus N.-Un-garn bekannt.

2:159 Die bei 52 *rufipalpis* Sturm (= *rufitarsis* Duft.) genannte Subspezies *decepiens* Dejean, 1829, bildet auf der Iberischen Halbinsel und in S.E. eine eigene Art, die in M.E. nicht vorkommt.

2:160 Das Vorkommen des in M.E. weit vbr. 53 *neglectus* Serv. konnte 1980 durch einen Fund bei Bad Zell auch für Österreich bestätigt werden.

2:161 Die pontomediterrane Art 60 *albanicus* Reitter wird überraschenderweise aus Baden-Württemberg gemeldet, wo sie 1976 in 2 Exemplaren bei Bruchsal erbeutet und damit erstmals in Deutschland festgestellt wurde. Ein Zweitfund gelang 1993 in Sachsen-Anhalt.

2:162 66 *subcylindricus* Dejean ist 1988 an der Salzstelle Hecklingen bei Staßfurt erstmals im Gebiet der damaligen DDR nachgewiesen worden; ebenfalls in Thüringen und der Mark Brandenburg.

2:164 Einfügen: 41.a Gattung: **Ophonus** Dejean

VON D.W. WRASE

Untergattungstabelle

1 Hsch.H.Ecken verrundet, höchstens schwach winklig angelegt. Farbe der O.S. metallisch, bei einer Art braun. Medianlobus oft mit einer Ligula, die teilweise das Ostium verschließt (wie in Abb. 12: 1, 7, 8). (Hierher auch *O. subquadratus* Dej., *cribricollis* Dej., *azureus* F., die früher unter *Metophonus* geführt wurden). 1. U.G. **Ophonus** s.str.

— Hsch.H.Ecken fast immer gut markiert, recht- bis stumpfwinklig, niemals völlig verrundet, Seiten zur Basis oft ausgeschweift. Körper bräunlich oder rötlich, nur bei zwei Arten mit metallisch gefärbter O.S. Medianlobus niemals mit einer Ligula. 2. U.G. **Metophonus** Bedel

Tabelle der U.G. **Ophonus** Dejean, 1821

VON D. W. WRASE

1 Körper mittelgroß bis groß (8,5–17 mm). Seiten des Hsch. gerundet oder in gerader Linie verengt, niemals ausgeschweift, Basis ungerandet. Beine rot. Medianlobus ohne Ligula und immer mit gut entwickeltem Apikalscheibchen. 2

- Körper klein bis mittelgroß (6–10 mm). Seiten des Hsch. gerundet, gerade verengt oder leicht ausgeschweift, Basis gerandet. Medianlobus oft mit einer Ligula, die teilweise das Ostium verschließt (wie in Abb. 12: 7 u. 8), mit oder ohne Apikalscheibchen. 6
- 2 Behaarung der Fld. schwarz. Oberseite metallisch grün. Hsch. zur Basis wenig verengt, H. Winkel breit und nur schwach winklig verrundet. Fld. schlank, in beiden Geschlechtern hinten einzeln breit abgerundet (Med. Abb. 12: 1). 11–15 mm. Von W.E. einschließlich S.England, S.E., Balkan bis zur Krim und dem Kaukasus, Kleinasien, Baschkirien, M.Asien. Auf Wärmehängen und Steppenheiden, Kalktriften, auch auf sandigen Fel-

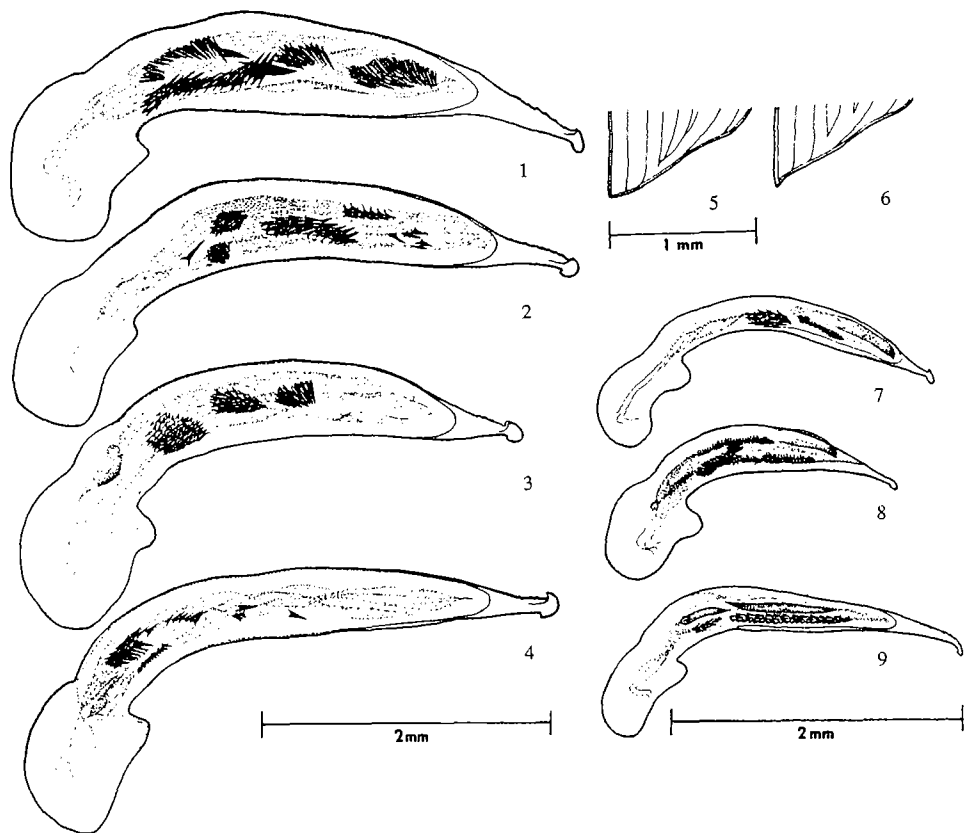
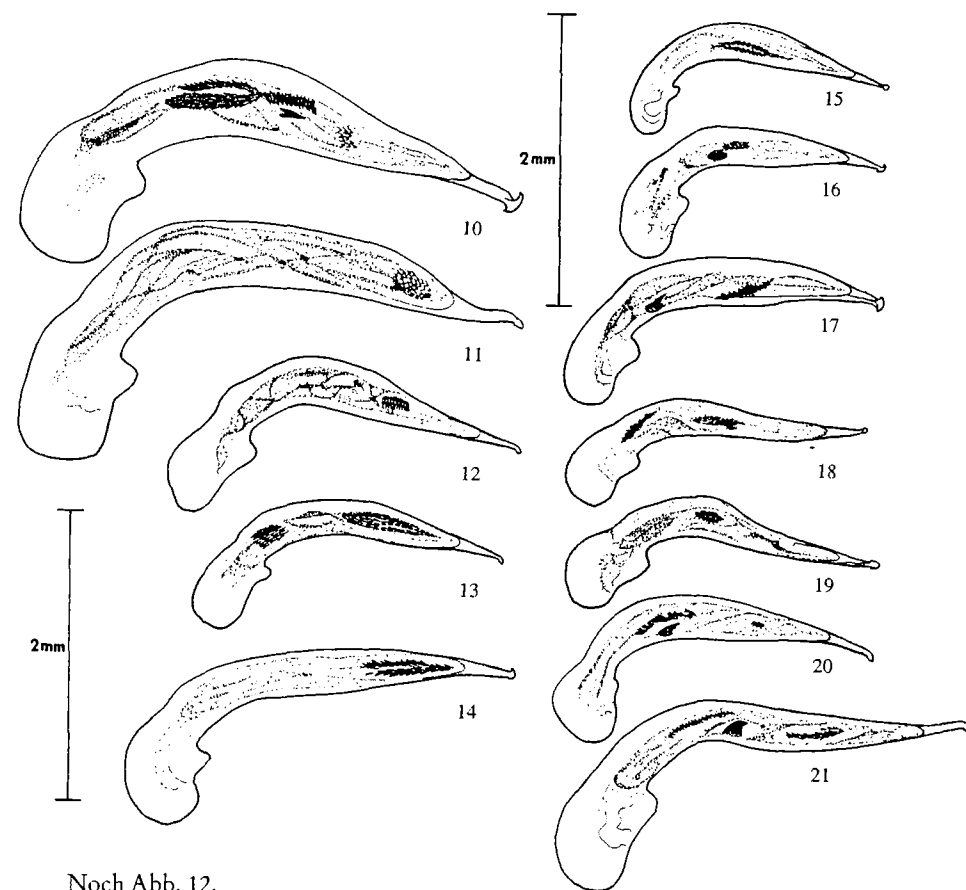


Abb. 12: 41.a *Ophonus*: Medianlobus von 1: *stictus*, 2: *sabulicola*, 3: *ardosiacus*, 4: *diffinis*; Apikalwinkel, rechte Flügeldecke, Weibchen von 5: *ardosiacus*, 6: *diffinis*; Medianlobus von 7: *azureus*, 8: *subquadratus*, 9: *cribricollis*, 10: *nitidulus*, 11: *gammeli*, 12: *cordatus*, 13: *puncticeps*, 14: *puncticollis*, 15: *parallelus*, 16: *melletii*, 17: *rupicola*, 18: *brevicollis*, 19: *subsinuatus*, 20: *rufibarbis*, 21: *schaubergerianus*. (Originale).

dern und an trockenen Waldrändern. Auf den Fruchtständen von *Daucus carota* und *Pastinaca sativa* beobachtet.

3 *stictus* Stephens, 1828
(*obscurus* [F., 1793], nec [Herbst, 1784])
(*monticola* Dejean, 1829)

- Behaarung der Fld. gelblich bis bräunlich. Oberseite metallisch blau, violett, grün oder blaugrün. Hsch. ebenfalls metallisch oder schwärzlich. Suturalwinkel der Fld. einfach oder aber bei den Weibchen sehr zugespitzt oder sogar in einen kleinen Zahn verlängert (Fld.Apex Abb. 12: 5 und 6). 3
- 3 Außenseite der H.Schenkel überall mit Haaren, längs der Mitte kaum sparsamer behaart als an den Seiten. Hsch. zur Basis stark verengt, die Seiten davor fast gerade oder nur schwach gerundet. H.Ecken deutlich gewinkelt. Oberseite des Hsch. schwarzbraun, selten mit schwach metallischem Schein. Fld. blau, seltener blaugrün, ihre Behaarung gelblich, die Suturalwinkel einfach (Med. Abb. 12: 2, die basale Gruppe variabel,



Noch Abb. 12.

aus 1 oder 2 großen Dornen bestehend oder auch ganz fehlend). 12–18 mm. Von Iberischer Halbinsel, England, S.E., über Balkan, Kleinasien, Libanon, Kaukasus bis M.Asien verbreitet. In M.E. nicht in den Niederlanden und der norddeutschen Tiefebene. Bei uns auf Wärmehängen, Steppenheiden, Kalktriften, in Kalksteinbrüchen und Kiesgruben, auf trockenen Feldern, nicht häufig. Bildet mehrere Rassen, von Niederösterreich, Nordserbien bis zur rumänischen Schwarzmeerküste die ssp. *ponticus* Schaubberger, 1926 (etwas kleiner, stärker und weitläufiger punktiert und mit mehr verrundeten H.Ecken als die in M.E. verbreitete Nominatform).

2 *sabulicola* (Panzer, 1796)

— Außenseite der H.Schenkel längs der Mitte glatt oder nur mit wenigen Haaren, immer viel sparsamer behaart als an den Seiten. Hsch. zur Basis weniger verengt, H.Winkel mehr verrundet.

4 Hsch. mehr quer, in den H.Winkeln vollkommen breit verrundet. Oberseite blau oder blauviolett, der Hsch. meist etwas schwächer metallisch. Behaarung der Fld. hellbräunlich. Suturalwinkel der Fld. einfach, stumpfwinklig (Abb. 12: 5). (Med. Abb. 12: 3). Durchschnittlich größer, 10–14 mm. Azoren, N.Afrika, W.E. (nördl. bis England, Belgien und Holland), S.E., Balkan, Kleinasien, Trans- und N.Kaukasus. In M.E. in Österreich (Wärmestellen des Donaugebietes und Neusiedler See), Tschechien, der Slowakei und in Deutschland (Bayern, Baden-Württemberg, Rheinland-Pfalz, Saarland). In südwestdeutschen Wärmegebieten stellenweise häufig, breitet sich in den letzten Jahren stark aus. Bei uns in Sand- und Kiesgruben, in Weinbergen, an Ruderalstellen, Trockenhängen und ähnlichen Biotopen, aus England auch von Ton- und Mergelböden in salinen Habitaten bekannt.

5 *ardosiaceus* Lutshnik, 1922

(*stictus* sensu Freude 1976, nec Stephens, 1828)

— Hsch. deutlicher quadratisch, H.Winkel, wenngleich abgerundet, deutlich markiert. Oberseite grün, nur ausnahmsweise blau, Hsch. meist weniger metallisch als die Fld., Behaarung der Fld. gelb. Suturalwinkel der Fld. $\pm$ scharf, bei den Weibchen spitzwinklig oder in einen Zahn ausgezogen (Abb. 12: 6). (Med. Abb. 12: 4). Durchschnittlich kleiner, 8,5–14 mm. W., S.E., nördlich bis S.England und den Niederlanden, in Österreich, Tschechien und der Slowakei, auf dem Balkan, nach O. bis zum Kaukasus, nach Kleinasien und dem Libanon. Aufgrund früherer Verwechslung sind alte Funde aus Baden, Hessen und dem Rheinland auf *ardosiaceus* zu beziehen, Meldungen aus anderen Gebieten sind ebenfalls kritisch zu prüfen. Neue Funde von den Salzstellen in Sachsen-Anhalt. Auch auf Umbelliferen beobachtet.

4 *diffinis* Dejean, 1829

6 Oberseite dunkelbraun, sehr selten mit einem angedeuteten metallischen Schein, Hsch. Ränder etwas aufgehellt. Med. (Abb. 12: 8) ohne Endscheibchen. 6,5–8,5 mm. W., S.E., Balkan, Kleinasien, Kaukasus, M.Asien. In M.E. nur in Baden (Kaiserstuhl) und an Wärmestellen in Hessen.

6 *subquadratus* Dejean, 1829

— Oberseite deutlich metallisch.

7 Schenkel geschwärzt. Körper breit und robust. Fld. fein und dicht punktiert, die Streifen im Grunde unpunktiert. Oberseite schwärzlich mit blauem oder grünem Schein. Med. (Abb. 12: 9) ohne Endscheibchen. 7–

9 mm. W.E., S.E., Balkan, Kleinasien, Kaukasus, M.Asien. In M.E. im Burgenland und Niederösterreich, Mähren und der Slowakei.

7 *cribricollis* Dejean, 1829

— Beine einfarbig rot. Körper schlanker. Fld. größer punktiert, glänzender, die Streifen im Grunde punktiert. O.S. mit deutlichem grünen oder blauen, zuweilen auch violetten Schein, sehr selten schwarz. Med. (Abb. 12: 7) mit schräg aufsitzendem Endscheibchen. 6–9 mm. W.E. einschließlich S.England, südl. N.E., S.E., Balkan, Kleinasien, Kaukasus, M.Asien, China, westl. N.Afrika. In M.E. nach N. selten oder fehlend. In Böhmen, der Slowakei und Niederösterreich unter typischen Exemplaren die a. *bohemicus* Roubal, 1917, mit dichter punktierter, düster metallischer O.S.

8 *azureus* (Fabricius, 1775)

2:146 (*O. similis* [Dejean, 1829] ähnelt dieser Art, kommt aber nicht in M.E. vor. K. und Hsch. sind $\pm$ bräunlich mit schwächerem metallischen Schein, die Fld. mit stärkerer Punktur und stärkerem Glanz und mit starken Schultern und deutlichem Humeralzahn, Med. mit gerade aufsitzendem Endscheibchen).

Tabelle der U.G. *Metophonus* Bedel, 1895

VON D.W. WRASE

- | | | |
|---|--|---|
| 1 | O.S. metallisch, Hsch. mit $\pm$ rechtwinkligen H.Ecken, Basis ungerandet. | 2 |
| — | O.S. braun oder schwärzlich, Hsch. H.Ecken rechtwinklig oder stumpfwinklig und $\pm$ abgerundet, Basis gerandet oder ungerandet. | 3 |
| 2 | S.Rand des Hsch. zu Beginn des basalen Fünftels mit einem Porenpunkt. V.- und M.Tr. der Männchen stärker erweitert (2. V.Tr.Glied etwas breiter als das 1.). Med. mit deutlichem Endscheibchen (Abb. 12: 10). 8–11,5 mm. E. (ohne Iberische Halbinsel und den hohen N.), Kleinasien, Kaukasus, W.Sibirien. In M.E. nach Norden zu s., in Wärmegebieten häufiger. Von der Ebene bis in subalpine Lagen, auch auf Umbelliferen beobachtet. | |
| | 12 <i>nitidulus</i> Stephens, 1828 | |
| | (<i>punctatulus</i> [Duftschmid, 1812]) | |
| — | S.Rand des Hsch. zu Beginn des basalen Fünftels ohne Porenpunkt. V.- und M.Tr. der Männchen schwächer erweitert (2. V.Tr.Glied etwa so breit wie das 3.). Med. ohne Endscheibchen (Abb. 12: 11). 8–11 mm. Polen, Ungarn, Balkan, in M.E. nur in Österreich (Umgebung Wien), Mähren und der Slowakei, s. verstreut und s. | |
| | 18 <i>gammeli</i> Schaubberger, 1933 | |
| 3 | Hsch. Basis vollständig oder teilweise gerandet, die Randlinie oft sehr fein oder schwer sichtbar. | 4 |
| — | Hsch. Basis völlig ungerandet. | 9 |
| 4 | Die ersten inneren Intervalle der Fld. nur unvollständig punktiert, oft teilweise glatt. Vergl. 9 <i>rufibarbis</i> , bei dem oft Zweifel über die Existenz einer Basalrandung aufkommen können. | 9 |
| — | Die inneren Intervalle der Fld. etwa wie die übrigen punktiert. | 5 |
| 5 | Hsch. zur Basis stark konkav verengt, die Basis schmal (die H.Winkel liegen in der Regel innerhalb des Ursprungs der 5. Fld.Furche). H.Ecken lang, $\pm$ parallel und rechtwinklig abgesetzt. Punkte der Furchen auf den | |

- Fld. etwa so groß wie die der Intervalle. Rot- bis dunkelbraun, oft die Ränder und Apex der Fld. dunkler. Med. ohne Endscheibchen (Abb. 12: 12). 7,5–10 mm. W.E. ohne N.England, S.E., Balkan, Kaukasus, Kleinasien, M.Asien, N.Afrika. In M.E. nur in Wärmegebieten häufiger, nicht in N.Deutschland. 11 *cordatus* (Duftschmid, 1812)
- Hsch. zur Basis nicht so stark verengt, die Basis breiter. 6
- 6 Hsch. auf der Scheibe auffallend sparsam punktiert, nach vorn stark gerundet verengt, V.Rand stärker ausgeschnitten, V.Winkel meist stärker vorragend, zur Basis länger und meist auch deutlicher ausgeschweift. H.Winkel meist recht- oder sogar spitzwinklig angelegt, scharf, Basis gerade. 1–3 feinere Seten vor der großen Lateralborste. Med. mit kleinem Endscheibchen (Abb. 12: 14). 6,5–10 mm. E., Kleinasien, Kaukasus, Mittl. Osten, nördl. M.Asien, Sibirien. In M.E. meist in Wärme- und Kalkgebieten, auch an Binnenlandsalzstellen, meist nicht häufig, nach N. zu selten. 14 *puncticollis* (Paykull, 1798)
- Hsch. auf der Scheibe nicht auffallend sparsam punktiert, nach vorn weniger stark gerundet verengt, V.Rand schwächer ausgeschnitten, V.Winkel meist weniger stark vorragend, zur Basis kürzer und meist weniger deutlich ausgeschweift. H.Winkel meist stumpfwinklig angelegt, apikal leicht abgerundet, Basis leicht konvex. Med. mit oder ohne Endscheibchen. 7
- 7 Größere Art, 6,5–10 mm. Episternen der H.Br. ziemlich schmal, etwa doppelt so lang wie vorn breit. Med. ohne Endscheibchen, Spitze etwas nach unten geneigt (Abb. 12: 13). Hsch. in der Regel nur mit einer großen Lateralborste, ausnahmsweise davor mit einer kleineren und feineren Sete. E., Kleinasien, Kaukasus, Mittl. Osten. In neuerer Zeit nach N.E. eingewandert und noch in Ausbreitung begriffen. Bei uns lokal nicht s. 17 *puncticeps* Stephens, 1828
(*angusticollis* Müller, 1921)
- Kleinere Arten von etwa 6–8,5 mm, Episternen der H.Br. kurz, etwa 1½mal so lang wie vorn breit. Med. mit Endscheibchen (Abb. 12: 15 und 16). 8
- 8 Hsch. in der Regel nur mit einer Lateralborste, Basis seitlich mehr abgescrägt, H.Ecken mehr stumpfwinklig und mehr abgerundet. Kopf kleiner und Gestalt schlanker. Farbe ± dunkel pechbraun, einfarbig. Fld. durch starke Mikroskulptur matt. (Med. Abb. 12: 15). 6–7,5 mm. W.E. einschließlich S.England, S.E., Balkan, Kleinasien. In M.E. nur in Wärmegebieten (SW.Deutschland, Kyffhäuser, Slowakei), nicht häufig. 13 *parallelus* Dejean, 1829
(*apfelbecki* [Schauberger, 1926])
(*zigzag* sensu Freude, 1976, nec Costa, 1882)
- Hsch. neben einer langen Lateralborste mit mehreren (1–3) kürzeren und feineren Seten, Basis seitlich weniger abgescrägt. H.Ecken etwas schärfer und weniger abgerundet. Kopf größer und Gestalt robuster. Farbe rot- bis dunkelbraun. Vorderkörper oft heller. Fld. durch eine weniger stark entwickelte Mikroskulptur glänzender. (Med. Abb. 12: 16). 6–7,5 mm. W.E. einschließlich S.England, S.E., südl. N.E., Balkan, Kaukasus, Kleinasien, Mittl. Osten. In M.E. nur in Wärmegebieten häufiger, nach N. zu selten. 15 *melletii* Heer, 1837
- 9 Körper sehr schlank, Hsch. quadratisch, Basis so breit oder etwas schmaler als der V.Rand, H.Ecken recht- oder schwach stumpfwinklig. Fld. lang und parallel. Schultern verrundet. Rotbraun, Vorderkörper meist etwas heller rötlich. Med. mit einem Endscheibchen (Abb. 12: 17). 7–9 mm. W.E. einschließlich S.England, S.E., südl. N.E., Balkan, Kaukasus, Kleinasien. In M.E. verbreitet, stellenweise nicht s. 16 *rupicola* (Sturm, 1818)
(*zigzag* Costa, 1882)
- Körper breiter, Hsch. deutlich quer, Basis meist deutlich breiter als der V.Rand, Fld. kürzer, Schultern leicht winklig. Med. mit oder ohne Endknopf. 10
- 10 Med. mit Endknopf, lateral gesehen, auf der Oberseite leicht konkav geschwungen (Abb. 12: 18 und 19). 11
- Penis ohne Endknopf (Abb. 12: 20 und 21). 12
- 11 Hsch. breiter, mit zwei bis drei Lateralborsten. Labrum bis etwa zur Mitte mit deutlicher Punktur. Kopf breiter, mit den stark gewölbten Augen etwa so breit wie der V.Rand des Hsch., Fld. kürzer. V.Körper rotbraun, Fld. in der Regel dunkler pechbraun. (Med. Abb. 12: 18). 6,5–8 mm. W.E. (ohne England), S.E., Balkan, in M.E. bisher nur in Mähren. 9a *brevicollis* (Serville, 1821)
- Hsch. schmaler, mit nur einer Lateralborste. Labrum in der Vorderhälfte nur sehr fein und erloschen punktiert, oft die Punktur nur unmittelbar am V.Rand sichtbar (außer den obligatorischen Borstenpunkten am V.Rand). Kopf etwas schmaler, mit den etwas weniger stark gewölbten Augen kaum so breit wie der V.Rand des Hsch., Fld. länger. Körper ± einfarbig rot- bis pechbraun, V.Körper manchmal etwas heller. (Med. Abb. 12: 19). 6,5–8 mm. W.E. (ohne England), S.E., Balkan, Ukraine, N.Afrika. In M.E. bisher nur in Mähren, der Slowakei und M.Deutschland (Sachsen-Anhalt, hier in Salzbiotopen) nachgewiesen. 19 *subsiniatus* Rey, 1886
(*volaki* [Kult, 1944])
- 12 Hsch. stärker quer, auf der Scheibe sparsamer punktiert. Die ersten inneren Intervalle der Fld. ± ungleichmäßig und weniger dicht punktiert, oft mit größeren glatten Bereichen. Labrum in der Mitte schwach konkav ausgeschnitten. (Med. Abb. 12: 20). 7–9 mm. E., Kaukasus, Kleinasien, M.Asien, W.Sibirien, N.Afrika. In N.Amerika eingeschleppt. In M.E. stellenweise häufig, eurytop. 9 *rufibarbis* (Fabricius, 1792)
(*brevicollis* auct., nec Serville, 1821)
(*seladon* Schauberger, 1926)
- Hsch. schwächer quer, auf der Scheibe stärker und dichter punktiert. Fld. gleichmäßig, dichter und feiner punktiert, lediglich auf dem ersten Intervall gelegentlich ungleichmäßig und weniger dicht punktiert. Labrum in der Mitte stärker winklig ausgeschnitten. Exemplare mit angedunkelten Beinen: a. *nigripes* Gerhardt, 1904. (Med. Abb. 12: 21). 7,5–10 mm. W.E. einschließlich S.England, südl. N.E., S.E., Balkan, Kleinasien. In M.E. im S. häufiger als im N. Verbreitung im Gesamtareal noch unklar. 10 *schaubergerianus* Puel, 1937
(*rufibarbis* auct., nec Fabricius, 1792)
(*brevicollis* auct., nec Serville, 1821)

41.b Gattung: *Pseudoophonus* Motschulsky

mit den bisher zu den Untergattungen *Pseudoophonus* und *Platus* (*Pardileus*) gehörenden Arten 1 *rufipes* (de Geer), 2 *griseus* (Panzer) und 3 *calceatus* (Duftschmid).

2:164, 165 42. Gattung: *Stenolophus* Latreille
Autor der Gattung ist Dejean, 1821.

2:167 44. Gattung: *Trichocellus* Ganglbauer

Diese Gattung wird in Anlehnung an KRYZHANOVSKIJ et al. (1995) als U.G. der 43. G. *Dicheirotichus* angesehen; hier wird aber die alte Zählung beibehalten.

Die originäre Schreibweise von 1 *mannerheimi* ist **mannerheimii** (Sahlb.)

2:168 45. Gattung: *Bradycellus* Erichson

2:169 Statt 3 *sharpi* lies *sharpii* Joy.

2:170 6 *csikii* Laczó kommt, wie erwartet, auch in Ostfrankreich vor; frühere Belege sind nur nicht erkannt worden. In den beiden letzten Zeilen der Seite ist *czikii* in *csikii* zu korrigieren.

2:178 50. Gattung: *Poecilus* Bonelli

KRYZHANOVSKIJ, O. L. et al. (1995): A checklist of the ground-beetles of Russia and adjacent lands (Insecta, Coleoptera, Carabidae. — Pensoft Series Faunistica 3: 1–271 (Sofia, Moskau).

2:179 Für 10 *striatopunctatus* (Duftschmid, 1812) hat nach KRYZHANOVSKIJ et al. (1995: 94) *subcoeruleus* Quensel, 1806 einzutreten. Die Art ist von S.E. und südl. M.E. bis M.Asien verbreitet.

2:182 51. Gattung: *Pterostichus* Bonelli

von D.W. WRASE

HŮRKA, K. (1992): Faunistic records from Czechoslovakia. — Acta ent. bohemoslov. 89: 387–391.

PULPÁN J. & K. HŮRKA (1993): Carabidae. — Check-list of Czechoslovak Insects IV. Adephaga. — Fol. Heyrovskyana Supplement 1: 12–22.

VIGNA TAGLIANTI, A. (1993): Coleoptera Archostemata, Adephaga 1 (Carabidae). — Checklist delle specie della fauna d'Italia, 44: 1–51. Bologna.

WRASE, D.W. (1992): Taxonomische und faunistische Bemerkungen zu einigen Carabiden-Arten (Col., Carabidae). — Linzer biol. Beitr. 24(1): 123–138.

Zahlreiche Änderungen in der Gattungs- und Untergattungssystematik aufgrund von Larval- und Imaginaluntersuchungen. Für die in M.E. vorkommenden betroffenen Taxa gilt nun:

Argutor Dejean, 1821
(*Lagarus* Chaudoir, 1838)
chamaeleon (Motschulsky, 1865)
cursor Dejean, 1828
leonisi Apfelbeck, 1904
vernalis (Panzer, 1796)

Omaseus Dejean, 1821
aterrimus (Herbst, 1784)
elongatus (Duftschmid, 1812)

Morphnosoma Lutshnik, 1915
melanarius (Illiger, 1798)

Melanius Bonelli, 1810
(*Pseudomaseus* Chaudoir, 1838)
anthracinus (Illiger, 1798)
minor (Gyllenhal, 1827)
gracilis (Dejean, 1828)
nigrita (Paykull, 1790)
piceolus latoricaensis Pulpán, 1965
rhaeticus Heer, 1837

Phonias Des Gozis, 1886
(*Argutor* auct., nec Dejean)
diligens (Sturm, 1824)
ovoides (Sturm, 1824)
strenuus (Panzer, 1797)
taksonyis Csiki, 1930
(*tarsalis* Apfelbeck, 1904, nec LeConte, 1873)

Steropidius Jeanne, 1989
madidus (Fabricius, 1775)

Feronidius Jeannel, 1942
hungaricus (Dejean, 1828)
incommodus Schaum, 1858
melas (Creutzer, 1799)

Platypterus Chaudoir, 1838
ziegleri (Duftschmid, 1812)
lineatopunctatus Miller, 1850

Oreophilus Chaudoir, 1838
morio (Duftschmid, 1812)
multipunctatus (Dejean, 1828)

Bryobius Chaudoir, 1838
jurinei (Panzer, 1805)

Alle hier nicht erwähnten Arten verbleiben in den bisherigen und weiterhin gültigen Untergattungen.

Einige Autoren fassen diverse Taxa als eigene Gattungen auf.

2:183 Die in Tschechien und der Slowakei verbreitete Art 18 *chamaeleon* (Motsch.) konnte bereits 1965 in Niederösterreich erstmals in Österreich nachgewiesen werden, außerdem liegt ein Fund aus dem Burgenland vor.

2:185 Lz.14–: Autor der U.G. *Steropus* ist Dejean, nicht Stephens.

2:185–189 Die ursprünglichen Schreibweisen der patronymischen Arten 41, 43, 52, 56 und 58 lauten *kokeilii* Miller, *findelii* Dejean, *justusii* Redt., *schaschlii* Chaudoir, *hagenbachii* Sturm.

2:186 31 *aethiops* (Panzer, 1797) nec *aethiops* (Herbst, 1784), mit Sicherheit nicht identisch, da die PANZER'sche Art in Berlin nicht vorkommt. Die Nomenklaturkommission müßte angerufen werden, um das ältere Homonym zu unterdrücken.

Für 33 *cordatus* Letzner hat *rufitarsus* (Dejean) einzutreten.

Die korrekte Schreibweise von 38 *mühlfeldi* ist **muehlfeldii** (Duft.).

2:189 Bei 55 *panzeri* treten immer wieder Individuen auf, die an der Fld.Basis neben dem Schildchen ein- oder beidseitig einen Porenpunkt aufweisen. Solche Fälle führten zu Verwechslungen mit 57 *cristatus* oder 58 *hagenbachii*. Die letztgenannte Art ist aber u.a. erheblich schlanker als *panzeri*. *P. cristatus* weist im Gegensatz zu 55 *panzeri* keine maschige Mikroskulptur der Fld. auf.

2:191 7a *tatricus* Kult wird aus der nordwestlichen Slowakei gemeldet. Die Klammern können demnach entfallen.

Statt *Gryobius* lies *Cryobius*.

2:199 Für 21 *gracilis* (Dejean, 1828) könnte *guentheri* (Sturm, 1824) eintreten, dazu müßte die Nomenklaturkommission angerufen werden; es sollte der eingebürgerte Name erhalten bleiben. Ähnliches gilt auch für *minor* (Gyllenhal, 1827), der eventuell durch *brunneus* (Sturm, 1824) zu ersetzen wäre, auch hier sollte der alte Name erhalten bleiben.

Nach WRASE gehört 21a *latoricaensis* Pulpán, 1965, als ssp. zu *piceolus* (Chaudoir, 1850). Nominatrasse im Wolga- und Dongebiet.

12:53 Die in Mähren zwischenzeitlich eingebürgerte Art *caspius* Ménétriés, 1832, ist nunmehr auch in Böhmen festgestellt worden, so daß mit einer weiteren Ausbreitung gerechnet werden kann. Daher wird die Bestimmungstabelle in Bd.2:195 ab Lz.52 wie folgt erweitert:

- 52 Hsch. herzförmig, nach hinten stark ausgeschweift. . . . Fld.Basis. Beine pechbraun, rotbraun oder rostrot. 53
 — (unverändert) 54
 53 (unverändert). 50 (*bruckii* Schaum, 1859)
 — Hsch bis zur schmalen S.Rd.Leiste gewölbt, ohne breite S.Rd.Kehle. . . . 53a
 53a Fld. gestreckt, fast parallelseitig, längs der Naht nicht abgeflacht oder vertieft. Schwach entwickelter äußerer Basaleindruck des Hsch., vom S.Rd. nicht durch kleinen glatten Wulst getrennt, Basis breiter. Der letzte der größeren Porenpunkte im 3.Intervall der Fld.Spitze stark genähert, steht wenig vor dem Ende des 4.Intervals. Schwarzbraun, U.S. (weiter wie gehabt). 23 *macer* (Marsh., 1802)
 — Fld. kurz oval, längs der Naht meist abgeflacht oder sogar leicht vertieft. Der etwas stärker längsgrubig entwickelte äußere Basaleindruck des Hsch. vom S.Rd. durch kleinen glatten Wulst getrennt. Basis sehr schmal. Der letzte der kleineren Porenpunkte im 3.Intervall weit vor dem Ende der Fld.Spitze. Dunkelpechbraun, die Anhänge etwas heller. 11–14 mm. Zentralasien; in den 30er Jahren mit Holz verschleppt und seitdem in Tschechien nachgewiesen. (U.G. *Lyrothorax* Chaudoir, 1838).

23a *caspius* (Ménétriés, 1832)

12:53 Unter „S. 189“ muß es statt 59 *honnorati* *honnoratii* (Dejean) heißen.

2:199 52. Gattung: *Molops* Bonelli

2:201 Die in M.E. bisher nur aus den österreichischen Alpen bekannte Art 3 *austriacus* Ganglb. konnte durch mehrere Funde bei Garmisch-Partenkirchen auch in Deutschland nachgewiesen werden.

2:201 53. Gattung: *Abax* Bonelli

Die korrekte Schreibweise von 7 *schüppeli* ist *schueppeli* Pall., die der ssp. *rendschmidtii* (Germar).

Statt 1 *beckenhauptii* muß es *beckenhauptii* (Duft.) heißen.

2:203 54. Gattung: *Platyderus* Stephens

2 *ruficollis* (Marsh.) konnte 1957 durch einen Fund bei Wiener Neustadt erstmals zuverlässig für Österreich nachgewiesen werden. Auch Wiederfunde im Elsaß bestätigen alte Meldungen über das Vorkommen der Art in Ostfrankreich.

2:204

56. Gattung: *Calathus* Bonelli

AUKEMA, B. (1990a): The nomenclature of the *melanocephalus* group of the genus *Calathus* (Coleoptera: Carabidae). — Ent. Ber. Amsterdam 50: 143–145.

— (1990 b): Taxonomy, life history and distribution of three closely related species of the genus *Calathus* (Coleoptera: Carabidae). — Tijdschr. Ent. 133: 121–141.

AUKEMA, B. & M.L. LUFF (1992): Case 2782. *Carabus mollis* Marsham, 1802 (currently *Calathus mollis*; Insecta, Coleoptera): proposed conservation of the specific name. — Bull. Zool. Nomencl. 49(1): 28–29.

2:207

12:54 *C. mollis* ssp. *erythroderus* Gemminger et Harold, 1868, und *C. mollis* ssp. *ochropterus* (Duftschmid, 1812): Nach AUKEMA (1990a u. b) ist *C. erythroderus* Gemminger et Harold, 1868, ein Synonym zu *C. cinctus* Motschulsky, 1850, und *C. mollis* (Marsham, 1802) eine distinkte Art. Nach AUKEMA & LUFF (1992) kann der wegen primärer Homonymie von *Carabus mollis* Marsham, 1802, mit *Carabus mollis* Ström, 1786, von SILFVERBERG (1977) eingesetzte Name *ochropterus* (Duftschmid, 1812) wieder entfallen wegen Antrags an die Internationale Nomenklaturkommission auf Unterdrückung des Namens *Carabus mollis* Ström, 1786; abgeschlossen mit Opinion 1723. Der Name *ochropterus*, geschaffen für eine Art vom Schneeberg bei Wien, dessen Type verschollen ist, konnte ohnehin nicht als Synonym zu dem in Meeres- und Binnendünen W.Europas und des Westmediterraneums lebenden und in Österreich nicht vorkommenden 7 *mollis* in Betracht kommen. 7a *cinctus* Motsch. ist vom westlichen Mediterraanraum bis M.Asien verbreitet.

2:207 *Calathus melanocephalus alpinus* Dejean, 1828, ist lediglich eine montane Form, die im gesamten Verbreitungsgebiet zusammen mit dem typischen *melanocephalus* auftritt.

2:207 Die Trennung von 6 *melanocephalus* und 7a *cinctus* ist ohne Genitalpräparation oft schwierig; ein gutes Merkmal entdeckte GÜRLICH (i. litt.): Bei *melanocephalus* hat der Seitenrand der Elytren an der Schulter beim Übergang zur Basis ein kleines Zähnnchen, das nicht aus der Kontur der Schulter herausragt, aber bei Betrachtung von hinten (seitlich schräg) deutlich in der Auskehlung des Seitenrandes an der Schulter liegt. Bei *mollis* und *cinctus* ist dieses dreieckige Zähnnchen nicht vorhanden (s. Abb. 13). Dieses Merkmal ist vor allem auch beim Aussortieren von Naßmaterial (z.B. Barberfallen) eine große Hilfe.

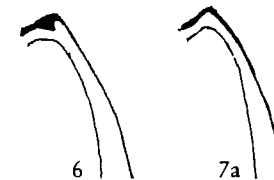


Abb. 13: 56 *Calathus*: Elytren, Seitenrand von 6 *melanocephalus*, 7a *cinctus*. (Originale).

59. Gattung: **Laemostenus** Bonelli

CASALE A. (1988): Revisione degli Sphodrina (Coleoptera, Carabidae, Sphodrini). — Monografie V, Museo Regionale di Science Naturali. 1–1024. Turin.

CASALE stellt in seiner Revision der Subtribus **Sphodrina** *Pristonychus* Dejean, 1828, als U.G. zur G. **Laemostenus** Bonelli, 1810 (= *Cryptotrichus* Schaufuß, 1865). Die Arten sind wie folgt anzuführen:

1 L. (s.str.) **janthinus** Duftschmid, 1812

2 L. (s.str.) **complanatus** Dejean, 1828

3 L. (*Pristonychus*) **terricola** (Herbst, 1784)

3 (b) L. (*Pristonychus*) **terricola** ssp. *punctatus* Dejean, 1828, eine Rasse von *terricola* (Herbst, 1784), die in SO.E. (Balkan) vorkommt und über Rumänien und Ungarn bis in die N.Slowakei vorstößt.

60. Gattung: **Antisphodrus** Schaufuß

Statt 2 *schreibersi* Küster lies **schreibersii** (Küster).

5. Tribus: **Platynini**

VON JOACHIM SCHMIDT

Die äußerst artenreiche und weltweit verbreitete Tribus Platynini ist durch die fehlende Randung des Prosternalfortsatzes, durch die weit nach basal fortgesetzte dorsale Öffnung des Medianlobus (Penis) und durch die distale Beborstung der Gonosubcoxite im weiblichen Genital von der Tribus Sphodrini differenziert. Das Schwesterngruppenverhältnis mit den Sphodrini, zu welchen die Subtriben Atranopsina, Dolichina, Synuchina, Sphodrina, Calathina und Pristosiina zu stellen sind, wurde durch CASALE (1988): Revisione degli Sphodrina. 1024 S., Torino, vorgeschlagen.

Neue phylogenetische Aspekte erfordern eine grundsätzliche Neuordnung der Platynini. Die Problematik ist für diverse Gattungen noch nicht abschließend geklärt.

Die im weiteren, abweichend von Bd. 2 (1976) genutzten Termini für die Genitalarmaturen folgen den modernen Monographien von S.L. TUXEN (ed., Taxonomist's glossary of genitalia in Insects. — Kopenhagen, 1970: 359 S.) und Th. DEUVE (L'abdomen et les genitalia des femelles de Coléoptères Adephaga. — Mém.Mus.Natl.Hist.Nat., Paris, t.155, 1993: 184 S.).

Zur Erläuterung wichtiger Begriffe:

Gonocoxit — (♀): Zweites Glied der äußeren Anhänge des Genitalsegmentes, früher als Apikalglied der „Styli“ bezeichnet.

Gonosubcoxit — (♀): Basalglied der äußeren Anhänge des Genitalsegmentes.

Ostium — (♂): Bereich in der Nähe der Penis Spitze, an dem sich während der Kopulation der Internalsack ausstülpt.

Ventrit — (♀): Ventralsklerit, hier das ventral zwischen den Gonosubcoxiten gelegene zarte, fein beborstete Häutchen.

Gattungstabelle

(Der vereinfachte Schlüssel gilt nur für die mitteleuropäischen Arten)

- 1 Kinnzahn fehlt. **61 Olisthopus** Dejean, 1828
- Kinnzahn deutlich ausgebildet, meist lang und zugespitzt, selten an der Spitze etwas ausgerandet. 2
- 2 Körper samt Anhängen fein behaart, besonders auf den Fld. deutlich. **63.d Atranus** LeConte, 1848
- Fld. kahl. 3
- 3 K. zwischen den Augen mit zwei blassen rötlichen Flecken, hinter den Augen etwas halsartig abgeschnürt. Pe. mit kräftig sklerotisiertem, spiralförmig breit gewundenem Innensack. **63 Platynus** Bonelli, 1810 (*Batenus* Motschulsky, 1864)
- K. ohne solche Aufhellungen, Pe. Innensackfaltungen anders. 4
- 4 Hsch. an den S. zur Basis gerundet oder ein kurzes Stück gerade verengt, die H.Wi. breit verrundet oder nur durch ein kleines Zähnchen hervorgehoben. 5
- Hsch. an den S. zur Basis lang ausgeschweift oder gerade verengt, die H.Ecken als deutlicher Wi. ausgebildet. 6
- 5 Hsch. auffällig klein und nur wenig breiter als der K. samt Augen. Körper klein, unter 8 mm und etwas abgeflacht. F. erst vom 3. Gld. an dicht behaart. Pe. Parameren an der Spitze beborstet. **62.a Sericoda** Kirby, 1837
- Hsch. meist deutlich breiter als der Kopf samt Augen. Durchschnittlich größere Arten, wenn unter 8 mm, dann nicht auffällig abgeflacht und 3. F.Gld. oft dicht behaart. Pe. Parameren ohne Borsten. **62 Agonum** Bonelli, 1810
- 6 O.S. blau metallisch oder zweifarbig. Hsch. Basis zu den H.Ecken stärker vorgezogen, H.Wi. dadurch stark abgestumpft. **62.b Anchomenus** Bonelli, 1810
- Körper braun oder schwarz, nicht metallisch. Hsch. H.Wi. schärfer. 7
- 7 Hsch. Basis ohne deutliche Punktierung. Größere Arten mit schwarzen Schl., über 9 mm. **63.a Limodromus** Motschulsky, 1864 (*Platynus* auct. partim)
- Hsch. Basis umfangreich punktiert. Kleinere Arten mit hellen Beinen, unter 9 mm. 8
- 8 Hsch. sehr schlank herzförmig, Episternen kräftig punktiert, Fld. mit deutlich punktierten Streifen. **63.c Oxypselaphus** Chaudoir, 1843 (*Anchus* LeConte, 1856) (*Platynus* auct. partim)
- Hsch. breit herzförmig, Episternen unpunktiert, Fld. mit unpunktierten Streifen. **63.b Paranchus** Lindroth, 1974 (*Platynus* auct. partim)

61. Gattung: **Olisthopus** Dejean

(*Odontonyx* auct. nec Stephens, 1828)

In M.E. durch zwei Arten vertreten; 1 **rotundatus** (Payk., 1798) und 2 **sturmii** (Duft., 1812). Zur Bestimmung und Verbreitung der Arten s. Bd. 2: 211.

SCHMIDT, J. (1994a): Revision der mit *Agonum* (s.str.) *viduum* (Panzer, 1797) verwandten Arten. — Beitr. Ent. 44 (1): 3–51.

— (1994b): Zur Synonymie und Verbreitung einiger montaner *Agonum*-Arten. — Entomol. Abh. Mus. Tierk. Dresden 56 (4): 89–99.

— (1995): Zur Synonymie und Verbreitung einiger paläarktischer Arten des Tribus Platynini. — Entomol. Abh. Mus. Tierk. Dresden 56 (8): 161–170.

Es ist zu beachten, daß die früher zu *Agonum* gestellten Arten *quadripunctata*, *bogemannii* und *livens* jetzt zu den Gattungen *Sericoda* bzw. *Platynus* gehören und im Schlüssel nicht mehr auftauchen. Weitere Arten sind zur mitteleuropäischen Fauna neu hinzugekommen oder sind in Randgebieten zu erwarten. Für einige schwierige Gruppen ist eine Genitalpräparation erforderlich, z.T. in beiden Geschlechtern. Dabei ist sehr sorgfältig vorzugehen, da schwach sklerotisierte Strukturen wesentliche Merkmale bilden. Eine saubere Einbettung in Kunstharze o.ä. ist deshalb zumeist unumgänglich.

Artentabelle

- | | | |
|---|---|----|
| 1 | 3. F.Gld. mindestens im apikalen Drittel dicht und fein behaart. | 21 |
| — | 3. F.Gld. nur mit den normalen Apikalborsten. | 2 |
| 2 | O.S. heller bis dunkel grün, oft kupfrig überflogen. Fld. immer mit breitem gelben Saum. 1. F.Gld. und Schn. aufgehellte. 3. Fld.Intervall mit 3 Porenpunkten. Hsch. quer und H.Wi. völlig verrundet. 8,5–10,5 mm. Von N.Afrika bis ins südl. N.E. und nach W.Asien verbreitet. Halotolerante Pionierart an offenen Gewässerufeln und Feuchtestellen, in M.E. außer im Gebirge ü.h. | |
| | (U.G. <i>Agonum</i> s.str.) 8 marginatum (Linnaeus, 1758) | |
| — | Anders gefärbt; wenn grün, dann ohne gelben Fld.Saum. | 3 |
| 3 | Arten mit völlig schwarzen Körperanhängen und meist lebhaft gefärbter, metallisch glänzender O.S., aber auch schwarze Varianten. Hsch. in den tieferen Basalgruben deutlich gerunzelt oder punktiert. 3. Fld.Intervall mit 4–7 kräftig eingestochenen oder grubig vertieften Porenpunkten. | 4 |
| — | Schwarze oder nur schwach metallisch glänzende Arten, oft mit aufgehellten Schn.; Hsch.Basalgruben höchstens fein und spärlich punktiert. Im 3. Intervall der Fld. normalerweise nur mit 3 Porenpunkten (Ausnahme: 7 <i>gracilipes</i> , Lz. 7 oder Aberrationen anderer Arten). | 7 |
| 4 | Porenpunkte im 3. Intervall grubig vertieft, die Gruben mindestens von der halben Breite des Intervalls. Hsch. gleichmäßig gerundet, ohne vortretende H.Ecken. O.S. kupfrig, selten auch grünlich. 8–10,5 mm. Von Japan über Sibirien bis M.E. verbreitet. In M.E. an sandigen Ufern, früher weit verbreitet, heute meist s.s. und gebietsweise verschwunden. | |
| | (U.G. <i>Punctagonum</i> Gray, 1937) 3 impressum (Panzer, 1797) | |
| — | Porenpunkte im 3. Intervall nicht umfangreich grubig vertieft. | 5 |
| 5 | Hsch. weniger quer, etwas herzförmig, S.Rd. vor den H.Wi. gerade und diese durch ein kleines vorstehendes Zähnchen markiert, S.Rd.Kehle vor der M. schmaler, Basalgruben flacher. O.S. meist brillant grün oder kupfrig, oft zweifarbig. 7,5–10,5 mm. Von der Mongolei bis in das nordöstl. | |

W.E. verbreitet, südwestl. bis Spanien und Nordafrika. In M.E. mehr im Süden. An offenen, feuchten, schlammigen Stellen sporadisch und s.

(U.G. *Punctagonum* Gray, 1937) 6 **viridicupreum** (Goeze, 1777)

— Hsch. stärker quer, H.Wi. völlig verrundet, S.Rd.Kehle von vorn nach hinten allmählich verbreitert, Basalgruben tiefer. 6

6 Durchschnittlich kleiner, 6,5–8,5 mm. Hsch. schlanker mit schmaler S.Rd.Kehle, an den S. vor den H.Wi. länger und oft etwas gerade verengt. Pe. gleichmäßig gebogen, Gonocoxite (♀) gedrunken und sehr kräftig beborstet (Abb. 14: a). Meist einfarbig grün bis bronzene oder schwarz. N., O.- und M.E., lokal in W.E. sowie im Alpen- und Karpatengebiet. Tyrphobionte Art alter Sauer-Armmoores.

(U.G. *Punctagonum* Gray, 1937) 5 **ericeti** (Panzer, 1809)

— Durchschnittlich größer, 7–9,5 mm. Hsch. viel stärker quer mit breiter S.Rd.Kehle, an den S. nach vorn und hinten gleichmäßig gerundet. Pe. im M.Teil bauchig gebogen, Gonocoxite (♀) gestreckt und fein beborstet (Abb. 14: b). Metallisch grün bis rötlich-bronzene, meist zweifarbig, im Gebirge oft schwarz. E. ohne den äußersten S., Kleinasien, Kaukasus, M.Asien, Sibirien. In M.E. an feuchten offenen Stellen meist häufig.

(U.G. *Punctagonum* Gray, 1937) 4 **sempunctatum** (Linnaeus, 1758)

7 3. Fld.Intervall mit 4–7 Porenpunkten. H.Tr.Gld. schlank, das 4. Gld. viel länger als breit und oben seitlich nur undeutlich gefurcht, das KlauenGld. etwas kürzer als das 3. und 4. Gld. zusammen. Hsch. wenig quer mit breiter S.Rd.Kehle, die H.Wi. bilden oft ein kleines vorstehendes Zähnchen. O.S. matt, grünlich bis bronzefarben oder braun. Schlanke und etwas abgeflachte Art. 6,5–9 mm. Von O.Asien über Sibirien und die mittelasiatischen Gebirge bis M.- und südl. N.E., in M.E. nur lokal. Oft am Licht.

(U.G. *Stictanchnus* Casey, 1920) 7 **gracilipes** (Duftschmid, 1812)

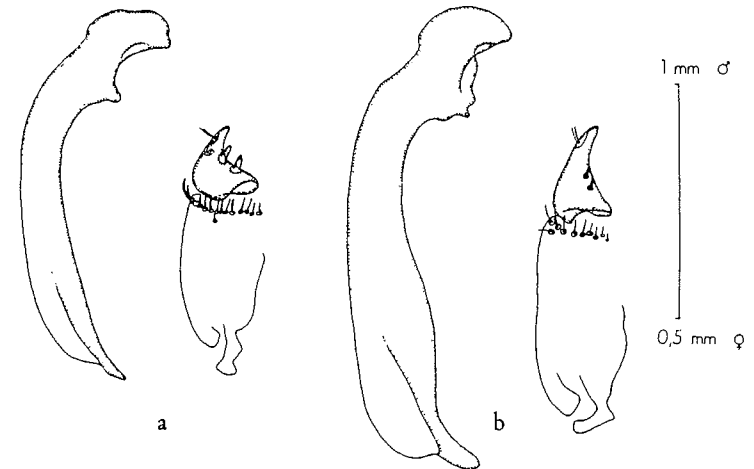


Abb. 14: 62 *Agonum*: Penis und Gonocoxite von a: *ericeti*, b: *sempunctatum*. (Originale).

- 3. Fld.Intervall nur in Aberrationen mit mehr als 3 Porenpunkten. H.Tr.Gld. weniger schlank, das 4. Gld. nur wenig länger als breit oder oben seitlich kräftig gefurcht, das KlauenGld. meist etwas länger als das 3. und 4. H.Tr.Gld. zusammen. Kräftigere und gewölbtere Arten mit breiterem Hsch. oder dieses mit nur schmaler S.Rd.Kehle und flachen Basalgruben. 8
- 8 Tr.Gld., auch das 5., oben deutlich fein gekielt. H.Wi. des Hsch. am Porenpunkt als deutliches Zähnnchen markiert. Gestreckte Art, 8–10 mm. Mattschwarz, häufig mit aufgehellten Tr. und Schn., Fld. durch kräftig entwickelte Mikroskulptur seidenglänzend. (Pe. Abb. 17: g). Vom Mittelmeergebiet bis M.Asien und nördl. bis in das südl. Fennoskandien verbreitet. In M.E. sehr lokal. In Röhrichtern von eutrophen Mooren, Verlandungszonen und Flußauen.
(U.G. *Melanagonum* Casey, 1920) 20 **lugens** (Duftschmid, 1812)
(*longipenne* Mannerheim in Chaudoir, 1844)
- KlauenGld. oben immer völlig glatt. H.Wi. des Hsch. selten mit einem kleinen, vorstehenden Zähnnchen. 9
- 9 5. Fld.Streifen im hinteren Viertel jederseits mit einer kurzen, flachen Eindellung, bisweilen nur undeutlich ausgeprägt. Hsch.S.Rd. bis zur Basis deutlich abgesetzt, die Rd.Kehle bis zur Mitte sehr schmal. 10
- 5. Fld.Streif ohne solche Eindellung. Hsch.S.Rd. hinten meistens nicht abgesetzt, Rd.Kehle gewöhnlich in der Mitte schon deutlich erweitert. 14
- 10 K., Hsch. und Fld. auffällig schlank. Augen nur flach aus dem Kopfumriß vorgewölbt. Hsch. meistens weniger als 1,2mal so breit wie lang. Basalgruben sehr flach. Porenpunkte der Fld. etwas grubig vertieft. Die Eindellung am Ende des 5. Fld.Streifens immer deutlich. Schwarz, oft mit Bleiglanz, Schn. aufgehellt. Pe. in S.Ansicht stark gebogen, mit kurzer Spitze und queren Präputialfaltungen (Abb. 15: a). 7–9 mm. Halobionte Röhricht-Art. V.- und M.Asien, südl. E. In M.E. sporadisch im SO. sowie s.s. auf Salzwiesen der Ostseeküste.
(U.G. *Agonum* s.str.) 16 **monachum** (Duftschmid, 1812)
(*atratum* auct. ? nec Duftschmid, 1812)
(*makolskii* Roubal, 1935)
- Gestalt nicht auffällig schlank. Hsch. stärker quer, Basalgruben tiefer eingedrückt. Augen meist stärker vortretend. 11
- 11 Porenpunkte der Fld. etwas grubig vertieft. Körperanhänge völlig schwarz, nur selten Schn. etwas aufgehellt. O.S. metallisch grünlich oder bronzen, auch völlig schwarz. Pe. in S.Ansicht kräftig gebogen, apikal zugespitzt, Präputialfaltungen quergelegt (Abb. 15: b). 7–8,8 mm. Aus den Genfer Alpen beschrieben. Jüngere Funde in den nördl. Gebirgen Spaniens, den Pyrenäen, den westl. Alpen und im Balkan. In der Schweiz neue Funde nur in der Region Ticino. An quellig-moorigen Standorten oberhalb 2000 m. Könnte in den Alpen weiter verbreitet sein und dort auch M.E. erreichen.
(U.G. *Agonum* s.str.) (16a **alpestre** (Heer, 1841))
(*jeannei* Aubry, 1970)
- Porenpunkte auf den Fld. fein eingestochen, nicht grubig vertieft. 1. F.Gld. und Schn., meist auch die Schl. bräunlich aufgehellt. 12

- 12 Schwarz, wenig glänzend. Hsch.Basalgruben nach innen strichförmig vertieft, der Zwischenraum zum S.Rd. weniger abgeflacht. Hsch. weniger quer, nur etwa 1,2–1,3mal so breit wie lang. Die Eindellung vor dem Ende des 5. Fld.Streifens oft nur sehr undeutlich. Pe. groß und apikal zugespitzt, wie bei den vorigen Arten mit deutlichen, quergelegten Präputialfalten (Abb. 15: c). 7–8,5 mm. Holomediterran, im W.Teil des Areals nach Norden vorstoßend und in W.E. die Britischen Inseln und die Niederlande erreichend. In M.E. in W.Deutschland (östl. bis Hannover und Hessen) und in der Schweiz (Region Basel), ehemals wohl auch in Österreich (Burgenland und Steiermark). Halotolerant in Röhrichtern und Rieden. (U.G. *Agonum* s.str.) 18 **nigrum** Dejean, 1828
(*dahli* Preudhomme de Borre, 1879)
(? *atratum* Duftschmid, 1812, nec Gmelin in Linnaeus, 1790, nec auct.)
- Meist deutlich metallisch gefärbte Arten. Hsch. stärker quer mit umfangreicheren Basalgruben, die Fläche zwischen ihnen und dem S.Rd. stärker abgeflacht. 13
- 13 Meist stärker metallisch grün, Fld. bronzen überlaufen, aber auch einfarbig, s.s. dunkel. Schn. meist auffällig heller als die Schl.; Hsch.H.Wi. gleichmäßig breit verrundet. Pe. langgestreckt, schwach gebogen, mit unauffälligem Präputialschlauch (Abb. 15: d). 7–9 mm. E., W.Asien, N.Amerika. In M.E. überall häufig. Hygrophile Art des Offenlandes.
(U.G. *Agonum* s.str.) 9 **muelleri** (Herbst, 1784)
(*parumpunctatum* (Fabricius, 1801))
- Wenig glänzend, metallisch grün oder bronzen, immer einfarbig, selten dunkel. Schl. und Schn. meist gleichmäßig schwach aufgehellt. Hsch.H.Wi. als winziges Zähnnchen aus der Rundung vortretend. Pe.

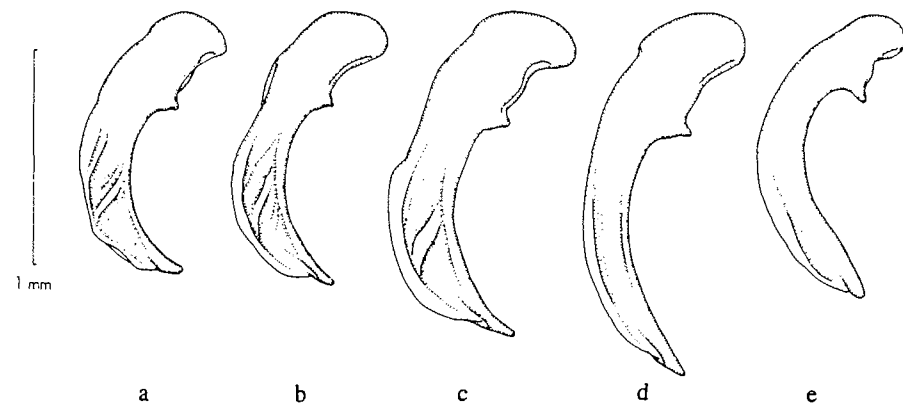


Abb. 15: 62 *Agonum*: Penis von a: *monachum*, b: *alpestre*, c: *nigrum*, d: *muelleri*, e: *dolens*. (Originale).

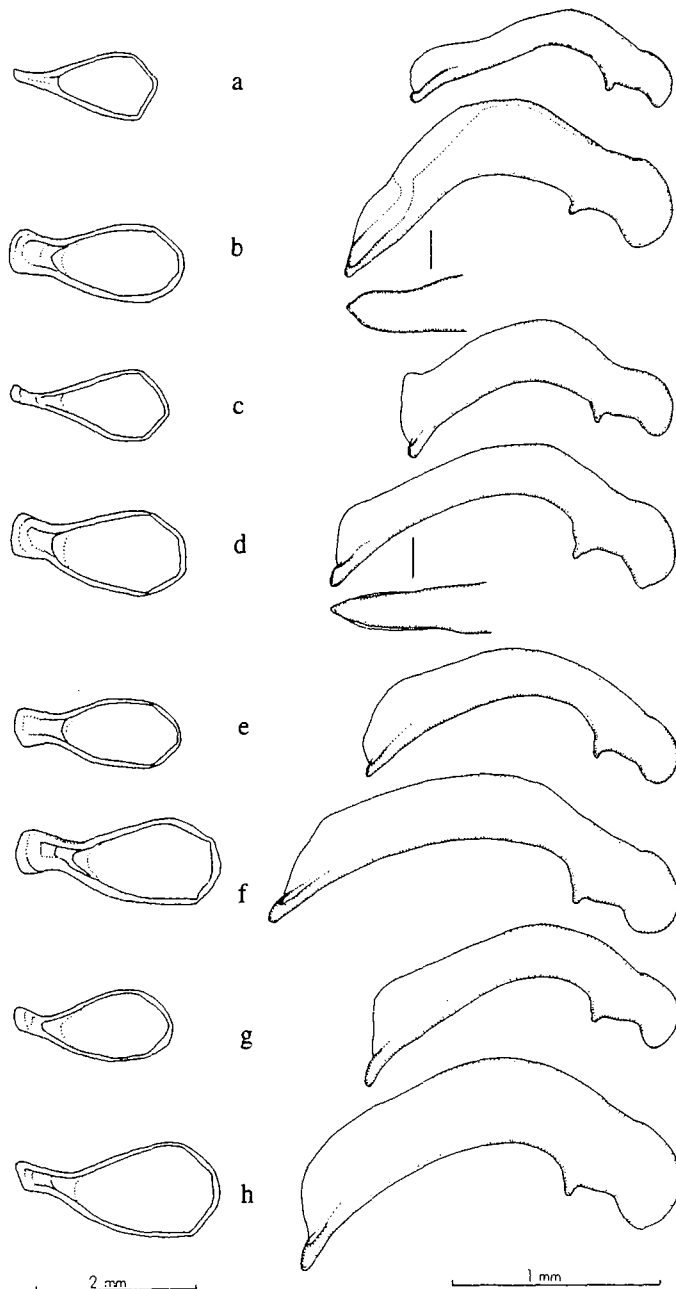


Abb.16: 62 *Agonum*: 9. Abdominalsegment und Penis von a: *longicorne*, b: *versutum*, c: *hypocrita*, d: *viduum*, e: *angustatum*, f: *duftschmidi*, g: *afrum*, h: *permoestum*. (Originale).

klein und stark gebogen, mit schwach sklerotisiertem Präputialschlauch (Abb. 15: e). 6–8 mm. Von Japan über Sibirien bis nördl. E., in M.E. nach S. seltener werdend. Noch lokal in Österreich, Mähren und der Slowakei. In Flußauen und an Seeufern.

(U.G. *Agonum* s.str.) 10 *dolens* (Sahlberg, 1827)

- 14 Hsch. nur wenig gewölbt, vorn und hinten kaum verengt, zur Basis kurz verrundet, etwas winklig, die Basis breit und fast gerade. Der 2. Porenpunkt des 3. Fld.Intervalls befindet sich am 2. Streifen. Genitalapparat in beiden Geschlechtern klein, Segment IX des ♂ mit sehr schmalen Basisplättchen (Abb. 16: a und 18: a). Tr. viel schlanker als beim ähnlichen *versutum*. Schwarz oder braun, manchmal mit leichtem Erzschimmer, 1. F.Gld. bräunlich aufgehellt. 7–9 mm. Von Kleinasien und dem Gebiet des Kaspischen Meeres westl. bis Frankreich, nördl. bis Ungarn und Slowakei, vermutlich aber auch in Österreich. In Röhrichten an Gewässern.

(U.G. *Melanagonum* Casey, 1920) 19 *longicorne* Chaudoir, 1846 (*holdhausi* (Apfelbeck, 1904))

- Hsch. stärker gewölbt und seilt. stärker gerundet, die Basis deutlicher konvex. 15

- 15 Hsch. kräftig gewölbt und quer, sein S.Rd. bis zur Basis deutlich abgesetzt, die Rd.Kehle noch in der Mitte sehr schmal. Der 2. Porenpunkt des 3. Fld.Intervalls befindet sich am 2. Streifen. Fld. seilt. weniger gewölbt als bei den folgenden Arten, oft etwas parallel, der hintere Porenpunkt im 3. Intervall liegt weiter vorn, befindet sich oft bereits am Anfang des letzten Drittels. Tr. auffällig kurz. Pe. kräftig, stark gebogen und in Aufsicht sehr breit, Segment IX des ♂ mit breiter Basisplatte (Abb. 16: b), Gonocoxite beim ♀ klein (Abb. 18: b). Schwarz, O.S. meist erzglänzend oder metallisch grünlich oder bläulich, 1. F.Gld. aufgehellt. 6,5–8,5 mm. Sibirien ohne den Fernen Osten, E. nördl. bis Lappland, südl. bis M.Frankreich, M.Italien, N.Balkan. In M.E. n.h. an offenen Gewässern, die Art meidet polytrophe Standorte.

(U.G. *Agonum* s.str.) 11 *versutum* Sturm, 1824

- Hsch.S.Rd. nicht bis zur Basis deutlich abgesetzt, die Rd.Kehle oft schon in der Mitte deutlich verbreitert. 1. F.Gld. schwarz. Der 3. Porenpunkt im 3. Fld.Intervall befindet sich erst im apikalen Fld.Fünftel. Tr. schlanker. Pe. in Aufsicht schmaler. 16

- 16 Fld. hinten ohne stärkere Ausbuchtung, länger zugespitzt verrundet und BasalRd. an der Schulter auffällig stark nach vorn gezogen. 2. Porenpunkt im 3. Fld.Intervall meist zum 2. Streifen gerückt. Hsch. groß und fast rund, auch die Basis stark konvex. H.Tr. schlank, 4. Gld. oben seitlich lang gerinnt. Pe. auffällig klein mit typischer Präputialfaltung am Ostium, Segment IX des ♂ mit langem, schmalen Plättchen (Abb. 16: c, 17: a). ♀: Gonocoxite klein und Ventrit schwach beborstet (Abb. 18: c). 7–9 mm. Von Kleinasien über große Teile von E., hier jedoch diskontinuierlich und s.s., nördl. bis S.Finnland, westl. bis Frankreich. In M.E. zahlreiche alte Funde, vor allem im O., heute vielerorts verschollen. Bevorzugt an Seeufern und in ausgedehnten Mooregebieten.

(U.G. *Melanagonum* Casey, 1920) 14 *hypocrita* (Apfelbeck, 1904)

(*lugubre* Duftschmid, 1812, nec Gmelin in Linnaeus, 1790)

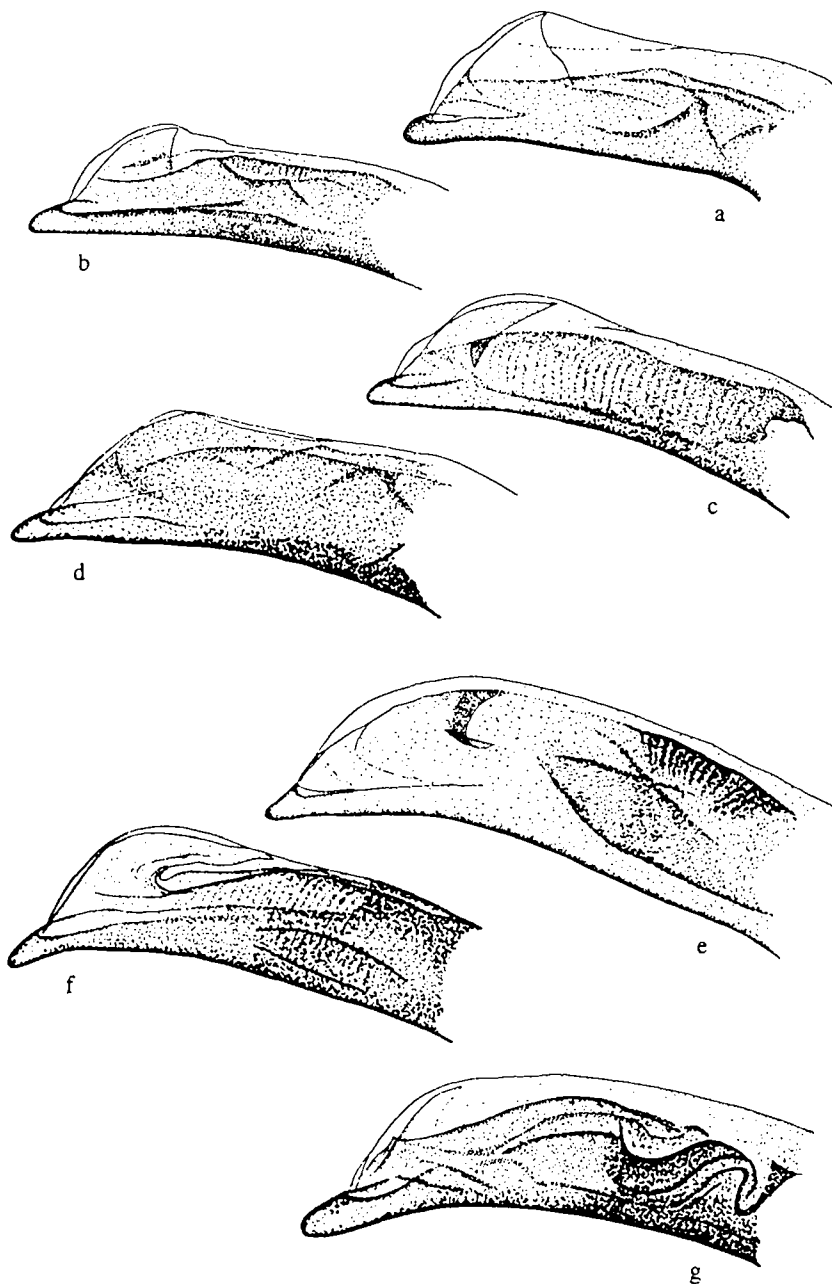


Abb. 17: 62 *Agonum*: Penis von a: *hypocrita*, b: *viduum*, c: *angustatum*, d: *duftschmidi*, e: *permoestum*, f: *afrum*, g: *lugens*. (Originale).

- Fld. hinten gemeinsam breit verrundet oder kurz konkav gebuchtet zugespitzt, der V.Rd. an der Schulter nicht auffällig vorgezogen oder aber die Schulter atypisch aufgebeult. Hsch. meist deutlich stärker quer, Basis weniger konvex. 17
- 17 Oft metallisch grünlich oder bläulich, seltener schwarz. Fld. kräftig gewölbt und seitlich breit eiförmig gerundet, hinten kurz konkav gebuchtet zugespitzt, Streifen tief und Intervalle gewölbt, der 2. Porenpunkt im 3. Intervall befindet sich meist am 2. Streifen. H.Tr. kürzer, 4.Gld. seitlich oben glatt oder mit unvollständiger Furche. Pe. mit typischer Präputialfaltung am Ostium (Abb. 17: b), Segment IX des ♂ mit kräftiger Platte (Abb. 16: d), Gonocoxite des ♀ klein und Ventrit nur dreireihig beborstet (Abb. 18: d). 7–9,5 mm. Sibirien ohne den Fernen Osten, Kaukasus und E. nördl. bis zum Polarkreis, südl. bis in die Gebirgsregionen M.Spaniens, N.Italiens und auf dem Balkan. In M.E. überall häufig in Sümpfen und an Gewässern mit geringer Vegetationsdeckung.
(U.G. *Melanagonum* Casey, 1920) 12 *viduum* (Panzer, 1797)
- Immer völlig schwarze Arten. Fld. weniger gewölbt, meist schlanker und hinten ohne tiefe Buchtung verrundet, Streifen und Intervalle flacher, der 2. Porenpunkt im 3. Intervall befindet sich meist am 3. Streifen oder in der Intervallmitte. H.Tr. schlanker, 4. Gld. seitlich oben mit deutlicher Furche. ♀: Gonocoxite viel kräftiger, Ventrit umfangreich beborstet (Abb. 18: e–h). 18
- Achtung! Die folgenden Arten sind sehr variabel und lassen sich oft nicht sicher an äußeren Merkmalen unterscheiden. Auch die Ausbildung des Genitalsegmentes sowie die Form und Größe des Aedoeagus unterliegen einer gewissen Variabilität. Bei der Diagnose sollten deshalb immer die Pe.Innensackstrukturen sowie die Gonocoxite beim ♀ berücksichtigt werden.
- 18 Hsch. besonders vorn mit sehr schmaler S.Rd.Kehle, diese bis zur M. nur schwach erweitert. Fld. schlanker. 4. H.Tr.Gld. viel länger. Pe. am Ostium mit einer doppelt umgelegten Falte, die durch eine stärkere Sklerotisierung deutlich hervorgehoben ist. 19
- Hsch.S.Rd.Kehle bereits in der Mitte breit. Fld. seitlich stärker gerundet. 4. H.Tr.Gld. kürzer, nur wenig länger als bei *viduum*. Pe. am Ostium ohne auffallend stärker sklerotisierte Faltungen. 20
- 19 Hsch. nach hinten meist länger verengt, größte Breite oft deutlich vor der Mitte. Pe. relativ klein, Spitzenfalte am Ostium wie ein schlankes, dreieckiges Segel, Segment IX des ♂ mit kräftiger Platte (Abb. 16: e, 17: c). ♀: Gonosubcoxite wie bei den folgenden Arten, aber Gonocoxite auffallend kürzer (Abb. 18: e). 7–9 mm. Kleinasien, Gebiet des Kaspischen Meeres, Kaukasus und südöstl. E., hier nördl. bis in die Slowakei und Niederösterreich. In Röhrichtern und Rieden an Gewässern.
(U.G. *Melanagonum* Casey, 1920) 15 *angustatum* Dejean, 1828 (*gisellae* Csiki, 1931)
- Hsch. gleichmäßiger gerundet und stärker quer. Pe. größer und kräftiger, die apikale, doppelt umgeschlagene Falte des Internalsackes am Ostium ist kleiner, aber auch oben deutlich stärker sklerotisiert, Segment IX des ♂ mit schmalere Platte (Abb. 16: h, 17: e). ♀: Gonocoxite ähnlich *afrum*, aber etwas größer (Abb. 18: g). 7,5–9,5 mm. Südwestl. E., nördl.

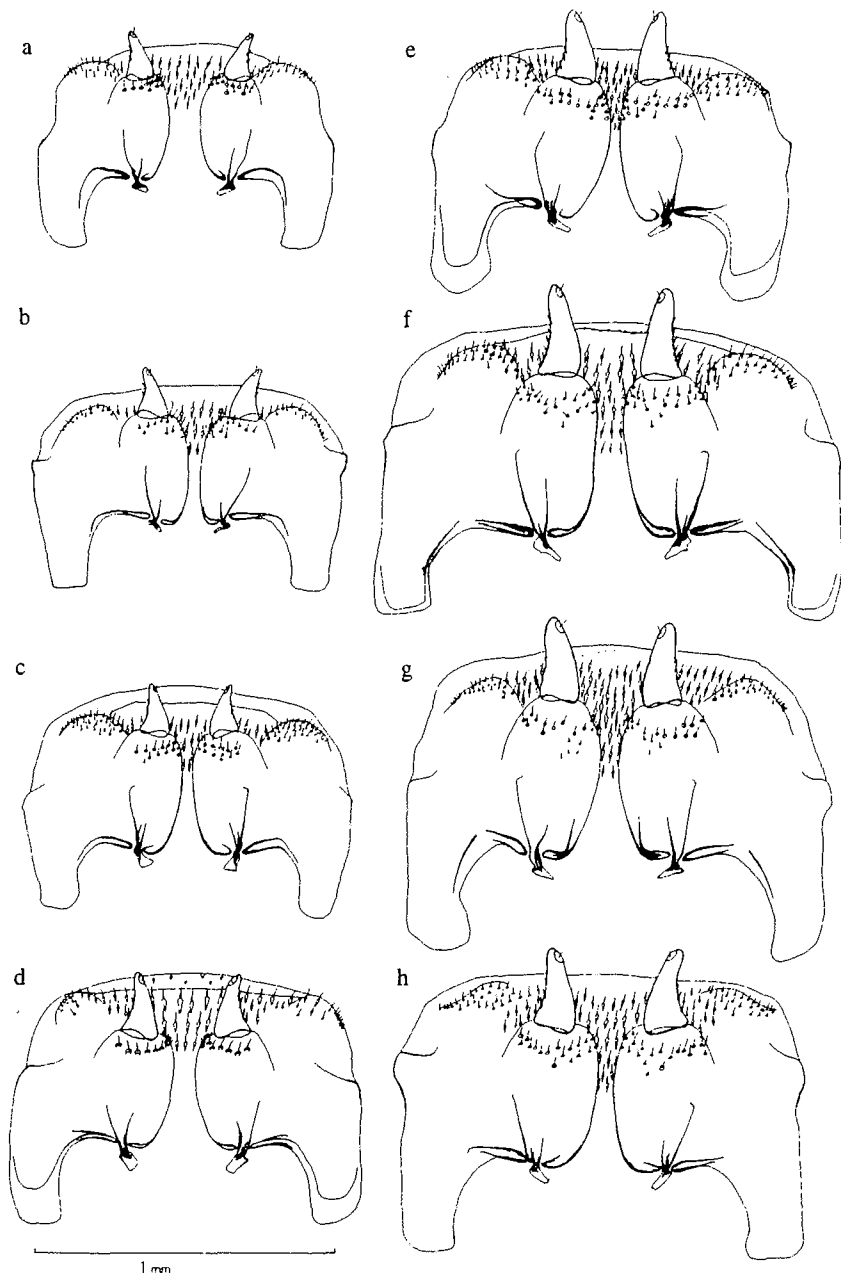


Abb. 18: 62 *Agonum*: Gonocoxite von a: *longicorne*, b: *versutum*, c: *hypocrita*, d: *viduum*, e: *angustatum*, f: *duftschmidi*, g: *permoeustum*, h: *afrum*. (Originale).

bis M. Frankreich, östl. bis Ungarn und Adria-Länder. In M.E. in der Slowakei und am Neusiedler See; ein alter, unsicherer Beleg aus Bayern. In Rieden und Röhrichen an Gewässern.

(U.G. *Melanagonum* Casey, 1920) 13 **permoeustum** Puel, 1938 (*longipenne* auct., nec. Mannerheim in Chaudoir, 1844)

- 20 Hsch. größer, weniger quer. Fld. hinten mit sanfterm Absturz, beim ♀ an den Seiten breit eiförmig und hinten auffällig kurz verrundet. Pe. gleichmäßig gebogen und Spitze gerade vorgestreckt, Präputialfaltungen am Ostium ohne auffälliges Spitzenhäutchen, Segment IX des ♂ mit sehr kräftiger Platte (Abb. 16: f, 17: d). ♀: Gonocoxit und Gonosubcoxit auffällig langgestreckt (Abb. 18: f). 8–9,5 mm. Diskontinuierlich in E. ohne den Norden, in M.E. vor allem im O., aber überall s., früher anscheinend häufiger. Mit den verwandten Arten vergesellschaftet in Röhrichen von Mooren und Flußauen.

(U.G. *Melanagonum* Casey, 1920) 13 **duftschmidi** Schmidt, 1994 (*moestum* Duftschmid, 1812, nec Gmelin in Linnaeus, 1790, nec auct.)

- Hsch. meist stärker quer, die Fld. mit steilerem Absturz und besonders beim ♀ schlanker. Pe. im basalen Teil kräftiger gebogen, die Spitze abgelenkt, am Ostium mit aufgerichtetem, lang nach hinten gelegtem Spitzenhäutchen, Segment IX des ♂ mit viel schwächerem Plättchen (Abb. 16: g, 17: f). ♀: Gonocoxite viel kleiner (Abb. 18: h). 7–9,5 mm. Extrem variable Art! Kaukasus, ganz E. ohne die südlichsten Teile, im N. bis südl. Fennoskandien. In M.E. überall s.h., in Feuchtgebieten.

(U.G. *Melanagonum* Casey, 1920) 13a **afrum** (Duftschmid, 1812) (*moestum* auct., nec Duftschmid, 1812)

- 21 3. Fld. Intervall mit nur drei Porenpunkten. 3. F.Gld. erst apikal fein behaart. Hsch. Basalgruben und Fld. Furchen meist kräftig punktiert. Kleine, gewölbte, kurzovale Art, 6–7,5 mm. Schwarz, oft mit grünlichem, bläulichem oder bleifarbenem Glanz. Von Kleinasien und SO.E. bis ins südl. M.E. verbreitet. An quelligen Standorten.

(U.G. *Agonum* s.str.) 22 **antennarium** (Duftschmid, 1812)

- 3. Fld. Intervall mit 4–7 Porenpunkten. 3. F.Gld. in den distalen 2/3 dicht und fein behaart. Hsch. Basalgruben und Fld. Furchen höchstens sehr fein und undeutlich punktiert. Kleine Arten, meist deutlich unter 8 mm. Schwarz, braun oder mit leichtem Metallglanz.

U.G.: **Europhilus** Chaudoir, 1859

Hierher gehören in M.E. folgende Arten: 23 *micans* Nicolai, 1822, 24 *scitulum* Dejean, 1828, 25 *piceum* (Linnaeus, 1758), 26 *gracile* Sturm, 1824, 27 *munsteri* (Hellén, 1935), 28 *fuliginosum* (Panzer, 1809) und 29 *thoreyi* Dejean, 1828. (Die im Bd. 12:55 erfolgte Namensänderung in *pelidnum* Paykull, 1792 nec Herbst, 1784 ist aufgrund einer Homonymie nicht berechtigt). Zweifelhaft bleibt, auf welches Taxon der HERBSTsche Name zu beziehen ist. Im Naturkundemuseum Berlin ließ sich unter den *Europhilus*- und *Platynus*-Arten kein entsprechender HERBST-Typus auffinden. In seiner Originalbeschreibung vergleicht es HERBST mit *obscurus*.

Zur Bestimmung und zu ergänzenden Angaben siehe Bd. 2: 219–221 sowie Bd. 12:55. A. *scitulum* ist diskontinuierlich bis in das nördl. SO. Europa vbr.

Bemerkungen: Das Taxon *Europhilus* wurde von vielen neueren Autoren in den Rang einer eigenen Gattung erhoben. Jedoch steht es phylogenetisch der U.G. *Agonum* s.str. näher als diverse Artengruppen, die noch bei *Agonum* s.l. verbleiben. Um ein offensichtlich polyphyletisches System zu vermeiden, muß *Europhilus* zunächst weiterhin als U.G. von *Agonum* geführt werden.

62.a Gattung: *Sericoda* Kirby

(*Agonodromius* Reitter, 1908; *Agonum* auct. partim)

LIEBHERR, J.K. (1991): Phylogeny and revision of the *Anchomenus* clade. — Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 202: 1–163.

Hierher gehören die leicht kenntlichen Arten 1 **bogemannii** (Gyllenhal, 1813) und 2 **quadripunctata** (Degeer, 1774), die aus der G. *Agonum*, U.G. *Agonodromius* Rtt., im Bd. 2:212, 213 zu entfernen sind. Zur Bestimmung und Verbreitung der Arten siehe ebenda Lz. 2 und 3.

62.b Gattung: *Anchomenus* Bonelli

(*Anchodemus* Motschulsky, 1864; *Idiochroma* Bedel, 1902; *Platynus* auct. partim).

LIEBHERR, J.K. (1991): Phylogeny and revision of the *Anchomenus* clade. — Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 202: 1–163.

Hierher gehören die leicht kenntlichen, neu nummerierten Arten 1 **dorsalis** (Pontoppidan, 1763) und 2 **cyaneus** Dejean, 1828, die aus der G. *Platynus* Bon. im Bd. 2:222 zu entfernen sind. Zur Bestimmung und Verbreitung der Arten siehe ebenda, Leitzahl 2.

2:221

63. Gattung: *Platynus* Bonelli

(*Batenus* Motschulsky, 1864)

Bemerkung: Die taxonomische Stellung der Gattung ist auf Grund unterschiedlicher Auffassungen zur Typus-Art noch unklar. Jedoch sollte im Sinne von F.-A. BONELLI verfahren werden, der den Namen *Platynus* eindeutig für eine flügellose Art der SO.Alpen vergab:

Platynus complanatus Dejean, 1828 = *Platynus complanatus* Bonelli, in litt.

In M.E. kommen 3 Arten vor, eine vierte lebt in den Karpaten:

livens (Gyllenhal, 1810), einzige geflügelte Art der G. in M.E. Sie ist aus der G. *Agonum* im Bd. 2:213 zu entfernen. Ergänzende Angaben siehe ebenda, Leitzahl 5.

scrobiculatus (Fabricius, 1801), ungeflügelt, montan in SO.- und dem südöstl. M.E., nordwestl. bis SO.Bayern.

depressus (Dejean & Boisduval, 1830), ungeflügelt, montan in den W.Alpen; in der Schweiz vereinzelt auch nördlich der Alpen-Wasserscheide in den Kantonen Graubünden und Uri.

(**glacialis** (Reitter, 1876)), ungeflügelt, alpin in den Karpaten. Zur Bestimmung der ungeflügelten Arten siehe Bd. 2:222, Leitzahl 6, sowie die Ergänzung in Bd. 12:56.

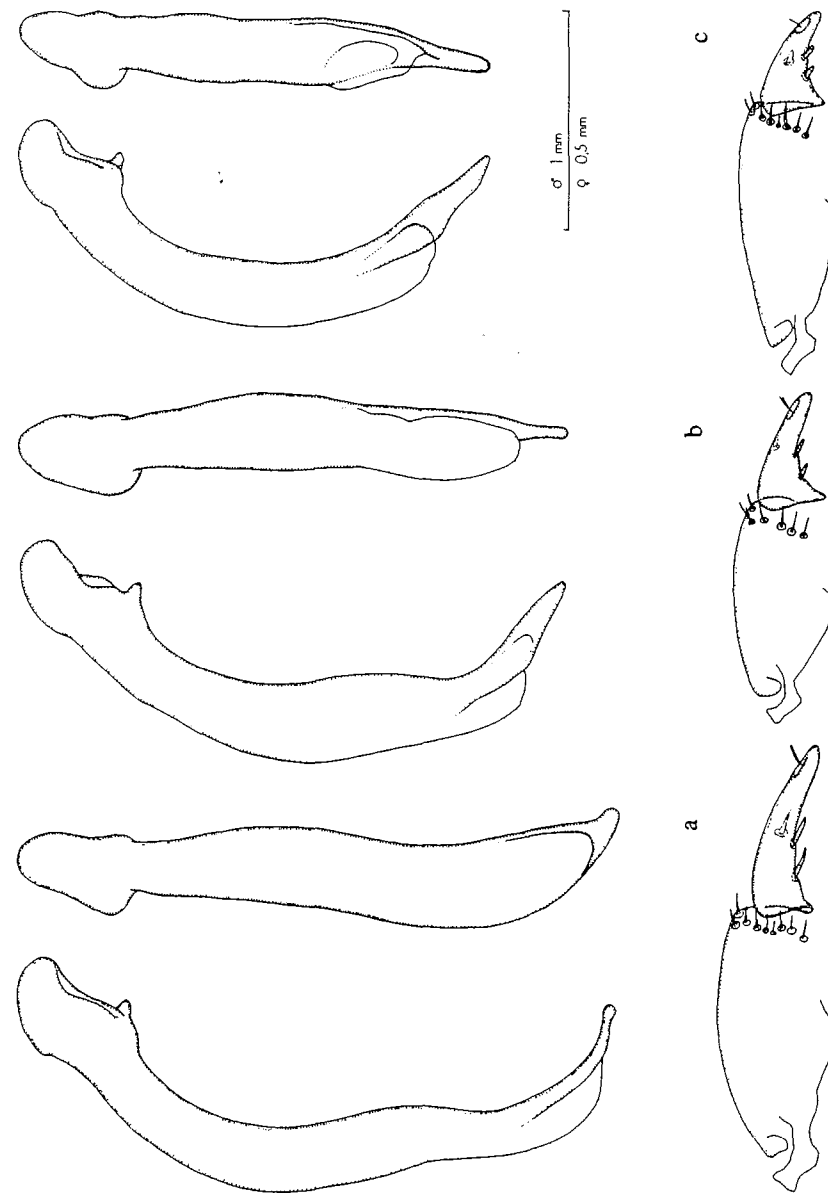


Abb. 19: 63.a *Limodromus*: Penis und Gonocoxite von a: *longiventris*, b: *krynickyi*, c: *assimilis*. (Originale).

63.a Gattung: *Limodromus* Motschulsky

Hierher gehören die neu numerierten Arten 1 *longiventris* (Mannerheim, 1825), 2 *krynickyi* (Sperk, 1835) und 3 *assimilis* (Paykull, 1790), die aus der G. *Platynus* Bon. im Bd. 2:222–223 zu entfernen sind. Zur Bestimmung und Verbreitung siehe ebenda, Lz. 7.

Ergänzungen: *L. assimilis* ist von *krynickyi* äußerlich leicht an der Ausbildung des Hsch.Basalrandes zu unterscheiden: Bei *assimilis* ist dieser immer deutlich und vollständig, bei *krynickyi* höchstens an den H.Winkeln angedeutet. *L. longiventris* hat eine vollständige, aber schwach entwickelte Basalrandung.

Die 3 Arten lassen sich in beiden Geschlechtern auch am Genitalapparat einfach differenzieren (Abb. 19)!

63.b Gattung: *Paranchus* Lindroth

Hierher gehört 1 *albipes* (Fabricius, 1796) (*ruficornis* (Goeze, 1777) nec (Degeer, 1774)), die aus der G. *Platynus* Bon. im Bd. 2:222 (Art-Nr. 5) zu entfernen ist. Ergänzende Angaben siehe ebenda, Lz. 4.

63.c Gattung: *Oxypselaphus* Chaudoir

Hierher gehört 1 *obscurus* (Herbst, 1784), die aus der G. *Platynus* Bon. im Bd. 2:222 (Art-Nr. 6) zu entfernen ist. Ergänzende Angaben siehe ebenda, Lz. 4.

63.d Gattung: *Atranus* LeConte

Im Bd. 2:135 befindet sich die (bisherige 35.) Gattung in einer eigenen U.Fam. Anchonoderinae. Sie ist zu den Platynini zu stellen, bleibt aber durch den eigentümlichen Genitalbau isoliert. Die einzige europäische Art 1 *collaris* Ménétériés, 1832, lebt an schattigen Bächen in S.- und SO.E., strahlt in die Slowakei ein und könnte auch Österreich erreichen.

2:225

65. Gattung: *Amara* Bonelli

VON FRITZ HIEKE

2:237 1985 wurde 6 *concinna* Zimmermann bei Böblingen im mittleren Neckarraum erstmals zuverlässig in Westdeutschland nachgewiesen und später dort erneut aufgefunden.

2:242 Die arktalpine Art 19 *nigricornis* Thomson wird auch aus Tschechien (SW.Böhmen, Schumava, 800–1100 m) gemeldet.

2:243 Die aus den W.Alpen bekannte Art 24 *morio nivium* Tschitscherin wurde 1991 und 1993 in der Granatspitzgruppe und Venedigergruppe (Hohe Tauern, Osttirol) sicher für die Ostalpen nachgewiesen.

2:248 Die aus der Ostpaläarktis bis Polen und Ungarn vorstoßende Art 37 *saginata* Ménétériés ist auch in der Slowakei (in sandiger Steppe) aufgefunden worden.

12:56 57a *helleri* Gredler, zunächst als eigene Art betrachtet, wird nach Typenuntersuchungen durch HIEKE als Synonym zu 57a *gebleri* Dejean, 1831, gestellt. Die Art ist in M.E. weit vbr.; die wenigen Angaben können

durch „Holstein, Niedersachsen, Mecklenburg-Vorpommern, Thüringen, Dänemark, Tschechien, Slowakei und Polen“ ergänzt werden.

12:57 Lz.29: Die Zeile ist zu streichen, es bleibt bei *eurynota* (Panzer, 1797), da die ursprüngliche Schreibweise *eyrinota* auf einem Druckfehler beruht.

2:250

66. Gattung: *Chlaenius* Bonelli

Autor von 9 *variegatus* ist Geoffroy in Fourcroy, 1785.

2:255

69. Gattung: *Licinus* Latreille

Statt 1 *hoffmannseggii* lies *hoffmannseggii* (Panzer). Das Vorkommen der Art im Rheinland konnte 1981 durch einen Fund in der Eifel bestätigt werden. Ein 1969 erstmals in der Eifel aufgefundenes Exemplar wurde zunächst als verschleppt betrachtet.

2:256 Für 3 *punctatulus* (F.) hat *granulatus* Dejean einzutreten.

2:257

70. Gattung: *Badister* Clairville

2:257 Lz. 3: In 4. Zeile ergänzen: 1. F.Glied im distalen Bereich nicht oder nur schwach angedunkelt.

2:258 Lz. 3– ergänzen: 1. F.Glied im distalen Bereich deutlich angedunkelt, oft geschwärzt.

2:258 Die Arten 5 *sodalis* (Duftschmid) und 6 *dorsiger* (Duftschmid) werden nach KOMAROV (1991) in die U.G. *Trimorphus* Stephens, 1828, gestellt.

2:258 Das Vorkommen von 6 *dorsiger* (Duft.) in Österreich (von FRANZ bezweifelt) konnte 1969 und 1992 durch Funde in Niederösterreich bestätigt werden.

2:259 Für 9 *anomalus* (Perris) hat der Name *collaris* Motschulsky, 1844, einzutreten. Die Art ist inzwischen auch mehrmals in Ostfrankreich aufgefunden worden.

Die drei U.G. von *Badister* werden von einigen Autoren teilweise als eigene Gattungen behandelt.

2:259

71. Gattung: *Panagaeus* Latreille

2:260 Die korrekte Schreibweise von 1 *crux-major* ist *cruxmajor*.

2:261

73. Gattung: *Masoreus* Dejean

Die originäre Schreibweise von 1 *wetterhalli* ist *wetterhallii* (Gyll.).

2:262

74. Gattung: *Lebia* Latreille

3 *crux-minor* ist in *cruxminor* zu korrigieren.

Autor von 5 *scapularis* und 7 *marginata* ist Geoffroy in Fourcroy, 1785.

2:264

76. Gattung: *Demetrius* Bonelli

Autor dieser Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

Unter Lz.2 und 2– sind die Wörter „Geflügelt“ und „Ungeflügelt“ zu

streichen, da gebietsweise (z.B. in Baden-Württemberg und Sachsen) auch geflügelte Exemplare von 2 **monostigma** vorkommen.

2:265 78. Gattung: **Cymindis** Latreille

2:266 Autor von 1 **humeralis** ist Geoffroy in Fourcroy, 1785.

2:267 Autor von 9 **macularis** ist Mannerheim in Fischer v. Waldheim, 1824.

2:269 79. Gattung: **Dromius** Bonelli

SCIACKY R. (1991): Revisione dei *Philorhizus* della regione paleartica con descrizione di quattro nuovi taxa (Coleoptera, Carabidae). – Mem. Soc. ent. Ital. 69: 53–78 (1990).

WRASE, D.W. (1992): Taxonomische und faunistische Bemerkungen zu einigen Carabiden-Arten (Col., Carabidae) – Linzer biol. Beitr. 24(1): 123–138.

2:276, 277 Nach SCIACKY (1991) sind die U.G. **Paradromius** Fowler, 1826; **Calodromius** Reitter, 1905, und **Philorhizus** Hope, 1838 (syn. *Dromiolus* Reitter, 1905, = Lz. 15 bis 18–) aus der G. **Dromius** auszugliedern und wie nachstehend als eigene Gattungen zu behandeln.

79.a Gattung: **Paradromius** Fowler

Mit den Arten 1 **longiceps** (Dejean, 1826), 2 **linearis** (Olivier, 1795) und 3 **strigiceps** (Reitter, 1905).

79.b Gattung: **Calodromius** Reitter

Hierzu gehören die neunnummerierten Arten 1 **spilotus** (Illiger) (= *quadrinotatus* Panzer) und 2 **bifasciatus** (Dejean).

79.c Gattung: **Philorhizus** Hope

SCIACKY, R. (1990): Revisione dei *Philorhizus* della regione paleartica con descrizione di quattro nuovi taxa (Coleoptera, Carabidae). – Mem. Soc. ent. Ital. 69: 53–78 (1991).

In diese Gattung gehören die neu nummerierten Arten 1 **quadrisignatus** (Dejean), 2 **sigma** (Rossi), 3 **notatus** (Stephens), 4 **melanocephalus** (Dejean) und die neu hinzutretende Art 5 **crucifer** (Lucas).

Diese letztgenannte Art kommt nach WRASE (1992) in M.E. in Tschechien (Böhmen und Mähren) und in der Slowakei vor.

Sie unterscheidet sich von dem ähnlichen **notatus** (Stephens, 1828) neben der reduzierten, mehr kreuzförmigen dunklen Zeichnung der Fld. durch die Innensackstrukturen des Aedoeagus. (*Ph. notatus*: in der Mitte zwei parallele Gruppen von Mikrozähnen. *Ph. crucifer*: vom Orificium bis etwa zur Mitte mit einem langen, schlingenartig angeordneten Band.

2:277 80. Gattung: **Syntomus** Hope

2:278 Autor von 2 **foveatus** ist Geoffroy in Fourcroy, 1785. Von dieser Art gibt es geflügelte und ungeflügelte Tiere.

2:279 82. Gattung: **Microlestes** Schmidt-Goebel

WRASE D.W. (1989): *Microlestes fulvibasis*, a new species for Central Europe (Coleoptera, Carabidae). – Acta ent. bohemoslov. 86: 398–399.

Wie vorstehend zitiert, kommt in M.E. eine weitere Art vor, die in äußeren Merkmalen *M. schroederi* Holdhaus äußerst ähnlich ist. Beide Arten lassen sich wie folgt trennen:

4 F. in der Regel mit zwei hellen Basalgliedern, selten nur das 1. Glied aufgehellt. Hsch. fast immer deutlich quer. O.S. meist mit leichtem metallischen Glanz. Penis (Abb. 20, 1a) lediglich mit sehr zarter Körnchenskulptur, ohne Zähnchengruppen. Annulus receptaculi siehe Abb. 20, 1b. Balkan, S. Rußland, Sibirien, N. Mongolei. In M.E. in Österreich und der Slowakei. 4 **schroederi** Holdhaus, 1912

4a F. nur mit einem hellen Basalglied. Hsch. in der Regel quadratisch. O.S. ohne leichten metallischen Glanz. Penis (Abb. 20, 2a) außer der normalen Körnchenskulptur mit drei Gruppen von großen, langen und spitzen Zähnen. Annulus receptaculi siehe Abb. 20, 2b. W., S.E., Balkan, Kleinasien, Kaukasus, S. Rußland, Mittl. Osten. In M.E. in der Slowakei und Ungarn (hier nur in salinen Habitaten). 4a **fulvibasis** Reiter, 1900

2:281, 282 83. Gattung: **Polystichus** Bonelli

Die ursprüngliche Schreibweise des Gattungsnamens lautet **Polistichus** Bonelli, 1810.

Autor der Art **connexus** ist Geoffroy in Fourcroy, 1785.

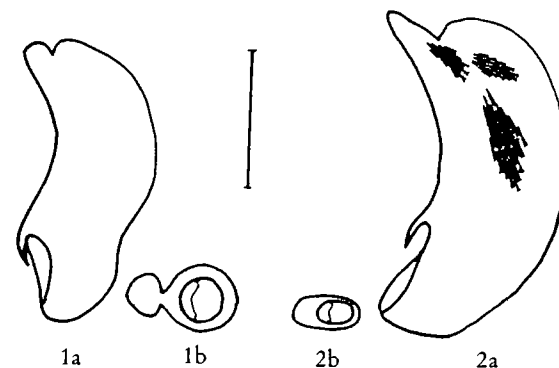


Abb. 20: 82 *Microlestes*: a Medianlobus, b annulus receptaculi von 1 *schroederi*, 2 *fulvibasis*. Maßstab = 0,35 mm. (Originale).

HŮRKA, K. (1992): Faunistic records from Czechoslovakia. — Acta ent. bohemoslov. 89: 387–391.

2:284 Lz. 2: In 4. Zeile ergänzen: Apikalsaum der Fld. ohne Behaarung, die in einem deutlichen Winkel zur Flügeldeckenbehaarung ausgerichtet ist (Betrachtung von der Seite).

Lz. 3: In 4. Zeile ergänzen: Apikalsaum der Fld. mit einer Behaarung, die abwärts gerichtet ist und damit einen deutlichen Winkel zur Flügeldeckenbehaarung aufweist (Betrachtung von der Seite). In Norddeutschland treten auch sehr kleine *B. crepitans* auf, die lediglich 5 mm Körperlänge erreichen.

HŮRKA meldet aus der Slowakei *B. plagiatus* Reiche, 1868 (bekannt aus dem westlichen Mediterrangebiet bis in den Mittleren Osten, vom Balkan bis nach Ungarn einstrahlend). Die Art ist leicht von den anderen in M.E. vorkommenden Species durch die dreieckige Suturalmakel zu unterscheiden. 6–9 mm. Sie erhält die Art-Nr. 5.

3. FAMILIE: HALIPLIDAE

VON GUSTAV ADOLF LOHSE †

Zunächst sei vorausgeschickt, daß die F. der Haliplidae 11gliedrig und nicht wie in Bd. 1:151 angegeben 10gliedrig sind.

3:10

3. Gattung: *Haliplus* Latreille

Für den U.G.Namen *Haliplus* hat *Haliplidius* Guignot einzutreten; die bisherige U.G. *Haliplinus* Guignot wird zur U.G. *Haliplus* s.str.

Obleich ich in Band 12:61, schon auf die irreführende Darstellung des *Haliplus ruficollis* Deg. und des *H. wehnckei* Gerh. hingewiesen hatte, erfuhr ich nachträglich, daß besonders Anfänger bei der Benutzung der bisherigen *Haliplinus*-Tabelle Schwierigkeiten haben. Diese Probleme beruhen teilweise darauf, daß der Autor der Tabelle bemüht war, an Stelle der althergebrachten und erprobten Merkmale neue Unterscheidungsmöglichkeiten einzuführen, wodurch die Benutzung unnötig erschwert wird; hinzu kommt, daß die Darstellungen des *Haliplus ruficollis* im Text und in den Habitusbildern auf S.10 und 12 irreführend sind und vermuten lassen, daß ihm hierfür überhaupt kein richtiges *ruficollis* ♂ vorgelegen hat.

Für die Bestimmung der Arten der U.G. *Haliplus* (bisher *Haliplinus*) ist das Erkennen der Geschlechtszugehörigkeit Vorbedingung (Das ♂ hat erweiterte V.- und M.Tarsen). Darüber hinaus empfiehlt es sich, vor dem Aufkleben der Tiere die Unterseite zu untersuchen, da bei Tieren, die im Nachhinein abgelöst werden, zumindest die Grübchen auf dem H.Br.Fortsatz oft nicht mehr zu erkennen sind. Den Befund kann man durch ein einfaches Symbol auf der Unterseite des Aufklebeplättchens vermerken. (Ich verwende dafür beim Vorhandensein von Grübchen auf dem H.Br.Fortsatz zwei nebeneinander liegende Punkte, beim Vorhandensein eines Längseindrucks auf dem Prosternalfortsatz zwei parallele Längsstriche und für einen ebenen oder leicht

gewölbten Prosternalfortsatz einen Querstrich). Auf einen Hinweis auf die sehr nützlichen Genitalabbildungen wird in der Tabelle verzichtet. Die Habitusabbildungen in Band 3 sollten ignoriert werden.

3:11

3. Untergattung: *Haliplus* s.str.

- 1 Die Punkte der neben der Naht befindlichen Reihe stehen zwar weitläufiger, sind aber nicht kleiner als die Punkte der nächsten Reihe. Der zwischen den M.Hü. gelegene H.Br.Fortsatz hat jederseits ein Grübchen (Abb. H.Br. 3:12 in Band 3:12). Fld.Zeichnung fleckig aufgelöst. 2
- Die Punktreihe neben der Naht besteht aus merklich feineren Punkten als denen der nächstinneren Punktreihe. H.Br.Fortsatz ohne Grübchen, andernfalls (*apicalis*) Fld. mit vollständigen schwarzen Längsreihen. 3
- 2 V.Br.Fortsatz jederseits linienförmig gerandet. Die Randlinien vorn in einem Punkt zusammenlaufend und durch dieses Merkmal von allen anderen Arten unterschieden. Fld. mit mehrfach unterbrochenen schwarzen Längsreihen, die Schwärzungen oft erweitert und Quersflecken bildend. ♂: Krallen der V.Tr. gleichlang, ♀: O.S. am Grunde äußerst fein mikropunktiert. 2,5–2,7 mm. Nur gebietsweise und s.; auch im Brackwasser. 13 *furcatus* Seidlitz
- V.Br.Fortsatz ohne seitliche Randung und in der Längsmittle nicht eingedrückt. Fld.Längsreihen unvollständig, die Schwärzungen gewöhnlich in Flecken oder Schrägbinden zusammenfließend. ♂: Krallen der V.Tr. ungleich, ♀: Fld. am Grunde glatt. 2,5–2,8 mm. Vbr., aber s. 12 *fulvicollis* Erichson
- 3 Prosternalfortsatz in der Längsmittle eingedrückt, an den S. ± wulstig erhaben. (*wehnckei* Gerh., bei dem dieses Merkmal zu Zweifeln Anlaß gibt, wird doppelt berücksichtigt). Arten mit nicht gleichmäßig ovalem Körperruße, indem der Hsch.S.Rd. und der Fld.S.Rd. zueinander einen deutlichen stumpfen Winkel bilden. 4
- Prosternalfortsatz querüber leicht gewölbt oder flach, allenfalls ganz vorn leicht eingedrückt (*apicalis*). Körperform gleichmäßig oval, in der Mitte am breitesten. Hsch.S.Rd. und Fld.S.Rd. verlaufen in kontinuierlicher schwacher Krümmung. 7
- 4 ♂: 1.Gld. der M.Tr. tief ausgebuchtet (M.Tr. 3:9 in Band 3) und durch dieses Merkmal von allen anderen Arten zu unterscheiden. Klauen ungleich; ♀ Untergrund der Fld. vollständig mikropunktiert. Schwarze Längslinien der Fld. meistens unvollständig, seltener unterbrochen oder seitlich zusammenfließend. 2,5–2,8 mm. Nicht s. 9 *lineolatus* Mannh.
- ♂: 1.M.Tr.Gld. nicht tief eingebuchtet, ♀ Untergrund der Fld. glatt oder die Mikropunktur in der V.Hälfte der Fld. verloschen. 5
- 5 Körper vor der Mitte, etwa am Ende des vorderen Fld.Viertels am breitesten, von dort nach hinten ± keilförmig verengt. 6
- Körper in seiner Mitte am breitesten, ± gleichmäßig oval. Einspringender Winkel zwischen Hsch.S.Rd. und Fld.S.Rd. undeutlich. Längseindruck des Prosternalfortsatzes flach oder undeutlich. 8 *wehnckei* Gerh.

- 6 Größer: 2,5–2,9 mm. Fld.Streifen mit mäßig kräftigen, dicht gestellten Punkten; der erste Punkt an der Fld.Basis nicht vergrößert. Fld.Streifen nur stellenweise geschwärzt, diese Stellen bilden deutliche Flecken, die nicht auf die Streifen beschränkt sind. ♂: V.Klauen ungleich, Fld. ohne Mikropunktur. Gemeine Art. **5 ruficollis** (de Geer)
- 2,2–2,7 mm. Fld.Streifen mit kräftigeren, aber weniger dicht gestellten Punkten. Der 1.Punkt der Fld.Streifen 3–5 oft (nicht immer) grubchenartig vergrößert. Färbung wie bei **5 ruficollis**. ♂: Klauen gleichförmig, ♀: Fld. manchmal vor der Spitze mikropunktiert. Vbr. und besonders in der Ebene n.s. **6 heydeni** Wehncke
- 7 Die schwarzen Längsstreifen der Fld. stellenweise unterbrochen, Fld. daher bei schwacher Vergrößerung gefleckt erscheinend. Körper etwas schlanker. ♂: Klauen gleichförmig, ♀: Fld. zumindest hinten fein mikropunktiert. 2,5–3,1 mm. Häufig. **7 fluviatilis** Aubé
- Fld. mit vollständigen schwarzen Längsstreifen. 8
- 8 ♂: V.Tr. mit gleichförmigen Klauen, ♀: Fld. vollständig mikropunktiert. H.Br.Fortsatz ähnlich wie bei **12 fulvicollis** und **13 furcatus** jederseits mit einem Grübchen. Klein, 2,7 mm. Halobionte Art der Küste. Binnenlandfunde von Nichtsalzstellen sollten genitaliter untersucht werden. **11 apicalis** Thomson
- ♂: V.Tr. mit ungleichen Klauen, ♀: Fld. zumindest auf der V.Hälfte der Fld. ohne deutliche Mikropunktur. Deutlich größer: 2,8–3,1 mm. . . . 9
- 9 Körper etwas schlanker, flacher gewölbt. Schwarze Streifen oft schmaler. Aed. wie (Aed. 3:10 in Band 3:13). Fld. glänzend, auch beim ♀ nicht mikropunktiert. Nicht s. **10 immaculatus** Gerh.
- Körper etwas robuster und besonders die Schulterregion stärker gewölbt. ♂: Aed. wie (Aed. 3:8 in Band 3:12). ♀: Fld. zum Teil mikropunktiert. Verstreut und ziemlich s., aber oft verkannt. Die Bestimmung sollte stets durch Genitaluntersuchung gesichert werden. **8 wehncke** Gerh. (nec *wehnkei*)

3.a FAMILIE: NOTERIDAE

12:61 Statt „S. 15“ muß es „S. 18, 53“ heißen und in der letzten Zeile: „Fuß der Seite 15 einfügen“.

4. FAMILIE: DYTISCIDAE

VON M. BALKE, F. HEBAUER & H. SCHAEFLEIN †

3:22 1. Gattung: *Hyphydrus* Illiger

Der Name *aubéi* Ganglb. muß nach den Nomenklaturregeln ohne accent aigu *aubei* geschrieben werden.

3:20, 22

2. Gattung: *Guignotus* Houlbert

Name und Autor sind in *Hydroglyphus* Motschulsky, 1853 zu ändern.

3:23

3. Gattung: *Bidessus* Sharp

Die westmediterrane Art *minutissimus* (Germ.) wird aus Vorarlberg als neu für Österreich gemeldet.

3:24 4 *grossepunctatus* Vorbr. und 5 *nasutus* Shp. sind auch in der Tschechoslowakei aufgefunden worden.

3:25

4. Gattung: *Yola* des Gozis

1 *bicarinata* (Latr.) wird nach einem in einer Sammlung entdeckten, mit „Trebic, 1928“ bezettelten Exemplar erstmals für Tschechien gemeldet. Dies ist der bisher östlichste Fundort der aus dem westeuropäischen Raum über Süddeutschland und Österreich vorstoßenden Art.

3:26

6. Gattung: *Coelambus* Thomson

Nach NILSSON (1995) ist *Coelambus* als U.G. von *Hygrotus* zu betrachten.

3:28 Lz. 6: Der Name *latus* (Schaum) ist durch 5 *nigrolineatus* (Steven) zu ersetzen.

Lz. 6–: Die ansonsten pontisch-kaspisch verbreitete, dem 6 *confluens* sehr ähnliche Art 6a *pallidulus* (Aubé), wurde in jüngster Zeit, für M.E. neu, am Neusiedler See nachgewiesen. Sie zeigt einen einfarbig rotgelben Kopf ohne Schwärzungen und einförmig feine Fld.Punktierung ohne eingestreute größere Punkte.

3:30

8. Gattung: *Hydroporus* Clairville

3:34 Der westeuropäisch-atlantische *piceus* Steph. ist inzwischen bis in das Gebiet der ehemaligen Tschechoslowakei vorgedrungen.

3:37 Da 13 *melanocephalus* (Marsham) möglicherweise ein älteres Synonym von 20 *pubescens* (Gyll.) ist (die Typenserie besteht aus mehreren Arten), schlägt A. NILSSON 13 *morio* Aubé, 1836, als gültigen Namen vor.

3:38

12:63 Autor von 18 *rufifrons* ist Müller, 1776, nicht Duftschmid.

3:38

12:64 Statt 34 *kraatzii* lies *kraatzii* Schaum.

3:39 24 *foveolatus* Heer ist inzwischen in Südpolen (im Gipfelbereich der Hohen Tatra) gefunden worden. Damit gewinnen die fraglichen Meldungen aus der Tschechoslowakei eine gewisse Wahrscheinlichkeit.

3:40 Lz. 29–: Die Autoren von 22 *discretus* sind Fairmaire & Brisout, 1859.

Lz. 31: 28 *obsoletus* Aubé konnte 1987 an der Ostseeküste (West-Darß) erstmals im Gebiet der ehemaligen DDR nachgewiesen werden.

12:63 Nach „S. 34“ muß es heißen: „Lz. 7“ statt 4.

Die originäre Schreibweise von 8 *gyllenhali* ist *gyllenhalii* Schiødtte.

12:64

8.a Gattung: *Suphrodytes* des Gozis

Vor dieser Zeile ist zu ergänzen: „S. 42 Einfügen“.

Die westeuropäisch-mediterrane Art *lepidus* (Ol.), von der bisher für unser Gebiet nur eine fragliche Meldung aus dem Rheinland vorlag, konnte 1987 bei Aachen erstmals zuverlässig in Deutschland festgestellt werden.

12:64 1 *flavipes* (Ol.) ist ein jüngeres Synonym von *Hydroporus planus* (F.) und demnach für die Gattung *Graptodytes* nicht verfügbar, so daß an seine Stelle der Name 1 *concinus* (Stephens) treten muß.

Alte Meldungen über das Vorkommen von 2 *obliquesignatus* (Bielz) in Österreich konnten 1986 durch einen Wiederfund in Niederösterreich bestätigt werden. Die Art wird nunmehr auch für die Slowakei gemeldet.

Der Name *aubéi* (Muls.) muß nach den Nomenklaturregeln ohne accent aigu *aubei* geschrieben werden.

1 *duodecimpustulatus* (F.) kann durch Funde in Böhmen und Mähren nunmehr auch für die frühere Tschechoslowakei eingetragen werden.

Die bisher unter *Potamonectes* geführte Art 2 *griseostriatus* (Deg.) ist in diese Gattung versetzt worden.

Der Gattungsname *Potamonectes* Zimm., 1921, wird durch den Namen *Nebrioporus* Rég., 1906, ersetzt und ist nunmehr hierzu ein jüngeres Synonym.

12:65 Inzwischen liegen als weitere östliche Vorkommen von 1 *canaliculatus* (Lac.) auch Nachweise aus Böhmen und der Slowakei vor.

3:50 Lz. 2—: 2 *griseostriatus* (Deg.) wurde in die Gattung *Stictotarsus* Zimm. gestellt.

Lz. 3—a): Der bisher als Subspecies von 3 *depressus* angesehene *elegans* Panz. ist als eigene Art abgetrennt worden.

Statt *davisi* und *sanmarki* lies *davisii* (Curtis) und *sanmarkii* (Sahlb.)

Für den präokkupierten Namen 1 *variegatus* (Germ.) hat nach NILSSON nunmehr *ponticus* Sharp, 1882, einzutreten.

12:66 Lz. 6: Statt 3 *chalconotus* ist die originäre Schreibweise *chalconatus* (Panz.) gültig.

Lz. 6—: Da sich der Typus von *montanus* (Stephens) als zu 4 *melanocornis* Zimm. und nicht zu 3 *chalconatus* (Panz.) gehörig erwies, wird nun *melanocornis* zu einem Synonym von 4 *montanus* (Steph.)

3:62 Der Artstatus von 6a *nitidus* ist weiterhin fraglich, da Übergangsformen von „typischen“ *nitidus* zu „typischen“ 6 *biguttatus* zu finden sind. Bis zur Revision sollte *nitidus* aus praktischen Gründen weiter als Art geführt werden.

3:63 10 *solieri* Aubé konnte inzwischen auch für die slowakische Fauna gemeldet werden. In Tschechien fraglich.

3:64 Lz. 15—: Die originäre Schreibweise von 12 *sturmi* ist *sturmii* (Gyll.).

Lz. 18: 13 *wasastjernae* (C.R. Sahlb.) wurde in Böhmen erstmals für die tschechische Fauna nachgewiesen.

3:68 1987 gelang in Berlin der Erstnachweis von 23 *clypealis* Thomson in Ostdeutschland.

3:72 Für 6 *obscurus* (Marsh.) nec Panzer, 1794, hat *quadriguttatus* (Lac., 1835) einzutreten; *obscurus* sensu Panzer wird als Synonym von *Laccophilus minutus* (L.) eingestuft.

Nach NILSSON (1995) ist *Nartus* als U.G. von *Rhantus* zu betrachten. Statt 1 *grapei* muß es trotz falscher Latinisierung des Dedikationsnamens der Originalbeschreibung entsprechend *grapui* (Gyll.) heißen.

3:76 1987/88 konnte 6 *consputus* (Sturm) im Odergebiet erstmals für die Fauna der damaligen DDR nachgewiesen werden.

12:68 Für 3 *laevipennis* Thomson hat der Name *aruspex* Clark einzutreten.

Funde von 3 *aruspex* (*laevipennis*) in Tschechien (Böhmen) und 5 *grammicus* (Germ.) in der Slowakei sind Erstnachweise.

Autor der Gattung ist Dejean, 1833.

3:88 Lz. 4—: 3. Zeile von oben: Statt „schwarz konvex“ muß es „schwach konvex“ heißen.

5. FAMILIE: GYRINIDAE

von WILHELM LUCHT

3:93

3. Gattung: *Orectochilus* Lacordaire

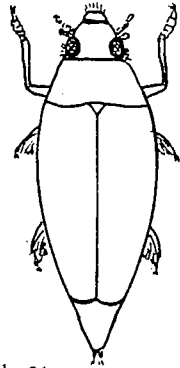


Abb. 21:
3: 1 *Orectochilus villosus*, Habitus (Original).

Die Habituszeichnung (3:1) ist irreführend, da die schwach sklerotisierte Abdominalspitze, die beim Trocknungsprozeß einschrumpft, nicht mit dargestellt worden ist. Die nebenstehende Abbildung 21 zeigt die Art in ihrer natürlichen Gestalt.

6. FAMILIE: RHYSODIDAE

von WILHELM LUCHT

BURAKOWSKI, B. (1975): Descriptions of larva and pupa of *Rhysodes sulcatus* (F.) (Coleoptera, Rhysodidae) and notes on the bionomy of this species. — Ann. Zool. Warszawa 32: 271–287.

BELL, R.T. & BELL, J.R. (1979): Rhysodini of the World. Part II. Revisions of the smaller genera (Coleoptera: Carabidae or Rhysodidae). — Quaest. Ent. 15: 377–446

Die Rhysodidae wurden als eigene Familie der Adephaga aufgestellt, in neuerer Zeit jedoch vielfach als Tribus Rhysodini innerhalb der Carabidae eingestuft. Obwohl die systematische Einordnung der Rhysodidae in Band 3 nicht der verwandtschaftlichen Stellung entspricht, soll sie im Rang erhalten und als 6. Familie vorerst hier belassen werden.

Die U.Gattungen *Rhysodes* s.str. und *Omoglymmius* Ganglb. sind in den Rang selbständiger Gattungen erhoben worden.

3:94

1. Gattung: *Rhysodes* Dalman

In der G. *Rhysodes* verbleibt die Art 1 *sulcatus* (F.); sie konnte 1983 in Kärnten erstmals in Österreich aufgefunden werden.

2. Gattung: *Omoglymmius* Ganglbauer

Typusart der G. ist 1 *germari* Ganglbauer, die in M.E. wohl nur noch in der Slowakei vorkommt. Die Art ist nicht, wie in der Fußnote vermerkt, mit der nearktischen Species *americanus* Laporte identisch.

6.a FAMILIE: MICROSPORIDAE

von WILHELM LUCHT

12:72

1. Gattung: *Microsporus* Kolenati

Die Namensänderung in *obsidianus* Kol. erfolgte zu Unrecht, da aufgrund einer Homonymie lediglich der Gattungs- und Familienname geändert werden mußten; die Art heißt weiterhin, wie in Bd. 3: 311 angegeben: „*acarioides* (Waltl)“.

7. FAMILIE: HYDRAENIDAE

von MANFRED JÄCH

BERTHELEMY, C. (1986): Remarks on the genus *Hydraena* and revision of the subgenus *Phothydraena* (Coleoptera: Hydraenidae). — Ann. Limnol. 22(2): 181–193.

JÄCH, M. A. (1985): Speziation durch geographische Isolation am Beispiel der Hydraenenfauna zweier griechischer Inseln (Col. Hydraenidae). — Z. Arbeitsgem. Österr. Ent. 37(1/2): 49–54.

— (1986a): Beschreibung neuer *Hydraena*-Arten aus Jugoslawien (Coleoptera, Hydraenidae). — Nachr.bl. Bayer. Ent. 35(3): 65–69.

— (1986b): Neue und verkannte Hydraenen aus Griechenland (Coleoptera, Hydraenidae). — Entomofauna 7(17): 253–258.

— (1988): Revisional notes on the *Hydraena riparia* species complex (Coleoptera: Hydraenidae). — Aquatic Insects 10(3): 125–139.

— (1989a): Revision of the Palearctic species of the genus *Ochthebius* Leach I. The so-called subgenus „*Bothochius*“ (Hydraenidae, Coleoptera). — Koleopt. Rdsch. 59: 95–126.

— (1989 b): Revision of the Palearctic species of the genus *Ochthebius* Leach III. The *metallescens*-group (Hydraenidae, Coleoptera). — Linzer biol. Beitr. 21/2: 351–390.

— (1990): Revision of the Palearctic species of the genus *Ochthebius* Leach V. The subgenus *Asiobates* (Coleoptera: Hydraenidae). — Koleopt. Rdsch. 60: 37–105.

— (1991): Revision of the Palearctic species of the genus *Ochthebius* Leach VII. The *foveolatus*-group. — Koleopt. Rdsch. 61: 61–94.

— (1992 a): Revision of the Palearctic species of the genus *Ochthebius* Leach VI. The *marinus*-group (Hydraenidae, Coleoptera). — Entomologica Basiliensia 14: 101–145.

— (1992 b): Revision of the Palearctic species of the genus *Ochthebius* Leach VIII. The subgenus *Enicocerus*. — Elytron 5: 139–158.

— (1992 c): Revision of the Palearctic species of the genus *Ochthebius* Leach X. The *punctatus* species group (Hydraenidae: Coleoptera). — Bulletin et Annales de la Société royale belge de l'Entomologie 128: 167–195.

— (1993): Taxonomic revision of the Palearctic species of the genus *Limnebius* Leach, 1815 (Coleoptera: Hydraenidae). — Koleopt. Rdsch. 63: 99–187.

— (1994): New and little known Palearctic species of the genus *Hydraena* (s.l.) Kugelann II (Coleoptera: Hydraenidae). — Entomological Problems 25(1): 37–46.

— (1995) The *Hydraena* (*Haenydra*) *gracilis* Germar species complex (Insecta: Coleoptera: Hydraenidae). — Ann. Naturhist. Mus. Wien 97 B: 177–190.

Die Familie Hydraenidae enthält in M.E. — nach Abspaltung der beiden Gattungen *Helophorus* und *Hydrochus* — drei Gattungen, die sich am besten wie folgt unterscheiden lassen:

- 1 Körperruß geschlossen. Hsch.O.S. gleichmäßig (ohne Furchen oder Gruben). Fld.Hinterende etwas abgestutzt, dadurch das Pygidium von oben meist (aber nicht immer) sichtbar (Bd. 3: 110, Abb. 3:2).

3 *Limnebius* Leach

- Körperruß deutlich gegliedert. Hsch.Oberseite mit Furchen oder Gruben (Bd. 3: 96, Abb. 1:19, S. 104, Abb. 2:4).

- 2 Kf.Ts. extrem verlängert (wesentlich länger als die meist unter den Augen verborgenen, unauffälligen Fühler), zurückgelegt gedacht etwa den Hsch.Hinterrand erreichend (Bd. 3: 96, Abb. 1:19).

1 *Hydraena* Kugelann

- Kf.Ts. wesentlich kürzer, zurückgelegt gedacht höchstens die Augen erreichend.

2 *Ochthebius* Leach

Die 3 Gattungen werden derzeit in 2 Unterfamilien zusammengefaßt:

Hydraeninae (*Hydraena*, *Limnebius*) und *Ochthebiinae* (*Ochthebius*).

Mit 3,5 mm ist *Ochthebius granulatus* die größte Art der Familie in M.E.

3:96

1. Gattung: *Hydraena* Kugelann

Die Zuordnung der einzelnen Arten zu Untergattungen ist noch immer nicht eindeutig geklärt. Die Larvmorphologie könnte hier wesentliche Erkenntnisse zutage fördern, doch sind die Larven der meisten mitteleuropäischen Arten bislang unbeschrieben. Neben der U.G. *Hydraena* s.str. sind in M.E. derzeit 2 weitere U.G. anerkannt: U.G. *Haenydra* (Arten 13, 18–26) und U.G. *Phothydraena* (Arten 16 und 17). Die Trennung zwischen *Hydraena* s.str. und *Haenydra* ist zur Zeit nicht zufriedenstellend geklärt und bedarf noch einer phylogenetischen Absicherung.

3:97 Lz. 4–: 17 *atrata* Desbr. (*paganettii* Ganglb.) (siehe auch Bd. 12: 72). Die Angaben in der Lz. 4– beziehen sich eindeutig auf *Hydraena paganettii*. Von dieser Art sind in M.E. neuere Funde nur noch aus dem Burgenland bekannt.

(*Hydraena atrata*) ist in Westeuropa und in Nordwestafrika weit verbreitet und ist im westlichen M.E. zu erwarten. Äußerlich sind *atrata* und *testacea* nur sehr schwer zu unterscheiden (*atrata* ist im ganzen etwas schlanker). Beide Arten finden sich (in Westeuropa) gelegentlich miteinander vergesellschaftet. Der Aedeagus von *testacea* (Abb. 22: a) ist deutlich kürzer und plumper als jener von *atrata* (Bd. 12: 74, Abb. 18:17). Die Weibchen unterscheiden sich durch das zehnte Tergit. Dieses hat am Hinterrand bei *atrata* drei kleine Kerben, bei *testacea* nur eine Kerbe; außerdem sind die submarginalen Borsten bei *atrata* in der Mitte deutlich dicker als am Seitenrand, während bei *testacea* alle submarginalen Borsten gleiche Stärke aufweisen.

3:98 Lz. 9: 4 *sternalis* Rey. Aedeagus (Abb. 22: b). Die Angaben unter Lz. 9 beziehen sich auf *Hydraena reyi* Kuwert, denn *sternalis* Rey ist ein Synonym von 5 *melas*. Von den Pyrenäen bis zum Ural verbreitet.

An dieser Stelle ist 4a *egoni* Jäch einzufügen. Diese Art ist nur durch den Aedeagus (Abb. 22: c) von 4 *reyi* zu unterscheiden. Hauptverbreitung in Serbien und Rumänien. In M.E. bisher nur ältere Funde aus Sachsen und aus der Slowakei.

3:99 Lz. 9–: 5 *bohémica* Hrbáček ist ein jüngeres Synonym von *melas* Dalla Torre. In ganz M.E. verbreitet und häufig.

Lz. 10: 3 *riparia* Kugelann und 3a *assimilis* Rey (Bd. 12: 73). Die Aedeagi der beiden Arten sind in Lateralansicht wie folgt zu unterscheiden: 1) Flagellum bei *riparia* (Abb. 22: d) etwa doppelt so lang wie bei *assimilis* (Abb. 22: e), dadurch die Schlinge deutlich größer und 2) Apex des Penis bei *assimilis* etwas zurückspringend. *Hydraena riparia* ist in ganz M.E. verbreitet, *assimilis* ist im westl. M.E. bisher von der Pfalz bis zum Harz nachgewiesen worden.

3:100 Lz. 14: 7 *nigrita* Germar (Aedeagus, Abb. 22: f), Lz. 14–: 8 *subimpressa* Rey (Aedeagus, Abb. 22: g) und Bd. 12:73: 7a *subjuncta* d'Orchymont

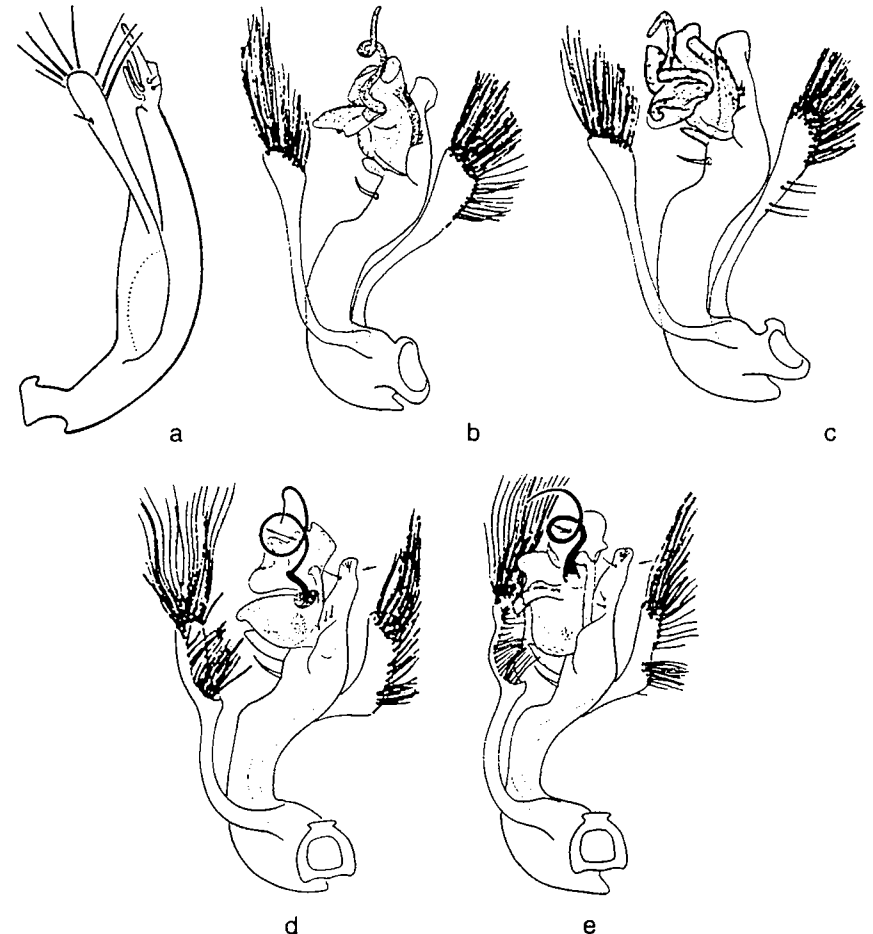
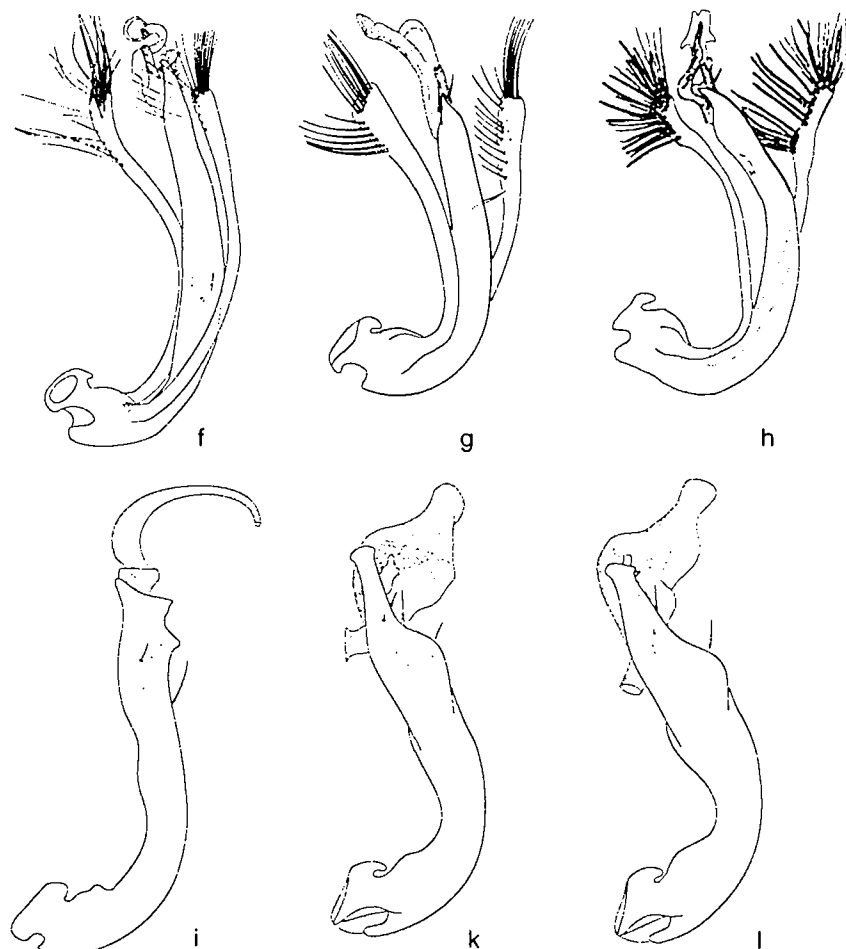


Abb. 22: 1 *Hydraena*: Aedeagus von a: 10 *testacea*; b: 4 *reyi*; c: 4a *egoni*; d: 3 *riparia*; e: 3a *assimilis*; f: 7 *nigrita*; g: 8 *subimpressa*; h: 7a *subjuncta*; i: 25a *muelleri*; k: 22 *saga*; l: 22a *alpicola*. (Nach BERTHELEMY 1986 (a), JÄCH 1986 a (b, c), JÄCH 1988 (d, e), JÄCH 1986 b (f), JÄCH 1985 (h), Originale g, i–l).

(Aedeagus, Abb. 22: h). Im Naturhistorischen Museum Wien befinden sich wenige Exemplare von *subjuncta* mit den Fundorten „Wien“ und „Hof, Moravia“. Vom Zustand der Etiketten läßt sich schließen, daß die Tiere etwa zu Beginn dieses Jahrhunderts gesammelt wurden. Die Art ist in Südosteuropa sehr häufig. Das Vorkommen in M.E. wurde nicht wieder bestätigt und ist eher zweifelhaft. Die drei Arten sind am besten durch Genitalvergleich zu unterscheiden (Abb. 22: f–h). Die Clypeusmitte kann bei *subimpressa* sehr selten auch glatt und bei *nigrita* auch matt sein. H.Schn. bei den Männchen von *subimpressa* immer leicht gebogen, bei den Männchen von *nigrita* gerade.

12:73 Zu „S. 101“: 25 a **muelleri** Pretner ist im Gebiet von Südkärnten, Slowenien und Nordostitalien endemisch. Aedeagus (Abb. 22: i).

„S. 103“ ist in „S. 102“ zu ändern und „S. 103“ vor „Lz. 27–“ einzusetzen.



Noch Abb. 22. (S. 85).

3:102 Lz. 25– und Lz. 27–: 22 **emarginata** Rey (siehe auch 12:73): *Hydraena emarginata* kommt in M.E. nicht vor. Die Angaben unter diesen Leitzahlen beziehen sich auf 2 Arten: 22a **saga** d'Orchymont (Aedeagus, Abb. 22: k) und 22b **alpicola** Pretner (Aedeagus, Abb. 22: l). Die beiden Arten sind ökologisch getrennt: *saga* findet sich von den Pyrenäen bis Rumänien auf kristallinem Gestein, *alpicola* lebt ausschließlich in den Alpen und scheint Kalk zu bevorzugen. Fld.Spitzen bei den Männchen von *saga* einzeln, bei den Männchen von *alpicola* gemeinsam verrundet. Aedeagus: Apex des Hauptgliedes in Lateralansicht signifikant verschieden, Form des Distallobus – besonders bei *saga* – recht variabel und daher für die Determination ungeeignet.

3:104

2. Gattung: *Ochthebius* Leach

In M.E. sind derzeit 4 U.G. anerkannt: **Asiobates** Thomson (Syn.: *Homalochthebius* Kuwert) (Arten 4–9), **Enicocerus** Stephens (Arten 1–3), **Ochthebius** s.str. (Syn.: *Hymenodes* Mulsant und *Bothochius* Rey) (Arten 10–15, 18–23) und **Aulacochthebius** (Arten 16, 17). Alle 4 U.G. könnten wohl ebenso gut als eigene Gattungen bestehen. Phylogenetische Untersuchungen wären sehr wünschenswert.

- 1 Fld. mit vollständiger, bis zum Nahtwinkel von oben gut sichtbarer breiter S.Rd.Kehle, Kf.Ts.Endgld. sehr klein (Bd. 3: 103, Kf.Ts. 2:2), 2. F.Gld. becherförmig. U.G. **Enicocerus** Stephens
- Fld.S.Rd.Kehle erlischt vor dem Nahtwinkel, Kf.Ts.Endgld. meist stiftförmig, aber nicht auffällig klein, 2. F.Gld. nicht becherförmig. . . . 2
- 2 Hsch. mit 2 tief eingeschnittenen Querfurchen, die durch eine Mittelfurche verbunden sind (Bd. 3: 106, Hsch. 2:16). In M.E. nur 2 sehr kleine Arten (1,1–1,4 mm). U.G. **Aulacochthebius** Kuwert
- Hsch. mit 2 flachen Querfurchen oder mit 4 einzelnen admedianen Gruben (Colongruben), welche bei manchen Arten auch reduziert sein können, jedoch nie mit scharf eingeschnittenen Querfurchen (Bd. 3: 106, Hsch. 2:6, 8, 10; 3:107, Hsch. 2:18, 19). Arten von 1,2–3,5 mm. . . . 3
- 3 Hsch. in den vorderen $\frac{2}{3}$ fast parallelseitig, die S. sanft gerundet. Das hintere Drittel wird von einem tiefen, vorn durch eine deutliche Ecke begrenzten Ausschnitt eingenommen. U.G. **Asiobates** Thomson (*Homalochthebius* Kuwert)
- Hsch. herzförmig oder aber der Hsch.Ausschnitt mindestens bis zur Mitte reichend. U.G. **Ochthebius** s.str. (*Hymenodes* Mulsant) (*Bothochius* Rey)

Die meisten *Ochthebius*-Arten sind recht variabel, was die Erstellung eines dichotomen Schlüssels erschwert. Die Bestimmung nach den männlichen Genitalien sei daher dringend empfohlen.

3:104 Lz.2: Der Hsch. ist bei den Männchen von 3 *gibbosus* nicht stärker gewölbt. Die Originalschreibweise ist **Enicocerus** und muß beibehalten werden. Die Lebensweise aller 5 mitteleuropäischen *Enicocerus*-Arten ist recht ähnlich: sie leben in der feuchten Spritzzone oberhalb der Wasserlinie an aus dem Wasser ragenden Steinen von raschfließenden Bächen.

Lz. 3: Die Körperlänge von 1 **granulatus** Mulsant reicht von 2,6 bis 3,5 mm.

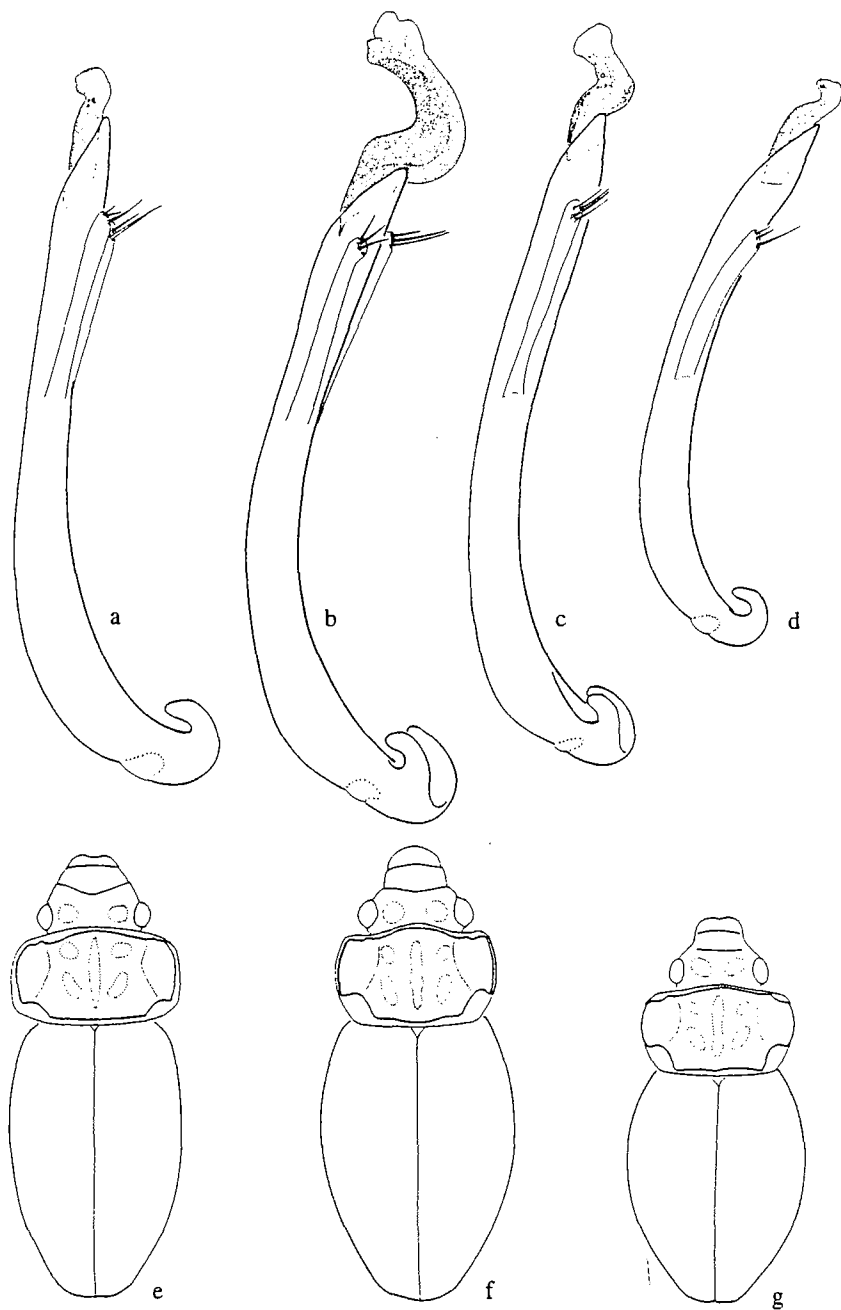


Abb. 23: 2 *Ochtthebius*: Aedoeagus von a: 2 *exsculptus*; b: 2a *melanescens*; c: 2b *colveranus*; d: 2d *halbherri*; Habitus von e: 5 *auriculatus*; f: 4 *dilatatus*; g: 6 *bicolon*. (Nach JÄCH 1992 b (a–d), Originale e–g).

3:105

12:75 Lz. 4: In M.E. sind 4 Arten nachgewiesen. Die Lz. 4 ist daher wie folgt zu ändern:

4 O.L. am V.Rd. höchstens ganz schwach ausgerandet; kleine schwarze Art (1,2–1,6 mm). Der Hsch. ist bei den Männchen nicht stärker gewölbt. Von Frankreich bis in die Türkei. 3 *gibbosus* Germar

— O.L. am V.Rd. stets tief eingeschnitten; meist stark grün metallische Arten (1,5–2,3 mm).

4a Aufgrund der Variabilität einiger Merkmale (Wölbung des Hsch. der Männchen, Punktierung und Chagrinierung von Kopf, Hsch. und Fld., Färbung der Beine) ist es nicht möglich, eine dichotome Bestimmungstabelle für die 3 folgenden Arten zu erstellen. Die in Bd. 12: 75 verwendeten Merkmale sind nicht konstant.

2 *exsculptus* Germar. (1,8–2,3 mm). Hsch. des Männchens üblicherweise stark gewölbt. Aedeagus (Abb. 23: a): unterscheidet sich von den beiden folgenden Arten durch die Form des Distalgliedes. Westeuropäische Art. In Österreich nur aus Vorarlberg nachgewiesen.

2a *melanescens* Dalla Torre (Syn.: *forojuliensis* Ferro). (1,75–2,3 mm, doch meist 2,0–2,2 mm). Hsch. des Männchens flach oder nur sehr unauffällig gewölbt. Fld. durchschnittlich breiter und flacher als bei den beiden benachbarten Arten. Fld. Intervalle etwas gleichmäßiger gewölbt. Aedeagus (Abb. 23: b): durch das große Distalglied leicht zu erkennen. Von Deutschland bis Griechenland. Im östlichen M.E. n.s.

2b *colveranus* Ferro. (1,5–2,2 mm). Sehr variable Art, äußerlich von *exsculptus* kaum zu unterscheiden. Diese beiden Arten sind jedoch durch eine deutliche Verbreitungslücke getrennt. Hsch. des Männchens meist deutlich hochgewölbt, nur selten flacher. Aedeagus (Abb. 23: c): Distalglied länger gebogen als bei *exsculptus*. Von Nordostitalien und Ostösterreich bis zum Kaukasus verbreitet. 1992 in Bayern erstmals für Deutschland nachgewiesen.

12:75 Lz. 4b–: 2d (*halbherri* Reitter): Diese Art (1,7–2,0 mm) ist aus dem Tessin und aus Südtirol nachgewiesen. Ihr Vorkommen in M.E. ist wenig wahrscheinlich. Sexualdimorphismus der Männchen variabel: Hsch. meist mäßig stark gewölbt, oft aber fast so flach wie beim Weibchen. Aedeagus (Abb. 23: d): unterscheidet sich vom sehr ähnlichen *exsculptus* durch die gleichmäßig verlaufende Dorsalseite des Hauptgliedes und durch die kürzeren Parameren.

3:105 Lz. 6 bis Lz. 10: Dieser Teil der Tabelle schlüsselt die *Asiobates*-Arten auf. Da 6 weitere *Asiobates*-Arten hinzukommen, wird dieser Teil der Tabelle neu organisiert. (Die in Bd. 12: 75–76, Lz. 7 bis Lz. 8 verwendeten Merkmale, wie Färbung der Kf.Ts., Dichte der Fld.Punkte und Länge des Skutellarstreifens sind meist recht variabel und nicht signifikant):

6 Der Hsch.Ausschnitt deutlich entwickelt (Bd. 3: 106, Hsch. 2:6, Abb. 23: e–g). Neben der medianen Hsch.Längsfurche sind fast immer deutliche Colongruben zu sehen. Nur bei *perkinsi* (manchmal auch bei *haberfelneri* und sehr selten auch bei *bicolon*) sind diese Gruben fast reduziert und durch flache Querfurchen ersetzt. Bei *perkinsi* können sogar diese Querfurchen fehlen.

- Hsch.Ausschnitt klein und unauffällig, (Bd. 3: 106, Hsch. 2:8). Hsch.Scheibe stets ohne deutliche Colongruben (höchstens mit seichten Querfurchen). Nur in stehenden Gewässern. 10
- 7 Hsch.Scheibe sehr gedrängt mit groben Punkten besetzt, matt; die Punktzwischenräume bilden feine Runzeln. Aedeagus (Abb. 24: a). 1,5–2,0 mm. Im ehemaligen Jugoslawien weit verbreitet, in den Ostalpen s.s. 7 **haberfelneri** Reitter
- Hsch.Scheibe auf glänzendem Grund kräftig, aber nie lückenlos dicht punktiert. 8
- 8 Körperform (Abb. 23: e): Hsch. sehr breit, Fld. verhältnismäßig schmal, Fld.Ende deutlich zugespitzt verlängert. Aedeagus (Abb. 24: b). (Zusätzliche Unterscheidung von *dilatatus*: O.L. am Vorderrand fast immer deutlich ausgerandet, Kf. beim Männchen ohne Dornen am Außenrand, Färbung von Hsch. und Fld. heller bräunlich, Fld.Mitte ohne flachen Quereindruck). 1,8–2,2 mm. In M.E. nur in Deutschland an den Meeresküsten und an verschiedenen Binnenland-Salzstellen.
- 5 **auriculatus** Rey
- Körperform wie in Abb. 23: f oder Abb. 23: g; Fld. verhältnismäßig breiter, am Hinterende nicht verlängert; Hsch. weniger breit ausladend. 9
- 9 O.L. ganzrandig (nur sehr selten ganz schwach ausgeschnitten); Körperform weniger gewölbt (Abb. 23: f); Fld.Mitte zumeist mit einem flachen Quereindruck. 1,8–2,2 mm. Hierher 2 Arten, die sich nach äußeren Merkmalen kaum unterscheiden lassen, in M.E. aber nicht allopatrisch vorkommen. In stehenden Gewässern.
- 4 **dilatatus** Stephens. Atlantomediterrane Art, in M.E. nur an den Küsten von Nord- und Ostsee. Habitus (Abb. 23: f). Aedeagus (Abb. 24: c). (*peregrinus* d'Orchymont). Aedeagus (Abb. 24: d). Im Field Museum (Chicago) befindet sich ein Männchen mit der Fundortbezeichnung „Styria“. Möglicherweise bezieht sich der Fundort auf die heute in Slowenien gelegene Südsteiermark. Da die Art jedoch auch in Nordostitalien häufig gefunden wird, ist ein Vorkommen in Südösterreich nicht auszuschließen.
- O.L. meist ganz leicht, selten deutlicher ausgerandet (am besten mit Hilfe eines Wassertropfens zu untersuchen), aber nie ganzrandig; Körperform kurz und gewölbt (Abb. 23: g); Fld.Mitte stets ohne Quereindruck. Meist in und an Fließgewässern. Hierher 5 sehr ähnliche Arten von 1,6–2,0 mm, die man am besten anhand des Aedeagus unterscheidet. 9a
- 9a Colongruben des Hsch. niemals deutlich entwickelt, höchstens durch eine Ansammlung gröberer Punkte angedeutet. An die Stelle der Colongruben treten flache Querfurchen, von denen die hintere meist deutlicher entwickelt ist als die vordere. In seltenen Fällen sind auch die Querfurchen nur angedeutet oder völlig reduziert. 1,6–2,0 mm. Männchen: Außenrand der Kf. ohne Dornen; Aedeagus (Abb. 24: e). Weibchen: Fld. chagriniert. Bisher nur aus dem Lechtal (Nordtirol), aus dem Allgäu sowie aus der Umgebung von München nachgewiesen.
- 6a **perkinsi** Pankow
- (Sehr selten sind auch bei *bicolon* die Colongruben reduziert. Solche Exemplare sind von *perkinsi* nur durch den Aedeagus oder im Direktver-

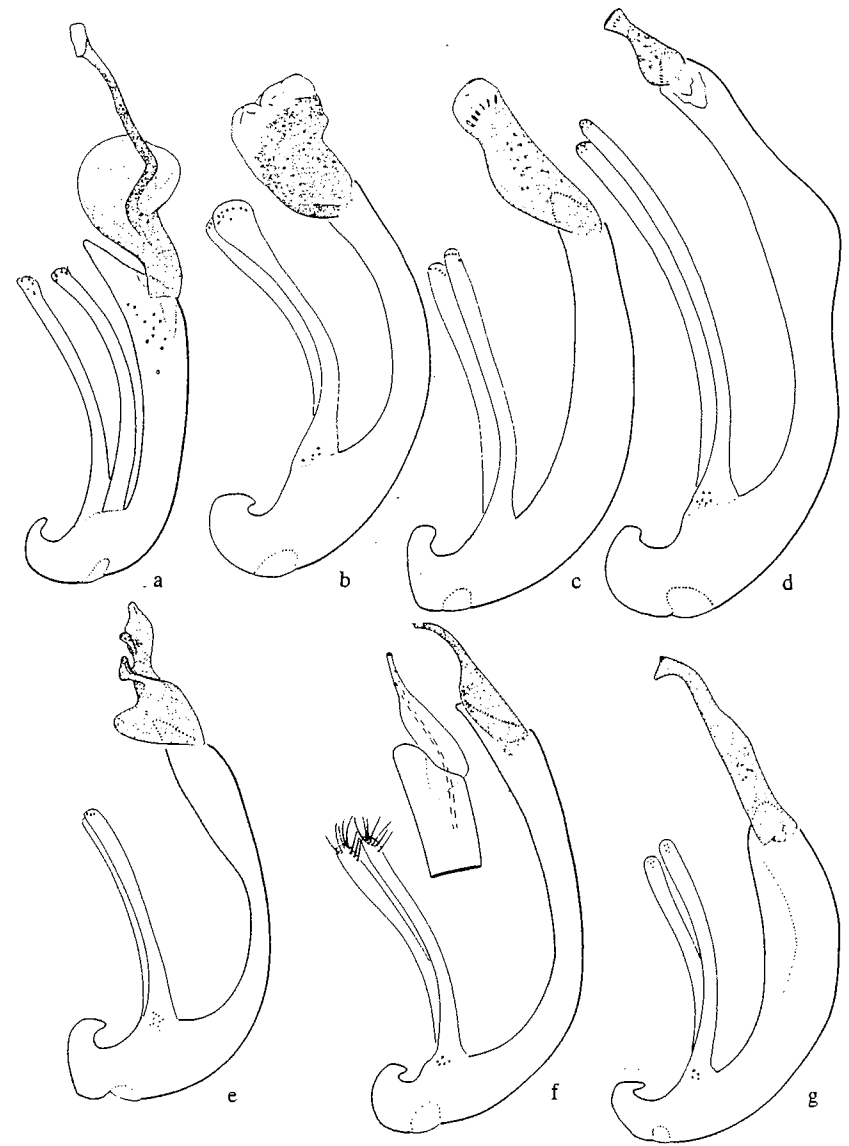


Abb. 24: 2 *Ochthebius*: Aedoeagus von a: 7 *haberfelneri*; b: 5 *auriculatus*; c: 4 *dilatatus*; d: *peregrinus*; e: 6a *perkinsi*; f: 6 *bicolon*; g: 6b *crenulatus*. (Nach JÄCH 1990).

gleich durch den deutlich größeren Hsch.Ausschnitt, den gleichmäßiger punktierten Hsch.Seitenlappen und die bei *perkinsi* stets fehlenden Skutellarpunkte zu unterscheiden.)

- Colongruben deutlich entwickelt. Hierher 4 in Körperform und Körpergröße mehr oder weniger übereinstimmende Arten, von denen allerdings nur eine (*bicolon*) in M.E. weiter verbreitet ist. 9b

9b Männchen: Außenrand der Kf. mit kräftigen Dornen; Weibchen: Fld. deutlich chagriniert. Hierher 3 äußerlich nicht zu unterscheidende Arten:
6 *bicolon* Germar. 1,6–1,9 mm. Habitus (Abb. 23: g). Aedeagus (Abb. 24: f). Aus dem südöstlichen M.E. noch nicht nachgewiesen, ansonsten n.s.

6b *crenulatus* Mulsant & Rey (Syn.: *genavensis* Ienistea). 1,6–1,9 mm. Aedeagus (Abb. 24: g). Verbreitung: Italien (Südtirol), Frankreich, Schweiz, Österreich (Vorarlberg), Nordwestkroatien. Von REITTER in Mähren gesammelt; Belege in den Museen Wien und Budapest.

6c *striatus* (Castelnau). 1,5–2,1 mm. Aedeagus (Abb. 25: a). Verbreitung: Ungarn, Südosteuropa, Türkei, Israel. Von IENISTEA aus dem Thüringer Wald gemeldet (? Belege).

- Männchen: Außenrand der Kf. ohne kräftige Dornen; Weibchen: Fld. fast so glatt wie bei den Männchen, niemals deutlich chagriniert. 1,6–1,8 mm. Aedeagus (Abb. 25: b). Bisher nur aus Südfinnland und aus Polen (Danzig) bekannt. Sicher weiter verbreitet, aber wohl mit *bicolon* verwechselt.

6d *czwalinae* Kuwert
(*stockmanni* Balfour-Browne)

- 10 Die drei hierhergehörigen Arten sind in Körperbau und Körpergröße äußerst ähnlich und sollten möglichst anhand des Aedeagus unterschieden werden. Männchen stets mit kräftigen Dornen am Außenrand der Kf.:

8 *minimus* (F.). Aedeagus (Abb. 25: c). In ganz M.E., im Flachland s.h., nicht im Gebirge. 1,7–2,3 mm. Hsch. meist einfarbig schwarz, Fld. am Seitenrand mehr oder weniger breit aufgeheilt (Vorsicht: immature Exemplare sind oft ähnlich wie *flavipes* gefärbt). Fld. bei den Weibchen deutlich chagriniert.

8a *hungaricus* (Endrödy-Younga). Aedeagus (Abb. 25: d). Von der vorigen Art äußerlich nicht zu unterscheiden. In M.E. bisher nur aus Ostösterreich, aus Tschechien und der Slowakei nachgewiesen.

9 *flavipes* Dalla Torre (Syn.: *eppelsheimi* Kuwert). 1,9–2,2 mm. Aedeagus (Abb. 25: e, jenem von *rugulosus* recht ähnlich, jedoch Distalteil in der basalen Hälfte breiter; der apikale Fortsatz nicht gebogen, sondern gerade nach vorne gestreckt). Unterscheidet sich von den beiden vorigen Arten durch das etwas weniger dicht punktierte Hsch. und durch die hellere Färbung. Hsch.Scheibe dunkelbraun bis schwarz. Hsch.Seitenlappen braun. Fld. mit bräunlicher Grundfarbe und mehr oder weniger verwachsenen undeutlichen Flecken, die gelegentlich eine H-, X- oder U-förmige Makel bilden. Fld. der Weibchen niemals deutlich chagriniert. Im Flachland weit verbreitet, oft mit *minimus* vergesellschaftet.

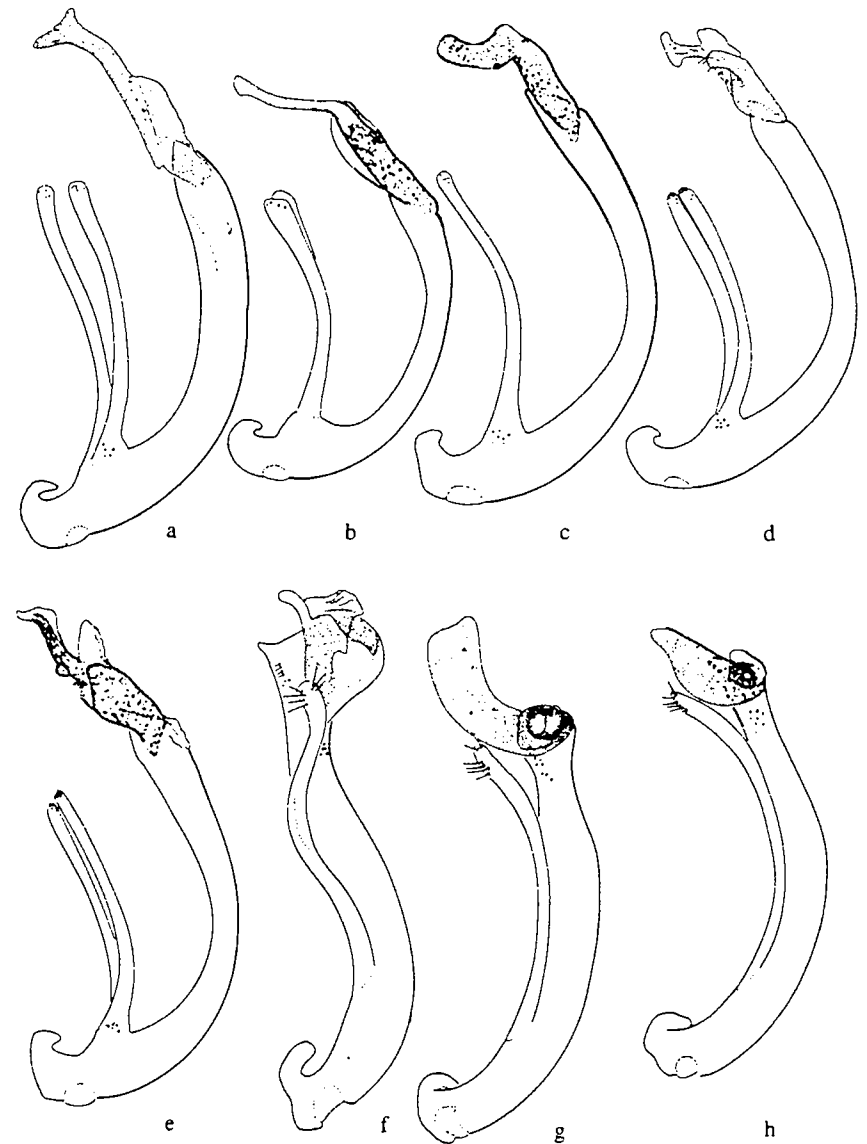


Abb. 25: 2 *Ochthebius*: Aedeagus von a: 6c *striatus*; b: 6d *czwalinae*; c: 8 *minimus*; d: 8a *hungaricus*; e: 9 *flavipes*; f: 11 *foveolatus*; g: 12 *sidanus*; h: 13 *pedicularius*. (Nach JACH 1990 (a–e), JACH 1991 (f–h)).

3:106 Lz. 9: 3. U.G. *Homalochthebius* Kuwert ist ein jüngeres Synonym von *Asiobates* Thomson.

Lz. 9—: 4. U.G. *Hymenodes* Mulsant ist ein jüngeres Synonym von *Ochthebius* s.str.

Lz. 12: 9a *nanus* Stephens wurde in Thüringen nachgewiesen. Die Klammern können somit entfallen.

12:76 Lz. 11: Die U.G. *Bothochius* ist ein jüngeres Synonym der U.G. *Ochthebius* s.str.

3:107 Lz. 14: 11 *foveolatus* Germar. Die Abbildung (Aed. 2:11) in Bd. 3 zeigt nicht den Aedeagus von *foveolatus*, sondern jenen von *pedicularius*. Abb. 25: f zeigt den sehr markanten Aedeagus von *foveolatus*. Die Art ist in Südosteuropa und der Türkei häufig und weit verbreitet, in M.E. jedoch am Rande des Aussterbens.

Lz. 15: 12 *sidanus* d'Orchymont. Diese Art war in Österreich einst weit verbreitet, wie alte Museumsbelege bezeugen. Heute in M.E. vielleicht schon ausgestorben. Aedeagus (Abb. 25: g).

Lz. 15—: 13 *pedicularius* Kuwert. Die Abbildung (Aed. 2: 13 in Bd. 3: 107) zeigt jenen von *mediterraneus* Ienistea. Der Aedeagus von *pedicularius* sei hier in Abb. 25: h wiedergegeben. Die Art war einst in M.E. weit verbreitet. Neuere Funde sind mir nicht bekannt. Nicht im Mittelmeergebiet.

3:108 Lz. 18—: 17 *narentinus* Rtt. ist außer in Niedersachsen nunmehr auch im Rheinland und in der Slowakei nachgewiesen worden.

Lz. 20: 18 *pusillus* Stephens und Lz. 20—: 20 *viridis* Peyron. Die Ausrandung der O.L. bei *pusillus* ist oft etwas undeutlich (meist durch eine Membran bedeckt) und schwer zu erkennen (ein kleiner Wassertropfen kann oft gute Dienste leisten). Ein sehr wesentliches Merkmal zur Trennung der beiden Arten ist das Metasternum. Dieses ist bei *pusillus* in der Mitte glatt und glänzend, bei *viridis* jedoch matt.

3:109 Lz. 21: 21 *peisonis* Ganglbauer. Diese Art ist von Niederösterreich bis nach Sibirien verbreitet.

3:110 3. Gattung: *Limnebius* Leach

Die 10 in M.E. nachgewiesenen Arten lassen sich genitaliter leicht unterscheiden (siehe Abb. 26). Zwei der 10 Arten (6 *furcatus* Baudi, 10 *myrmidon* Rey) sind in M.E. inzwischen möglicherweise ausgestorben, 5 *stagnalis* Guillebeau ist eventuell noch im östlichen M.E. zu finden (letzter Nachweis: 1969 in der Oststeiermark). Die restlichen 7 Arten sind mehr oder weniger weit verbreitet und zum Teil recht häufig.

3:111 Lz. 6: 3 *truncatulus* Thomson ist ein jüngeres Synonym von *parvulus* Herbst.

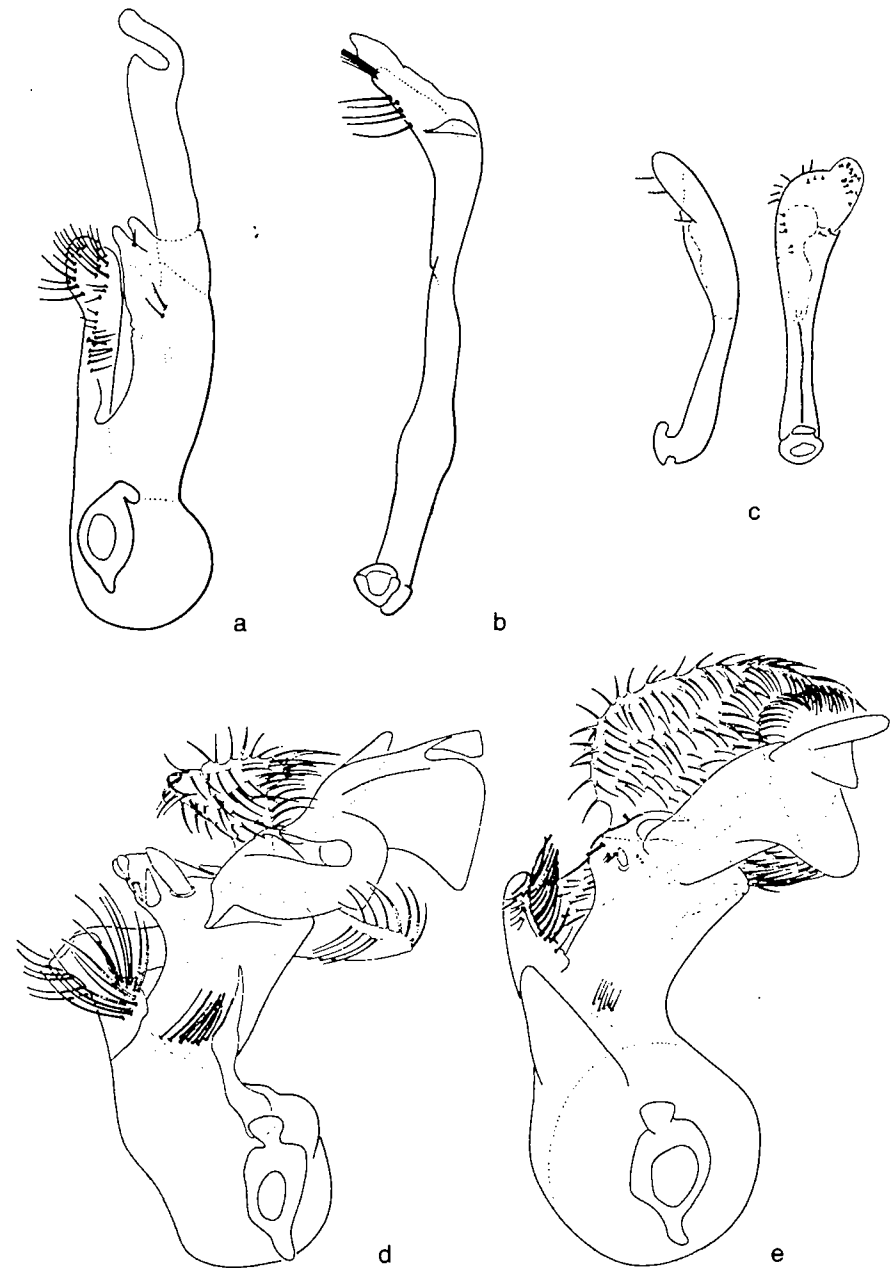
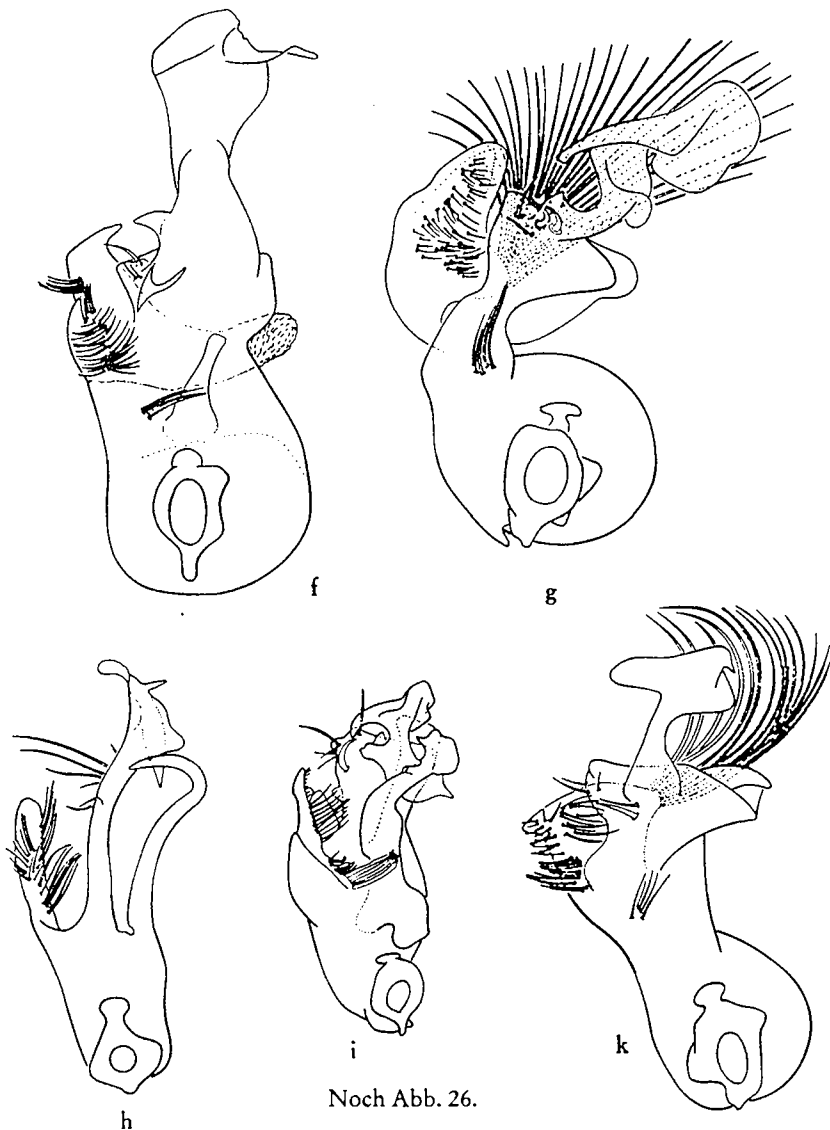


Abb. 26: 3 *Limnebius*: Aedoeagus von a: *aluta*; b: *atomus*; c: *myrmidon*; d: *papposus*; e: *crinifer*; f: *parvulus*; g: *furcatus*; h: *nitidus*; i: *truncatellus*; k: *stagnalis*. (Nach JÄCH 1993).



7.a FAMILIE: HYDROCHIDAE

VON FRANZ HEBAUER

12:77

1. Gattung: *Hydrochus* Leach

Die von 1 *elongatus* (Schall.) abgetrennte Art 1a *ignicollis* Motsch. konnte nach einer Revision von Sammlungsmaterial von mehreren rheinischen Fundorten nachgewiesen werden.

3:114 Lz. 3—: 3 *brevis* Hbst. wurde (nach der Abtrennung von 3a *megaphallus* Berge Heneg.) mehrfach bei Berlin sowie in der Umgebung von Aschaffenburg (Stockstädter Wald, 1981–1993 und Pflaumheim, 1978–1983) aufgefunden.

9. FAMILIE: HYDROPHILIDAE

VON FRANZ HEBAUER

12:79

1.a Gattung: *Helophorus* Fabricius

3:117 Erstmals für Schleswig-Holstein (nördl. Husum) wurde 1 *rufipes* Bosc. 1990 in mehreren Exemplaren aus Sturmflutgenist nachgewiesen.

12:80 Die von 9 *aquaticus* (L.) abgetrennte Art 9a *aequalis* Thoms. wird außer in Norddeutschland nunmehr auch von zahlreichen Fundorten im Rheinland und auch in Niederbayern (Isarmündung) gemeldet.

12:81 Die für M.E. neue Art 28a *paraminutus* Angus konnte nach einer Revision von Sammlungsbelegen auch von mehreren Funden im Rheinland und in Südbayern nachgewiesen werden.

12:82 Statt „Leach“ muß „Fabricius“ als Autor der Gattung *Helophorus* eingesetzt werden.

12:82

1.c Gattung: *Dactylosternum* Wollaston

Die einzige Art dieser Adventivgattung 1 *abdominale* (F.) konnte 1991–1993 wiederholt bei Aschaffenburg aus einer Komposttonne gesammelt werden.

3:128

2. Gattung: *Sphaeridium* Fabricius

3:129 Lz. 2 muß wegen einer hinzutretenden Art erweitert werden, da der bisher als Synonym des 1 *bipustulatum* F. angesehene *marginatum* F. sich als besondere Art erwiesen hat. Zur Unterscheidung der beiden Arten, die in M.E. weit vbr. und h. sind, eignen sich folgende Merkmale:

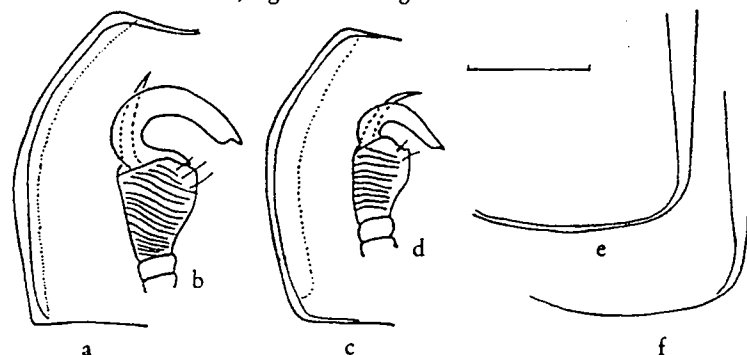


Abb. 27: 2 *Sphaeridium*: a, b, f: Halsschildseite; Männchen, Vorderklaue; Weibchen, Flügeldeckenrand von 1a *marginatum*; c, d, e: 1 *bipustulatum*. (Nach HANSEN 1987).

Durchschnittlich etwas kleiner und dunkler. Punkte in den Reihen der Fld. deutlich, die Mikroskulptur undeutlich. ♂: Vorderklauen kleiner (Abb. 27: d). ♀: Randlinie am Hinterrand der Fld. bis zum Nahtwinkel reichend (Abb. 27: e).

1 **bipustulatum** F.

Durchschnittlich etwas größer und heller. Die Punkte der Fld. Reihen in der stärkeren Mikroskulptur verloschen. ♂: Klauen der Vordertarsen größer (Abb. 27: b). ♀: Randlinie der Fld. erlischt vor Erreichen des Hinterrandes (Abb. 27: f).

1a **marginatum** F.

12:83 4. Gattung: **Megasternum** Mulsant

Bei dem zu ändernden Artnamen ist ein Druckfehler unterlaufen. Statt *obscurum* muß es, wie im Katalogteil S. 269 angegeben, *obscurum* heißen.

3:143 8. Gattung: **Hydrobius** Leach

3:144 Die bisher als Rassen von 1 **fuscipes** (L.) geführten ssp. 1b *rottenbergi* Gerh. und 1c *subrotundatus* Steph. sind nach HANSEN (1987) lediglich als Varietäten von 1 **fuscipes** ohne ausgeprägten Rassencharakter zu betrachten.

3:144 9. Gattung: **Limnoxenus** Motschulsky

Die mehr südeuropäisch verbreitete Art 1 **niger** (Zschach) wurde 1984 in Mittelfranken (südl. Rothenburg o.T.) in Anzahl festgestellt.

3:145 10. Gattung: **Anacaena** Thomson

Die atlantisch-mediterran verbreitete Art 3 **bipustulata** (Marsh.), in Deutschland fast ausschließlich aus dem Rheinland gemeldet, wurde in jüngster Zeit mehrfach bei Aschaffenburg festgestellt. Von R. BELLSTEDT (1994) wurde sie in einer Zusammenfassung aller ostdeutschen Funde mit folgenden aktuellen Beobachtungen belegt:

Sachsen-Anhalt (Saale) 1978, Brandenburg (Gebiet der Spree) 1986, Thüringen (Unstruttal bei Sömmerda) 1993, Umg. Magdeburg 1993. Die Art ist also weit mehr nach Osten verbreitet als bisher angenommen.

12:84 11. Gattung: **Laccobius** Erichson

12:85 Für 10 *biguttatus* Gerh., 1877 hat der ältere Name *colon* (Stephens, 1829) einzutreten.

12:86 Das angebliche Vorkommen der westsibirischen Art 9a **cinereus** Motsch. in Deutschland ist nach GENTILI (in litt.) zu streichen.

12:90 12. Gattung: **Helochaeres** Mulsant

12:91 Die als eigenständig rehabilitierte Art 2a **punctatus** Shp. wurde außer in Norddeutschland auch von zahlreichen Fundorten im Rheinland bekannt, nachdem sich die bisher als *obscurus* determinierten Tiere fast alle als zu dieser Art gehörig erwiesen haben.

3:150 13. Gattung: **Enochrus** Thomson

3:151 Lz. 2: Zu ergänzen ist:

- 2 Analsternit in der H.Rd.Mitte nicht ausgeschnitten (Untergattung **Lumetus** (Zaitz.). 3
— Analsternit in der H.Rd.Mitte mit winzigem halbkreisförmigem, bewimperten Ausschnitt (Untergattung **Methydrus** Rey). 8

3:153 Lz. 4: Das unter 4 *quadripunctatus* (Herbst) als var. *fuscipennis* (Thomson) aufgeführte Taxon ist nach HANSEN (1987) als gute Art zu betrachten und erhält die Nummer 4a.

3:153 Lz. 8 muß wegen der hinzutretenden Art 8a **nigritus** (Sharp) (= *isotae* Hebauer) erweitert werden. Auch diese Spezies gehört zum Subgenus *Methydrus* Rey und ist zwischen 8 *affinis* (Thunbg.) (= *minutus* F.) und 9 *coarctatus* Gredler zu stellen.

Von der nächstverwandten Art *affinis* unterscheidet sich die helle Form durch das Vorhandensein deutlicher Präokularmakeln in beiden Geschlechtern, einen ungeschwärtzten Suturalstreifen, kürzere Vorderklauen, wie auch die typische, völlig dunkle Form, durch gerade auslaufende, abgerundete, nicht häkchenförmig nach außen gebogene Paramerenspitzen.

Von 9 *coarctatus* Gredler unterscheidet sich 8a **nigritus** (Sharp) durch schlanker ovale Gestalt (vor allem im männlichen Geschlecht), durchschnittlich geringere Größe, bis zur Spitze angeschwärtzte Kf.Ts.Gld., etwas flachere Punktierung der O.S., besonders des Hsch., viel kürzere Vorderklauen sowie durch einen stiftförmigen, schmalen Aed.Mittellappen.

Aus Spanien beschrieben, inzwischen auch aus den Niederlanden und aus England nachgewiesen; atlanto-mediterrane Verbreitung.

Die Bestimmungstabelle kann somit für die neu aufgenommenen Arten ab Lz. 7— wie folgt ergänzt und präzisiert werden:

- 7—a) Hsch.M.Fleck kleiner, die 4 um diesen herum im Quadrat liegenden kleinen Flecken nicht erreichend. Beim Männchen Labrum und K.Sch. gelb (Abb. 28, Hsch. 13:4); letzterer nur mit basaler dreieckiger Schwärzung. 4 **quadripunctatus** (Herbst)
b) Hsch.M.Fleck größer, die 4 um diesen im Quadrat liegenden kleinen Flecken immer erreichend oder überschreitend. Beim Männchen Labrum und K.Sch. schwarz. (Abb. 28, Hsch. 13:4a); letzterer ohne oder mit nur dunklen Augenflecken. 4a **fuscipennis** (Thomson)
8 Kf.Ts.Endglied ganz schwarz.
a) Paramerenspitzen häkchenförmig nach außen gekrümmt. (Abb. 28, Aed. 13:8). 8 **affinis** (Thunbg.)
b) Paramerenspitzen fingerförmig auslaufend, nicht häkchenförmig nach außen gekrümmt. (Abb. 28, Aed. 13:8a). 8a **nigritus** (Sharp)
— Kf.Ts.Endglied nur in der Mitte geschwärtzt. K. mit großen hellen Augenflecken. Hsch.Mitte meist unscharf angedunkelt. Nahtintervall in der hinteren Hälfte geschwärtzt. Parameren-Enden etwas nach innen gebogen; Mittellappen breit und kurz. (Abb. 28, Aed. 13:9). 9 **coarctatus** (Gredl.)

12:92 Die westeuropäische Art 5 **halophilus** (Bedel) ist bereits 1986 über Dänemark bis Südschweden (Halland und Öland) vorgedrungen.

Neben der bisher in M.E. einzigen Art 1 *seminulum* (Hbst.) konnte in Deutschland südlich der Donau (Isartal und Alpenrand) und im Rheinland eine weitere aus den Kanaren beschriebene Art, 2 *similis* Wollaston, festgestellt werden. Beide Arten sind vorläufig nur im männlichen Geschlecht durch Genitaluntersuchung sicher zu trennen (Abb. 29, Aed. 15:1 *seminulum* (Hbst.), Aed. 15:2 *similis* Woll.)

Der Autor der Gattung *Hydrophilus* (= *Hydrous*) ist Geoffroy.

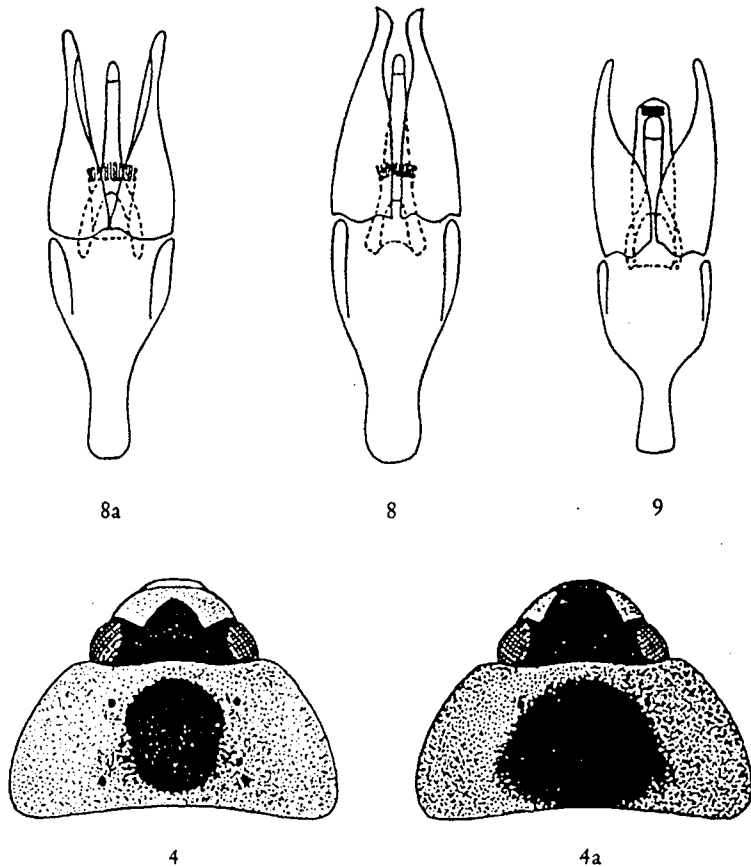


Abb. 28: 13 *Enochrus*: Aedeagus von 8 *affinis*, 8a *nigrinus*, 9 *coarctatus*; Halschild von 4 *quadripunctatus*, 4a *fuscipennis*. (Nach DROST et al. 1992 (8, 8a, 9), HANSEN 1987 (4, 4a)).

ANGUS, R.B., AOUD N. & F.A.I. SHAARAWI (1994): The karyotypes of *Berosus* (s.str.) *affinis* Brullé and *B. (s.str.) hispanicus* Küster, with notes on the egg cocoons. — Koleopt. Rdsch. 64: 133–139.

SCHÖDL, S. (1991): Revision der Gattung *Berosus* Leach. 1. Teil: Die paläarktischen Arten der Untergattung *Enoplurus*. — Koleopt. Rdsch. 61: 111–135.

— (1993): Revision der Gattung *Berosus* Leach. 3. Teil: Die paläarktischen und orientalischen Arten der Untergattung *Berosus* s.str. — Koleopt. Rdsch. 63: 189–233.

Durch den Gesamthabitus leicht kenntliche, kleine bis mittelgroße Arten. Die größte Breite und die höchste Körperwölbung liegen hinter der Mitte, so daß sich der Umriss wegen des relativ schmalen Hsch. betont nach vorn verjüngt. Augen deutlich vortretend. Hsch. oft mit paariger oder unpaariger Zeichnung. Schildchen langgestreckt, spitz dreieckig, grob punktiert. Fld. mit zehn Punktstreifen. M.- und H.Schn. und Tr. mit langen hellen Schwimhaaren. F., Ts. und B. hell gelblich. B. an der Basis der Schl. behaart, dort manchmal dunkler. Letztes Kf.Ts.Gld. an der Spitze angedunkelt. V.Tr. der ♂ 4-gliedrig, ihre Basalgld. verbreitert; V.Tr. der ♀ 5-gliedrig, Basalgld. nicht verbreitert. F. 7-gliedrig, mit deutlicher Endkeule. Die Larven besitzen lange Anhänge (Tracheenkiemen) an den Segmenten, aber keine deutlichen Cerci wie die anderen Hydrophiliden.

Über die subgenerische Systematik der Gattung *Berosus* herrscht zur Zeit Unklarheit. Aus praktischen Erwägungen wird jedoch die klassische Untergattungseinteilung hier beibehalten.

Aufgrund wesentlicher nomenklatorischer und taxonomischer Änderungen muß die Bestimmungstabelle der Gattung *Berosus* neu gestaltet werden:

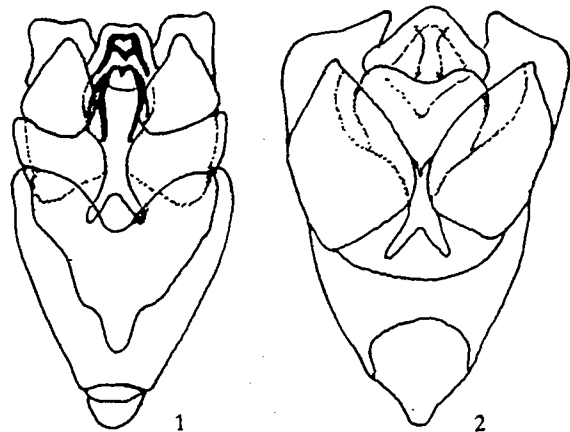


Abb. 29: 15 *Chaetarthria*: Aedeagus von 1 *seminulum*, 2 *similis*. (Originale).

Von den acht in M.E. nachgewiesenen Arten sind sechs durch neuere Funde belegt. Zwei Arten – 3 *affinis* und 3a *hispanicus* – wurden in den letzten Jahrzehnten nicht mehr gefunden. Eine Meldung von *affinis* vom Neusiedlersee (BURMEISTER 1986) kann nicht bestätigt werden.

3:155 Lz. 2: Zu 1 *signaticollis* (Charpentier) ist eine weitere Art – 1a *geminus* Reiche & Saulcy – hinzugekommen, die lange Zeit in Vergessenheit geraten war und nicht als eigene Art erkannt wurde.

3:156 Lz. 3–: Neben 3 *affinis* Brullé wurde 3a *hispanicus* Küster als eigene Art und nicht als Unterart von *affinis* erkannt. Für beide Arten existieren aus M.E. nur Angaben aus historischen Museumsbeständen.

Lz. 4: Zu 4 *spinus* (Stevens) ist 4a *fulvus* Kuwert hinzugekommen, eine Art, die bisher ebenfalls „übersehen“ wurde.

Eine weitere Art – (4b *jaechi* Schödl) – wird in die Tabelle aufgenommen; diese Art konnte für M.E. noch nicht nachgewiesen werden.

3:156 Lz. 4: (5 *bispina* Reiche & Saulcy) ist eine mediterrane Art. Mir sind aus M.E. keine gesicherten Nachweise bekannt. Die Angaben in Bd. 3 sind wohl auf *frontifoveatus* zu beziehen. *Berosus guttalis* ist eine eigenständige Art des westlichen Mediterran und kein Synonym von *bispina*.

1 Fld. an der Spitze gemeinsam abgerundet. K. dunkel, mit deutlichem Metallschimmer. H.Br.Fortsatz mit seitlichen Vorsprüngen oder Flügeln. (U.G. *Berosus* s.str.). 2

— Fld.Spitzen nicht gemeinsam verrundet, mit Dornen bewehrt. K. und Hsch.Zeichnung niemals metallisch glänzend. Bräunlichgelb, K. zwischen den Augen angedunkelt. Fld. mit oder ohne dunkle Flecken. Fld. der ♀ mikroretikuliert, daher matter. H.Br.Fortsatz ohne seitliche Vorsprünge oder Flügel. (U.G. *Enoplurus*). 6

2 Größere Arten (4,2–6,5 mm). Hsch. mit paariger langgestreckter Zeichnung. Erstes Hlb.Sternit nur basal, nie über die Mitte hinaus gekielt. Ausrandung am H.Rd. des 5. Hlb.Sternites nicht von Flügeln begleitet. Aedoeagus robust, Phallobasis langgestreckt, darin tief eingesenkt die Pm. und der Medianlobus. (*signaticollis*-Gruppe). 3

— Kleinere Arten (3,2–5,0 mm). Hsch. mit paariger, unpaarer oder basal verschmolzener Zeichnung. Erstes Hlb.Sternit deutlich über die Mitte hinaus gekielt. Die Ausrandung am H.Rd. des 5. Hlb.Sternites mit seitlichen Flügeln (Abb. 30, Hlb. 18: 2, 3, 3a). Aedoeagus zart, die Phallobasis im Verhältnis zu Pm. und Medianlobus sehr kurz. (*luridus*-Gruppe). 4

3 Fld.Intervalle zerstreut punktiert. Im 3., 5. und 7. Intervall deutlich größere Punkte eingestreut. Lateralfleck oft undeutlich, verwaschen. M.Br. mit deutlichem, nach hinten aufsteigendem lamellenartigen Kiel. (Abb. 31, M.Br. 18:1). Klauen der Tr. kräftig (Abb. 32, Tr. 18:1). Aedoeagus (Abb. 33, Aed. 18:1a, b). ♂: Fünftes Sternit vor dem Ausschnitt am H.Rd. mit kurzem Kiel (Abb. 30, Hlb. 18:1). 4,2–6,5 mm. Neuere Funde aus Thüringen, Hessen, Vorarlberg, Wien und Umg., Niederösterreich, Burgenland, Ungarn. 1 *signaticollis* (Charpentier)

— Fld.Intervalle ab dem 4. Intervall in Reihen punktiert, größere Punkte nur im 3. Intervall deutlich. Lateralfleck der Fld. scharf begrenzt und deutlich. M.Br. ähnlich der von *signaticollis*. Klauen der Tr. kürzer und schlanker (Abb. 32, Tr. 18:1a). Aedoeagus (Abb. 33, Aed. 18:1a). ♂: Vor dem Ausschnitt am H.Rd. des 5. Sternites eine höckerartige Erhebung (Abb. 30, Hlb. 18:1a). 4,5–6,0 mm. Bayern (Isarmündung), March- und Donauauen. 1a *geminus* Reiche & Saulcy

4 Körper gedrunken. Fld.Streifen tief eingedrückt, Fld.Zwischenräume deutlich gewölbt, kräftig punktiert. Hsch. und Fld. gelblichbraun. Hsch. mit umfangreichem, dunkelmetallisch glänzendem, basal meist deutlich verbreitertem M.Fleck, der durch eine hellere, punktfreie Längslinie (vor allem im vorderen Bereich) geteilt sein kann. Fld. mit dunklen Verschattungen. M.Br.Kiel vor den M.Hü. deutlich vorspringend (Abb. 31, M.Br. 18:2). Aedoeagus (Abb. 32, Aed. 18:2). 3,5–5,0 mm. In ganz M.E. n.s.

2 *luridus* (L.)

— Bei gleicher Größe schlanker, die Fld.Streifen nur schwach eingedrückt. Fld.Intervalle flach. M.Br. mit einer im rückwärtigen Abschnitt gezackten Lamelle oder stark reduziert. 5

5 Der Dorsalfleck am Hsch. immer unpaar, mitunter von vorne her tief eingeschnitten. Der M.Br.Kiel zu einem niedrigen, scharfen Grat reduziert (Abb. 31, M.Br. 18:3). Aedoeagus (Abb. 32, Aed. 18:3). 3,5–5,0 mm. Westpaläarktische Art, im Mediterran h. Aus M.E. nur historische Belege (Museen Wien und Mailand) ohne Datumangabe aus der Umgebung von Wien. 3 *affinis* Brullé

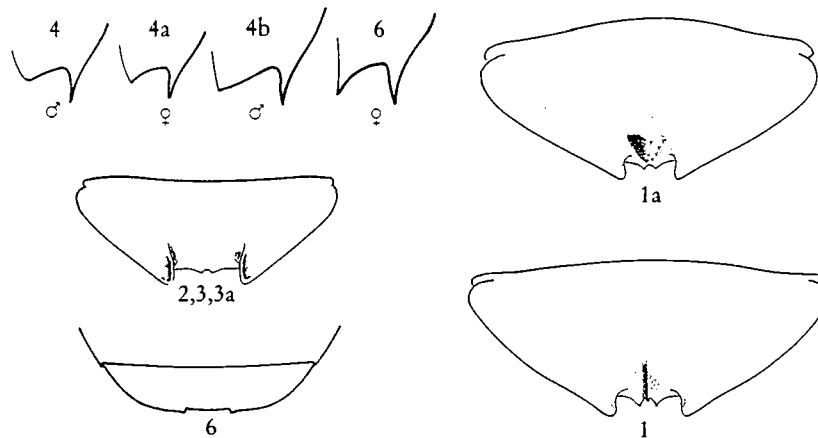


Abb. 30: 18 *Berosus*: Apex der Flügeldecken von 4 *spinus*, 4a *fulvus*, 4b *jaechi*, 6 *frontifoveatus*; 5. Sternit von 2 *luridus*, 3 *affinis*, 3a *hispanicus*, 6 *frontifoveatus*, 1a *geminus*, 1 *signaticollis*. (Nach SCHÖDL 1991, 1993).

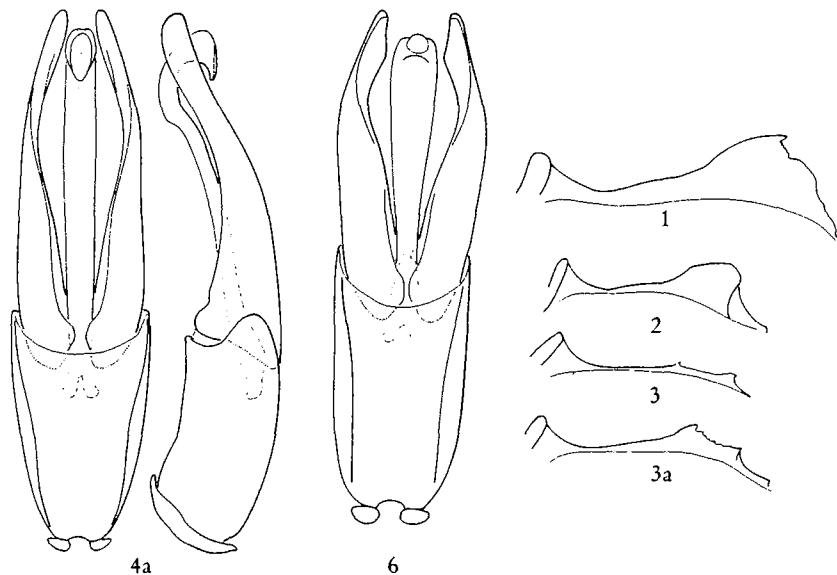


Abb. 31: 18 *Berosus*: Aedoeagus von 4a *fulvus*, 6 *frontifoveatus*; Mesosternal-lamelle von 1 *signaticollis*, 2 *luridus*, 3 *affinis*, 3a *hispanicus*. (Nach SCHÖDL 1991, 1993).

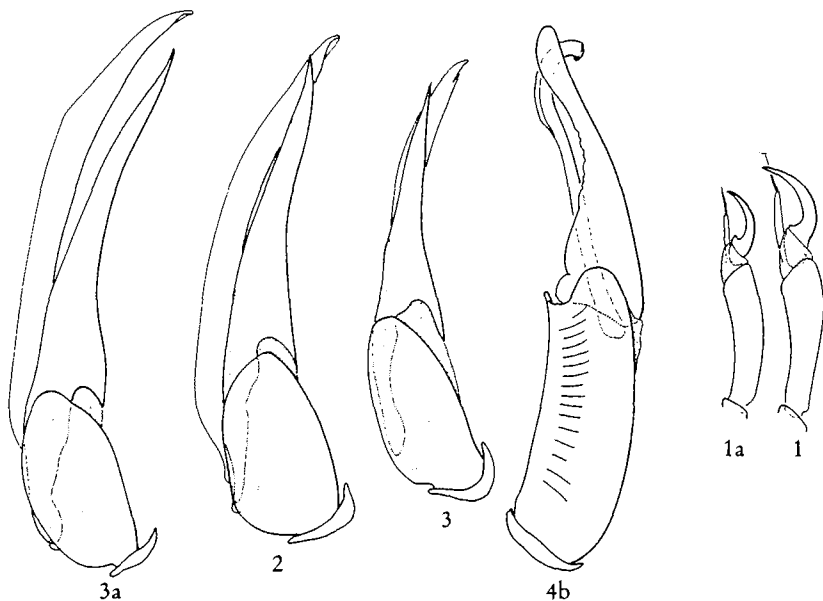


Abb. 32: 18 *Berosus*: Aedoeagus von 3a *hispanicus*, 2 *luridus*, 3 *affinis*, 4b *jaechi*; Tarsalklaue von 1a *geminus*, 1 *signaticollis*. (Nach SCHÖDL 1991, 1993).

— Der Hsch. immer mit einem paarigen, von einer mehr oder weniger breiten hellen Linie geteilten Dorsalfleck. Der M.Br.Kiel als erhabener, gezackter Grat ausgebildet (Abb. 31, M.Br. 18:3a). Aedoeagus (Abb. 32, Aed. 18:3a). 3,7–5,3 mm. Westpaläarktische Art, im Mediterran h. Aus M.E. (Österreich und Mähren) ebenfalls nur durch alte Museumsbestände (Museen Wien und Paris) bekannt. 3a *hispanicus* Küster

6 Hsch.Punktierung geschwärzt. Äußere Fld.Zähne dornförmig. Innere Fld.Zähne beim ♂ scharf, an der Naht zusammenstoßend oder leicht divergierend (Abb. 30, Fld. 18:6 ♂), beim ♀ dornförmig verlängert, parallel oder konvergierend, sich manchmal überlappend (Abb. 30, Fld. 18:6 ♀). O.S. graugelb bis braun, wegen der kräftigen Schwärzung der Punkte dunkler erscheinend. Hsch. kräftig punktiert mit verwaschener Zeichnung, Fld.Streifen deutlich, Fld.Zwischenräume mäßig gewölbt. ♂: 5. Sternit nicht sehr tief, aber deutlich ausgerandet. Ausrandung von kleinen Zähnen begrenzt (Abb. 30, Hlb. 18:6). Aedoeagus (Abb. 31, Aed. 18:6): Basalstück robust, gerieft. Pm. distal breit schaufelförmig. 4,5–7 mm. Thüringen, Sachsen, Niederösterreich. Paläarktisch vbr. (*bispina*-Gruppe).

6 *frontifoveatus* Kuwert
— Hsch.Punktierung außerhalb einer etwaigen Zeichnung nicht geschwärzt. Fünftes Sternit der ♂ am H.Rd. ohne Ausrandung, höchstens angedeutete Zähnen beiderseits der Mitte. (*spinosus*-Gruppe).

Fld.Spitzen bei den folgenden Arten sehr ähnlich. Äußere Fld.Zähne dornförmig. Innere Fld.Zähne beim ♂ stumpf bis abgerundet, beim ♀ scharf, immer divergierend (Abb. 30, Fld. 18:4, 4a, 4b).

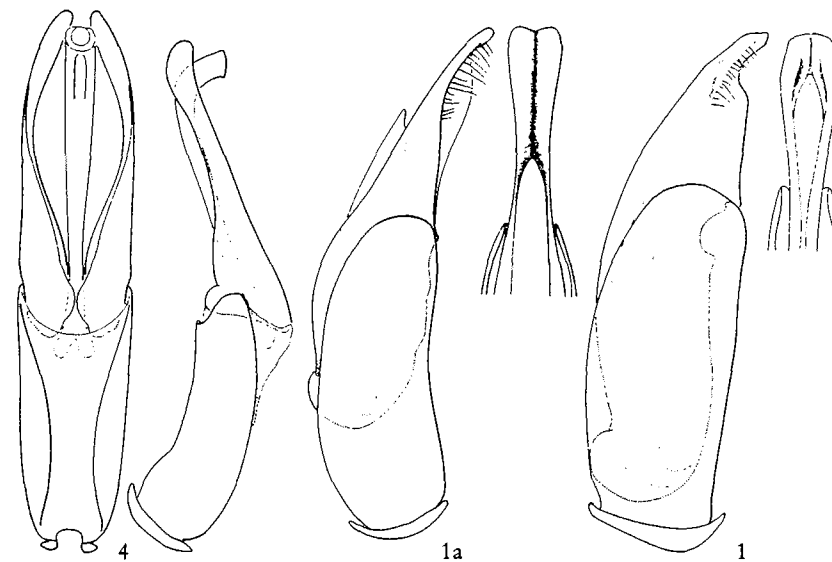


Abb. 33: 18 *Berosus*: Aedoeagus von 4 *spinosus*, 1a *geminus*, 1 *signaticollis*. (Nach SCHÖDL 1991, 1993).

- 7 O.Lippe gelb, O.S. gelbbraun. Hsch. mit meist deutlicher paariger Zeichnung. Fld.Streifen deutlich, Fld.Intervalle zerstreut punktiert. (Abb. 30, Fld. 18:4). Fünftes Sternit schmal verrundet. Aedoeagus (Abb. 33, Aed. 18:4): Basalstück glatt oder fein gerieft, schlank. Medianlobus an der Spitze gleichmäßig gebogen. Pm. schlank, schwach S-förmig gebogen. Paläarktische Art. Früher an Binnenlandsalzstellen in M.E. n.s. In Ost-österreich, Ungarn, Slowakei vbr. aber n.h. 4,2–5,9 mm.

4 *spinosus* (Stev.)

- O.Lippe dunkel bis schwarz.

- 8 O.Lippe schwarz. O.S. insgesamt hell. Hsch. ohne Zeichnung. Fld.Streifen schwach eingedrückt, Fld.Zwischenräume flach, zerstreut punktiert, Punktierung im Bereich der Fld.Basis ungeschwärzt. Fld.Spitzen wie bei *spinosus*. Äußere Fld.Dornen beim ♀ aufwärts gebogen (von der S. gesehen). ♂: 5. Sternit breit verrundet. Basale Behaarung der V.Schl. nicht sehr ausgedehnt, erreicht am V.Rd. niemals die Mitte. Aedoeagus (Abb. 31, Aed. 18:4a): Basalstück kurz und glatt, Medianlobus distal S-förmig gebogen, an der Spitze mit hakenförmigem Fortsatz. 4,0–6,1 mm. Diese Art wurde bisher meist mit *spinosus* verwechselt. Verbreitung paläarktisch. Schleswig-Holstein, Sachsen, Ungarn. Im Neusiedlerseegebiet n.s.

4a *fulvus* Kuwert

- O.Lippe dunkel bis schwarz. O.S. dunkler bräunlich als bei *fulvus*. Hsch. mit paariger, manchmal undeutlicher Zeichnung. Fld.Streifen deutlich eingedrückt, meist in der ganzen Länge geschwärzt. Fld.Spitzen wie bei *spinosus*. ♂: 5. Sternit am H.Rd. mit unscheinbaren, paarigen Zähnen (40x), aber ohne Ausrandung. V.Schl. am V.Rd. bis zur Mitte behaart. Aedoeagus (Abb. 32, Aed. 18:4b): Basalstück gerieft, robust. Pm. relativ stark gebogen, ventral „gesägt“. Medianlobus S-förmig, distal mit deutlichem ventralen Kiel. 4,2–6,2 mm. Halophile Art. Mittelmeergebiet, ?Norwegen, in M.E. bisher nicht nachgewiesen. (4b *jaechi* Schödl)

10. FAMILIE: HISTERIDAE

VON PIET KANAAR

- 3:160 1. Gattung: *Teretrius* Erichson

Für 1 *picipes* (F.) hat der Name *fabricii* Mazur, 1972, einzutreten.

- 12:93 2. Gattung: *Plegaderus* Erichson

Bei der unter Lz.4 aus Schweden gemeldeten Art handelt es sich um *sanatus gobanzi* Müller, 1902, die auch in Tschechien (Böhmen) und in der Slowakei nachgewiesen wurde.

- 3:162 5. Gattung: *Abraeus* Leach

12:94 Die vorstehende Gattungsbezeichnung ist am Kopf der S. 94 nachzutragen.

Lz. 1: Die Namen *globosus* (Hoffmann, 1803) und *brevissimus* Roubal, 1930, sind Synonyme von 3 *perpusillus* (Marsham, 1802).

- 3:166 9. Gattung: *Gnathonus* du Val

Für 3 *schmidtii* Reitter, 1894, hat der ältere Name *communis* (Marseul, 1862) einzutreten.

Alle im Katalog (1987) aufgeführten Arten der Gattung sowie die in Bd. 12:94 nachgetragene Art *suturifer* Reitter werden auch für Tschechien und die Slowakei gemeldet.

- 3:168 10. Gattung: *Saprinus* Erichson

3:172 Bei der unter Lz. 16– genannten Art 8 *tenuistrius* handelt es sich um die U.Art *sparsutus* Solsky, 1876. 1977 gelang südlich von Dresden der Erstnachweis dieser Art in Deutschland. Im Juni 1979 wurde wieder eine große Reihe dieser mediterran-pontischen Art in Wien erbeutet.

- 3:173 12. Gattung: *Hypocacculus* Bickhardt

Autor von 1 *rufipes* ist (Kugelann, 1792), nicht (Paykull).

- 12:94 14. Gattung: *Baeckmanniolus* Reichardt

Die Notiz, daß diese Gattung zur 13. Gattung *Hypocaccus* Thoms. gestellt worden ist, muß dahingehend präzisiert werden, daß sie nicht synonymisiert wurde, sondern als Untergattung eigenen Status behält. Die U.G. *Baeckmanniolus* Reichardt unterscheidet sich von der U.G. *Hypocaccus* s.str. durch ein nach vorn wenig konvergierendes Hsch. (vgl. Abb. 14:2 mit Abb. 13:5 in Bd. 3: 173, 174), das bis auf ein punktiertes Band entlang der Hsch.Basis gewöhnlich völlig glatt ist.

- 3:176 17. Gattung: *Kissister* Marseul

12:95 Statt *minima* (Aubé, 1850) muß es *minimus* (Laporte, 1840) heißen.

- 3:178 21. Gattung: *Hololepta* Fuessly

Autor der Gattung ist Paykull, 1811, nicht Fuessly.

Die Hololeptinae werden nicht mehr als U.F. betrachtet, sondern als Tribus Hololeptini innerhalb der 5. U.F. *Histerinae*.

- 12:93, 96 21.a Gattung: *Onthophilus* Leach

Unter „S. 161, Lz.1“ muß es heißen: „Lz. 2: Für den Namen *sulcatus* (F.) hat der Artname 3 *punctatus* (Müller) einzutreten. (nicht 1 *striatus* Forst.).

- 3:180

- 12:96 22. Gattung: *Epierus* Erichson

2 *comptus* (Er.) wird auch aus Tschechien (Mähren) und der Slowakei gemeldet. Sie erhält die Art-Nr. 1a, da von dieser Gattung die nachfolgende abgetrennt wurde.

22.a Gattung: *Pseudepierus* Casey

Sie unterscheidet sich von der G. *Epierus* durch eine stark gewölbte Körperform, nach vorn weit divergente Prosternalstreifen und die vorn in Bogen ver-einten 5. Rücken- und Nahtstreifen. Hierzu gehört die Art 1 *italicus* (Paykull), die ebenfalls in Mähren und in der Slowakei vorkommt.

3:181 23. Gattung: *Tribalus* Erichson

1 *minimus* (Rossi) wird erstmals für M.E. aus Tschechien (Mähren) gemeldet, so daß die Klammern entfallen können.

12:96 24. Gattung: *Platysoma* Leach

Hierin ist die bisherige 25. Gattung *Cylister* als U.G. einbezogen worden. 1 *minor* (Rossi) wird aus der G. *Platysoma* ausgegliedert und in die 24.a G. *Eblisia* versetzt.

12:96 Für 3 *ferrugineum* (Thunb.), (ein primäres junior Homonym), hat der Name *angustatum* (Hoffmann, 1803) wieder einzutreten.

Durch die Einreihung in die G. *Platysoma* ändert sich der Name 7 *filiformis* in *filiforme* Erichson, 1834.

24.a Gattung: *Eblisia* Lewis

Die G. unterscheidet sich von der G. *Platysoma* durch die gewölbte, ovale Körperform und den bogenförmigen Streifen auf der M.Br. neben dem unterbrochenen R.Streifen. Die Art *minor* behält die bisherige Nr. 1.

3:183 27. Gattung: *Eudiploter* Reitter

(*lugubris* (Truqui)) gehört zur G. *Hister*. Die G. *Eudiploter* ist gekennzeichnet durch eine abgestutzte oder zugerundete M.Br. und eine abgeplattete O.S. (ähnlich wie bei *Platysoma*).

12:93, 96 29. Gattung: *Margarinotus* Marseul

Zur U.G. *Margarinotus* s.str. gehören nur die beiden durch gehöckerte Fld. charakterisierten Arten *scaber* (F.) aus N.Afrika, S.Spanien und S.Portugal sowie *guttifer* Horn aus N.Amerika. Die in Bd. 12:96 zu dieser U.G. gestellten früheren *Hister*-Arten 4, 5, 7, 8 und 9 gehören jetzt zur neu aufgenommenen U.G. *Ptomister* Houlbert & Monnot, 1922. Für 9 *cadaverinus* (Hoffm.) hat der Name *brunneus* (Fabricius, 1775) einzutreten.

Bestimmungstabelle der Untergattungen von *Margarinotus*:

- | | | | |
|---|---|--|---|
| 1 | Fld. mit leicht erhabenen glatten Höckerchen. Zwischenräume sehr dicht punktiert, ohne Rückenstreifen. | U.G. <i>Margarinotus</i> Marseul, 1853 | |
| — | Fld. in normaler Weise gestreift, ohne Höckerchen. | | 2 |
| 2 | M.- und H.Schn. ziemlich kurz dreieckig, mit langen gelben Haaren an der Innenseite. Auch die Pleuren der M.- und H.Br. mit kurzen gelben Haaren besetzt. Fld. öfter mit roten Flecken. | | |
| | | U.G. <i>Eucalohister</i> Reitter, 1909 | |
| — | M.- und H.Schn. ohne lange gelbe Behaarung, höchstens mit wenigen kurzen, zarten, gelbbraunen Haaren. Fld. ohne rote Flecken. | | 3 |

- 3 Hsch. außerhalb des feinen Rd.Streifens mit 2 S.Streifen, der äußere zuweilen nach hinten verkürzt.

U.G. *Ptomister* Houlbert & Monnot, 1923

- | | | | |
|---|--|--|---|
| — | Hsch. außerhalb des feinen Rd.Streifens nur mit 1 S.Streifen. | | 4 |
| 4 | Der feine Rd.Streifen des Hsch. nach hinten abgekürzt, höchstens die Mitte der Hsch.S. erreichend. | U.G. <i>Paralister</i> Bickhardt, 1917 | |
| — | Der feine Rd.Streifen des Hsch. nach hinten nicht abgekürzt, die Hsch.H.Wi. erreichend. | | 5 |
| 5 | Körper langgestreckt oval (3:184, Abb. 29: 1). Alle Schn. breit dreieckig erweitert. H.Schl. verdickt. In der Nähe des Schildchens befindet sich kein Rudiment des 5. Streifens. | U.G. <i>Stenister</i> Reichardt, 1926 | |
| — | Körper oval oder rundlich oval. Schn. nicht erweitert, H.Schl. nicht verdickt. In der Nähe des Schildchens befindet sich ein bogenförmiges Rudiment des 5. Streifens. | | 6 |
| 6 | S.Rd. des Hsch. schmal wulstartig erhaben. V.Br. zwischen den Hü. nicht gestreift. | U.G. <i>Promethister</i> Kryzhanovskij, 1966 | |
| — | S.Rd. des Hsch. nicht wulstartig erhaben. V.Br. zwischen den Hü. mit 2 kurzen Streifen. | U.G. <i>Grammostethus</i> Lewis, 1906 | |

3:185 30. Gattung: *Macrolister* Lewis

Für *Macrolister* hat der Name *Pactolinus* Motschulsky, 1860, einzutreten. Ein wichtiges G.Merkmal ist die in der M. tief ausgerandete O.Lippe.

3:186 32. Gattung: *Hister* Linnaeus

Die bisher zur 27.G. *Eudiploter* gehörende Art (*lugubris* (Truqui)) wird in die G. *Hister* versetzt. Sie bleibt weiterhin unnummeriert, da noch kein Nachweis dieser südeuropäischen Species aus M.E. vorliegt.

3:189 35. Gattung: *Hetaerius* Erichson

Die Abbildung des Fühlers von 1 *ferrugineus* auf S. 158 ist ungenau. Eine verbesserte Darstellung mit dem plattenförmig erweiterten F.Schaft und der zylindrischen F.Keule zeigt die Abb. 34.

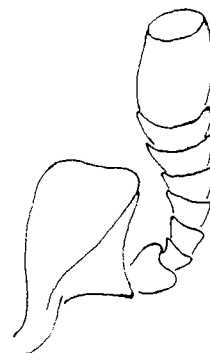


Abb. 34: 35: 1 *Hetaerius ferrugineus*, Antenne. (Original GEISER).

12. FAMILIE: SILPHIDAE

von WILHELM LUCHT

- 3:195 3. Gattung: **Thanatophilus** Samouelle
Autor der Gattung ist Leach, 1815.
- 3:196 4. Gattung: **Oceoptoma** Samouelle
Name und Autor der Gattung sind in **Oiceoptoma** Leach, 1815, zu ändern.
- 3:197 7. Gattung: **Silpha** Linnaeus
1 *tatrica* Smetana wird als Synonym zu 2 *carinata* Herbst gestellt.
- 3:198 Das Vorkommen von 3 **oblonga** Küst. in der Slowakei – bisher als fraglich angegeben – wird in der neuen tschechischen Check-list (1993), bestätigt.
- 3:200 10. Gattung: **Pteroloma** Gyllenhal
Pteroloma wird als 4. Gattung in die 12.a Familie: Agyrtidae versetzt.

12.a FAMILIE: AGYRTIDAE

von WILHELM LUCHT

- 3:200 4. Gattung: **Pteroloma** Gyllenhal
12:99
Nach den Gattungen *Necrophilus*, *Ecanus* und *Agyrtus* wird nunmehr auch die bisherige 10.G. der Silphidae als 4. G. *Pteroloma* mit der Art *forsstromii* (Gyll.) (*nec forsstroemi*) in die Familie Agyrtidae versetzt.

14. FAMILIE: CHOLEVIDAE

von JÜRGEN FRANK

Seit Erscheinen der Nachtragsmeldungen in Band 12 sind in der Systematik und Artenzuordnung innerhalb der Familie einige Änderungen eingetreten. Neben kleineren Mitteilungen und Notizen wurden folgende Arbeiten für diesen Nachtrag berücksichtigt:

GIACHINO P.M. & VAILATI D. (1993): Revisione degli Anemadinae Hatch, 1928. – Monographie di „Natura Bresciana“ N.18.

NEWTON, A.F. & THAYER, M.K. (1992): Current Classification and family-group names in Staphyliniformia. – Fieldiana Zoology N.S. 67: 34–36.

PERREAU, M. (1989): De la phylogénie des Cholevidae et des familles apparentées. – Arch. Sci. Genève 39 (3): 579–590.

STEGNER, J. (1989): Bestimmungsschlüssel der heimischen Arten der Gattung *Catops* Paykull. – Ent. Nachr. Ber. 33 (1): 7–14.

ZWICK, P. (1968): Zwei neue Catopiden-Gattungen. – Ent.Bl. 64(1): 1–16.

Nach NEWTON & THAYER (1992) werden die jetzigen Familien Leptinidae, Cholevidae, Colonidae und Leiodidae zur Großfamilie Leiodidae sensu NEWTON & THAYER vereinigt. Die mitteleuropäischen Arten der jetzigen Familie Cholevidae Kirby werden als Unterfamilie Choleviniae eingeordnet.

Aufgrund der Arbeit von PERREAU (1989) und in Kenntnis seiner umfassenden Neubearbeitung der systematischen Stellung dieses Artenkomplexes möchte ich von der Anwendung der Neueinteilung von NEWTON & THAYER absehen und die Neuordnung PERREAU's übernehmen:

Danach gliedert sich die Familie Cholevidae in folgende Unterfamilien:

- 3:205 1. U.F. **Ptomaphaginae**
3:207 2. U.F. **Anemadinae** (*Nemadinae*)
3:209 3. U.F. **Choleviniae** (*Catopinae*)
3:233 4. U.F. **Bathysciinae**

Die in den Bänden 3 und 12 zu berücksichtigenden Gattungen der Familie Cholevidae sensu PERREAU werden danach folgenden Unterfamilien zugeordnet:

- | | |
|---------------------------------------|--|
| 1. U.F. Ptomaphaginae | 11. G.: Catops Paykull |
| 1. G.: Ptomaphagus Illiger | 11.a G.: Apocatops Zwick |
| 2. U.F. Anemadinae | 11.b G.: Fissocatops Zwick |
| 2. G.: Nemadus Thomson | 12. G.: Catopidius Jeannel |
| 3. G.: Eocatops Peyerimhoff | 13. G.: Chionocatops Ganglbauer |
| 4. G.: Anemadus Reitter | 14. G.: Rybinskiella Reitter |
| | 15. G.: Cholevinus Reitter |
| 3. U.F. Choleviniae | 4. U.F. Bathysciinae |
| 5. G.: Nargus Thomson | 16. G.: Bathysciola Jeannel |
| 6. G.: Choleva Latreille | 17. G.: Parabathyscia Jeannel |
| 7. G.: Catopomorphus Aubé | 18. G.: Bathyscia Schiödte |
| 8. G.: Attaephilus Motschulsky | 19. G.: Aphaobius Abeille |
| 9. G.: Dreposcia Jeannel | 19.a G.: Aphaobiella Pretner |
| 10. G.: Sciodrepoides Hatch | 20. G.: Lotharia Mandl |

Die dadurch notwendigen Änderungen in der systematischen Stellung werden bei den entsprechenden Seitenzahlen vermerkt. Die Abbildungszeichnungen bleiben aus praktischen Erwägungen unverändert.

- 3:204 Lz. 1: Zeile 4 jetzt 4 **Bathysciinae**, S. 233
3:205 Lz. 3: Zeile 2 jetzt 3 **Choleviniae**, S. 209
Lz. 4: Zeile 3 jetzt 2 **Anemadinae** pars. S. 209
Lz. 4–: Zeile 3 jetzt 2 **Anemadinae** pars S. 207

1. Gattung: *Ptomaphagus* Illiger

- 3:206 Lz. 2: Der Artname 1 *variicornis* ist in *varicornis* (Rosh.) zu ändern.
3:207 2. Unterfamilie: Nemadinae = 2. Unterfamilie **Anemadinae**
3:209 „3. Unterfamilie: Anemadinae“ sensu FHL mit der Zeile „In Mitteleuropa nur 1 Gattung“ entfällt.

4. Gattung: *Anemadus* Reitter

- Lz. 1–: Zeile 3 (*karamani* Ganglb.) = (*bianchii* Reitter)
4. Unterfamilie: Catopinae = 3. Unterfamilie **Cholevinae**
3:210 Durch Einfügung zweier neuer Gattungen ist die Bestimmungstabelle ab Lz. 10– wie folgt zu erweitern:
10– Zeile 2: . . . einen einspringenden Winkel 11
11 Penisspitze einfach, nicht zangenförmig, oder die Parameren reichen bis zur Penisspitze, oder das Tier ist mindestens 5 mm groß.
11 **Catops** Payk.
— Penisspitze zangenförmig, Parameren außer bei *quadraticollis* Aubé, deutlich kürzer, Gesamtlänge des Tieres niemals 5 mm erreichend. . . . 12
12 Zwischen den 2 verlängerten Seitenteilen der Penisspitze mit einem deutlich vorstehenden abgeplatteten Mittelteil (hierher *nigrita* Er.).
11.a **Apocatops** Zwick
— Ohne deutlich vorstehendes Mittelteil (hierher 15 *westi* Krog. und *C. quadraticollis* Aubé). 11.b **Fissocatops** Zwick

3:211 5. Gattung: *Nargus* Thomson

- 3:212 Die ursprüngliche Schreibweise von 3 *wilkini* ist **wilkinii** (Spence).

3:213 6. Gattung: *Choleva* Latreille

- 3:215 Lz. 6: *lederiana gracilenta* Szymcz. ist synonym mit der Nominatform von *Choleva septentrionis* Jeannel.
3:218 Lz. 19–: 12 *vornatscheri* Schweiger ist Synonym von 11 *glauca* Britten.

3:222 9. Gattung: *Dreposcia* Jeannel

- Lz. 1: Die korrekte Schreibweise der ssp. *colleti* ist *colletti* (Munster).

3:224 11. Gattung: *Catops* Paykull

- Die Arbeit von J. STEGNER (1989) bietet eine übersichtliche Darstellung von vergleichenden Abbildungen der einzelnen Merkmale, die besonders bei der Bestimmung der Weibchen hilfreich sind.
3:225 Die westeuropäische Art *quadraticollis* Aubé gehört zur 11.b G.: *Fissocatops*.
3:226 4 *nitidicollis* Kr. kann ohne Berücksichtigung der Penisform leicht mit 3 *coracinus* Kellner verwechselt werden. Die Tiere, die zu den beiden einzigen Meldungen aus Rheinland-Pfalz bzw. Hessen aus dem Jahr 1913 von HEYMES gehören, sind nicht in Gotha, wo sich die Sammlung HEYMES befinden.

- 3:226 Die ursprüngliche Schreibweise von 6 *kirbyi* ist **kirbii** (Spence).
3:227 15 *westi* Krogerus gehört zur 11.b G.: *Fissocatops*.
3:228 12 *nigritus* gehört zur 11.a G.: *Apocatops*.
3:231 Hier sind einzufügen:

11.a Gattung: *Apocatops* Zwick

mit der einzigen bei uns vorkommenden Art *nigritus* (Er.) (= *Catops nigrita*).
und

11.b Gattung: *Fissocatops* Zwick

mit den beiden bisherigen *Catops*-Arten 1 *westi* (Krogerus) und 2 *quadraticollis* (Aubé).

15. FAMILIE: COLONIDAE

VON WILHELM LUCHT

3:238 1. Gattung: *Colon* Herbst

- 3:239 Lz. 8: Die für M.E. als sehr fraglich angegebene Art 7 *griseum* Czwalina wird aus der Slowakei gemeldet.
3:242 Autor von 18 *serripes* ist (Sahlberg, 1822) nicht Erichson.

3:243 16. FAMILIE: LEIODIDAE

VON HERMANN DAFNER

3:244 1. Gattung: *Triarthron* Schmidt

Autor der Gattung ist Märkel, 1840. Statt *maerkeli* lies **maerkelii** Märkel.

3:247 3. Gattung: *Leiodes* Latreille

- 3:249 11 *skalitzkyi* Ganglb. wurde 1989 in den bayerischen Alpen erstmals in Deutschland festgestellt.
3:251 Die ursprüngliche Schreibweise von 6 *triepkei* ist **triepkii** (Schmidt).
3:254
12:109 23 *sparreschneideri* (Strand) wurde 1991 und 1993 mehrfach in den Hohen Tauern Osttirols (Granatspitzgruppe, Venedigergruppe) nachgewiesen und damit für M.E. sicher festgestellt. Die Klammern können demnach entfallen.
12:104, 109 Lz. 27: 24 *dubia* konnte nach Revision von Sammlungsmaterial aus allen Teilen der Rheinprovinz nachgewiesen werden.
12:104, 112, 113 Die U.G. *Oosphaerula* Ganglbauer, 1899, ist von R. BARANOWSKI 1993 in seiner Revision des Genus *Leiodes* von Nord- und Zentralamerika als neues Synonym zur Gattung *Leiodes* Latreille, 1796, gestellt worden.

In den Atti Soc. Ital. Sci. nat. Museo civ. Stor. nat. Milano 129 (4): 305–366 erschien eine neue Bearbeitung der Anisotomini von F. ANGELINI. Darin werden auch 3 für M.E. neue Arten angeführt, für die die Artentabelle auf den Seiten 263–264 in Band 3 von Lz. 5 bis Lz. 11 folgendermaßen zu ändern ist:

- 5 O.S. zumindest teilweise chagriniert. Tr. beim ♀ mit 5,5,5 Gld. 6
 — O.S. nicht chagriniert. ♀: Tr. mit 5,4,4 oder 4,4,4 Gld. 7
 6 Die ganze O.S. mit feiner Mikroskulptur und feiner verstreuter Punktur. K. und Hsch. rotbraun, Hsch. oft mit einem dunklen Diskalfleck, Fld. schwarz mit rotbrauner Spitze. F.Keule dunkel. Clypealfurche fast verloschen. 2. und 3. F.Gld. gleich lang. 3,2–3,7 mm. Im O. von S.E., westlich bis Italien sowie im SO. von Rumänien über Ungarn bis in die Tschechoslowakei vbr.
 2a *pseudopallidum* Hlisen.
 — K. und Hsch. mikroskulptiert, Fld. nicht oder allenfalls undeutlich chagriniert. O.S. schwarz, die Hsch.Ränder und die H.Hälfte der Fld. rötlich. O.S. auf K. und Fld. kräftiger, auf dem Hsch. feiner punktiert. F. einfarbig hell. Clypealfurche deutlich. 2. und 3. F.Gld. gleich lang. 2,2–2,9 mm. In E. weit vbr., in M.E. nur gebietsweise auf Sandboden.
 2 *haemorrhoum* Er.
 7 3. F.Gld. so lang wie Gld. 2 oder kaum länger. 8
 — 3. F.Gld. deutlich länger als Gld. 2. 9
 8 O.S. schwarz, nur die Hsch.S. heller, mit deutlicher und regelmäßiger Punktur auf K., Hsch. und Fld.; F. mit dunkler Keule. Clypealfurche fein, aber deutlich. Tr.Schema des ♀: 4,4,4. 2,9–3,45 mm. Östl. S.E. westlich bis Italien und SO.E. von Rumänien über Ungarn und Polen bis zur Tschechoslowakei nachgewiesen.
 3a *brisouti* Rtt.
 — O.S. rotbraun, oft mit dunkleren Fld. und dunklem Diskalfleck auf dem Hsch.; Punktur sehr weitläufig, auf den Fld. äußerst fein. 9. und 10. F.Gld. dunkel, Clypeallinie sehr fein und undeutlich. ♀ mit 4,4,4 Tr.Gld.; 2,5–3,2 mm. In E. weit vbr., in M.E. h.
 3 *varians* Beck
 9 F. einfarbig hell rotbraun. O.S. dunkelbraun bis schwarz, Hsch.- und Fld.S. heller. K., Hsch. und Fld. punktiert. Clypeallinie kaum sichtbar. 3. F.Gld. 1,5x so lang wie Gld. 2; Tr.Formel des ♀: 5,4,4. 2,7–3 mm. W.E., M.E. und südl. N.E.; im ganzen verstreut und s., in den Sandgebieten der Ebene weniger s.
 4 *convexum* Sharp
 (*piceum* Er.)
 — Zumindest das 9. und 10. F.Gld. dunkel. 10
 10 F.Keule ganz schwarz. O.S. schwarz, Hsch.S. und Fld.Spitze aufgeheilt. Punktur fein und weitläufig, auf dem Hsch. kräftiger und dichter. 3. F.Gld. kurz, nur 1,3x so lang wie Gld. 2; Tr.Formel des ♀: 4,4,4. 2,2–3,3 mm. Von Sibirien und der Mongolei östlich über fast ganz E. vbr., aber lediglich in M.E. nicht besonders s.
 8 *confusum* Brisout
 — Letztes F.Gld. aufgeheilt, ♀: Tr.Formel 5,4,4. 10a

- 10a Der Nahtstreifen nach vorn bis zur Fld.M. ausgeprägt. Schwarz, allenfalls die Hsch.S. und die Fld.Spitze etwas aufgeheilt. O.S. fein und weitläufig punktiert. 3. F.Gld. 1,7x so lang wie Gld. 2 (Abb. 35, Aed. 11:7). 2,1–2,9 mm. Vom Kaukasus westl. über ganz E. vbr. und h.

7 *rotundatum* (Gyll.)
 (*sphaerulum* Rtt.)

- Der Nahtstreif ist auf das apikale Fld.Drittel beschränkt. 10b
 10b O.S. braun oder schwarz mit feiner, weitläufiger Punktur. Zwischen den H.Hü. befindet sich eine gebogene Leiste. 3. F.Gld. 1,4x so lang wie Gld. 2 (Abb. 35, Aed. 11:7a), 2,9–3,4 mm. Vom Kaukasus über Rumänien, Jugoslawien und Ungarn bis Italien, der Tschechoslowakei und Österreich nachgewiesen.
 7a *nudum* Hampe
 — O.S. braun oder schwarz mit feiner, weitläufiger Punktur. Eine Leiste zwischen den H.Hü. fehlt. 3. F.Gld. 2x so lang wie Gld. 2 (Abb. 35, Aed. 11:6). 2,2–3,1 mm. Vom Kaukasus westlich über weite Teile von E. vbr., jedoch vorzugsweise in montanen Gebieten. In M.E. in der Ebene gebietsweise noch nicht nachgewiesen, sonst n.h.

6 *mandibulare* Sturm

3:265 Lz. 15: 13 *nigripenne* (F.) wurde von ANGELINI aus der U.G. *Agathidium* s.str. in die U.G. *Neoceble* des Gozis versetzt.

3:265 Lz. 16–: Für 19 *bicolor* Sahlb., 1881, hat der Name *pisanum* Brisout, 1872, einzutreten.

18. FAMILIE: SCYDMAENIDAE

VON FRANK KÖHLER

3:273

12:115

2. Gattung: *Eutheia* Stephens

3:274 Statt 2 *schaumi* lies *schaumii* (Kiesw.).

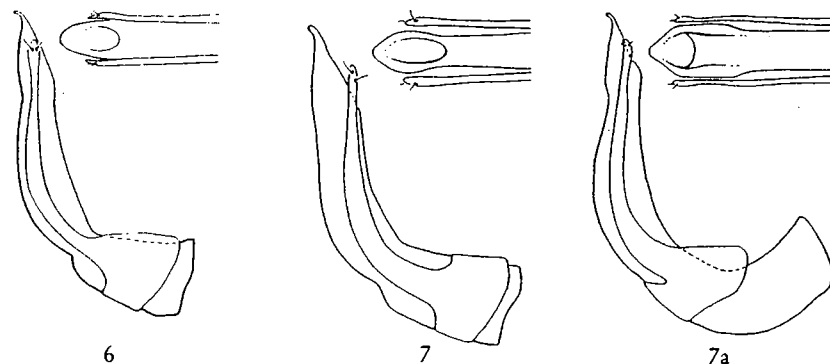


Abb. 35: 11 *Agathidium*: Aedoeagus lateral und Spitze ventral von 6 *mandibulare*, 7 *rotundatum*, 7a *nudum*. (Nach ANGELINI).

3:279, 284 Die Arten 2 *slovenicus* Machulka und 25 *cassoviensis* Machulka werden aus der Slowakei gemeldet, so daß die Klammern entfallen können.

3:280 6 *imitator* Blattny (Synonym: *besucheti* Franz) wurde in Deutschland im Rheinland bei Rheinbrohl wiederentdeckt. Die Art ist anhand der Färbung, Oberflächenskulptur und Größe nicht immer eindeutig von 1 *elongatus* zu unterscheiden, zumal von diesem auch Stücke mit schwacher Hsch.punktur auftreten können. Die Auszeichnung der ♂ vor der Spitze der Fld. ist ebenfalls nur schwer erkennbar. Eine bessere Unterscheidung ermöglicht eine zusätzliche Genitaluntersuchung (Abb. 36, Aed. 5:1 und 5:6).

3:280 9 *ruthenus* Mach. ist auch in Dänemark nachgewiesen worden.

3:284 Die korrekte Schreibweise von 26 *klickai* ist *klickai* Mach.

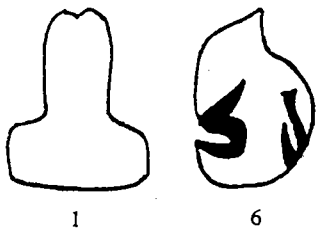


Abb. 36: 5 *Neuraphes*: Aedoeagus von 1 *elongatus*, 6 *imitator*. (Originale).

3:285 6. Gattung: *Scydmoraphes* Reitter

3:287 8 *subparallelus* Saulcy kommt in der Slowakei vor. Die Klammern können entfallen.

3:288 7. Gattung: *Stenichnus* Thomson

3:290 6 *foveola* Rey kommt auch in Deutschland vor: Pfalz, Hessen, Rheinland, Westfalen, einzelne relikthartige Vorkommen in alten Eichenbeständen.

3:293 13 *carpathicus* Lokay ist in Tschechien (Mähren) und in der Slowakei nachgewiesen worden; die Klammern können somit entfallen.

3:294 9. Gattung: *Euconnus* Thomson

3:298 2. U.G.: *Napochus* Reitter

Die Untergattungstabelle ist wie folgt zu ändern, da in Mitteleuropa jüngst eine vermutlich neu zugewanderte und in Ausbreitung befindliche *Euconnus*-Art gefunden wurde, die sich als der 1957 aus Spanien beschriebene *unicus* Franz (t. FRANZ) erwies:

- 0 Hsch. ohne Basalfurchen, 1,2–1,35 mm. Die Art ähnelt dem *maeklinii* und ist von diesem durch folgende Merkmale zu trennen: Heller rotbraun gefärbt, geringfügig größer und gestreckter, ♂ ohne Auszeichnung an den Fühlern, ♀ mit stark verlängertem Enddorn an den H.Schn., fast

von der Länge des 1. H.Tr.Gld. Bisher aus Spanien und Italien bekannt. Seit 1988 in M.E.: Schleswig-Holstein, nördl. Rheinland, sicher weiter verbreitet, in erdigem Stallmist, in verrottetem Hausmüll (*Lasius* zahlreich vorhanden), auch Autokeschernachweise. 13a *unicus* Franz

— Hsch. mit Basalfurchen, 1,55–1,6 mm. 1

3:297 4 *transsilvanicus* (Saulcy in Reitter, 1877) wird für die Slowakei gemeldet, so daß die Klammern entfallen.

Die Schreibweise folgender Namen ist zu korrigieren:

3:298 11 *hölzeli* in *hoelzeli* Schweiger,

3:299 17 *maeklini* in *maeklinii* (Mannerheim)

19 *wetterhali* in *wetterhallii* (Gyllenhal),

3:301 25 *görsensis* in *goerzensis* Reitter.

3:302

10. Gattung: *Scydmaenus* Latreille

3:303 Die ursprünglichen Schreibweisen von 3 *perrisi* und 4 *hellwigi* sind *perrisii* (Reitter, 1882) und *hellwigii* (Herbst, 1792).

21. FAMILIE: PTILIIDAE

VON FRANK KÖHLER

3:315

2. Gattung: *Ptenidium* Erichson

3:317

12:118 5 *brenskei* Flach wurde 1991 im Vorarlberger Rheintal bei Lustenau aus Hochwassergenist und 1992 im Bregenzer Wald aus Ufersand geschwemmt (det. JOHNSON). 1992 und 1994 gelang es, die Art in Anzahl am Alfbach nahe Cochem/Mosel ebenfalls durch Schwemmen aufzufinden (t. BESUCHET). Diese Neufunde für Österreich und Deutschland sind zugleich die ersten Nachweise in M.E.

3:318 Auch die südeuropäische Art 12 *reitteri* Flach wurde zusammen mit der vorigen in Einzelstücken am Alfbach nachgewiesen. Ebenfalls Erstnachweis für M.E.

3:318

3. Gattung: *Actidium* Matthews

3:319 3 *boudieri* (Allib.) wurde auch in Polen und Tschechien (Mähren) festgestellt.

3:325

9. Gattung: *Ptiliolium* Flach

3:326 Die boreomontane Art 2 *caledonicum* (Sharp) wurde in Deutschland erstmals Ende der achtziger Jahre im Naturwaldreservat „Schrofen“ bei Garmisch-Partenkirchen nachgewiesen; 1995 in Anzahl in der Rinde abgestorbener Fichten im Nationalpark Bayerischer Wald.

3:327 7 *marginatum* (Aubé) wurde in Deutschland in Oberfranken sowie mit dem Autokescher bei Brühl/Rhld. dokumentiert.

Die paludicole Art 1 *palustre* Kuntzen wurde 1991 in der Pfalz bei Großfischlingen gefangen.

Die Art 2 *pulchellum* (Allib.) kommt auch in der Slowakei vor.

3:330 3 *denticollis* (Fairm.) wurde in Deutschland auch im Rheinland, in Westfalen und in Bayern nachgewiesen.

3:331 6 *tenella* (Er.) ist in ganz Deutschland verbreitet.

3:331 7 *microscopica* (Gillm.) wird aus dem Saarland und Rheinland-Pfalz gemeldet.

12:119 8 *errabunda* Johnson wurde seit 1989 mehrfach und in Anzahl im nördlichen Rheinland und damit erstmals in M.E. gefunden. Die Klammern entfallen daher. Die Art findet sich fast ausschließlich unter losen Rinden, vorzugsweise an Eiche. 1991 wurde die Nachweislücke in den Niederlanden geschlossen.

Die ostasiatische Adventivart 2 *japonica* (Matth.) wurde im Juni 1992 in Rankweil, Vorarlberg, mit dem Autokescher erfaßt und damit erstmals in M.E. festgestellt (JOHNSON det.); die Klammern sind demnach zu streichen. Im Juni 1997 wurde die Ptiliide nun auch in Deutschland nachgewiesen: Cochem-Cond/Mosel und Rheinbrohl/Mittelrhein.

3:336 Die ursprünglichen Schreibweisen von 2 *montandoni* und 3 *chevrolati* sind *montandonii* (Allib.) und *chevrolatii* (Allib.)

6 *dispar* ist in ganz Nordeuropa verbreitet.

12:120 Die früher nur aus Fennoskandien und Großbritannien bekannte Art 11 *cognata* (Matth.) ist im letzten Jahrzehnt weiter nach Süden vorgedrungen und stellenweise in Wäldern an Faulstoffen nicht selten. Neben Nachweisen aus den Niederlanden und Dänemark existieren Meldungen aus Niedersachsen, Westfalen und seit 1983 aus der gesamten Rheinprovinz.

3:338 9 *silvatica* Rossk. kommt auch im Rheinland und in der Pfalz vor. 10 *parva* Rossk. ist offenbar montan verbreitet. Im Rheinland, in der Eifel, in großer Zahl an einem Hexenring von *Leucopaxillus giganteus*.

3:341 19b *rosskotheni* Sundt wurde 1990 und 1992 verschiedentlich in Vorarlberg und Liechtenstein als Neufunde für Österreich und das Fürstentum festgestellt (det. JOHNSON).

Der Autornamen von 21 *fascicularis* ist in (Herbst) zu korrigieren.

3:342 18 *danica* Sundt auch im Rheinland, an faulem Stroh und Gras. 20 *sjöbergi* Sundt ist in *sjöbergi* zu korrigieren. Die Art wurde auch im Rheinland mehrfach nachgewiesen.

LÖBL, I. & CALAME, F. G. (1996): Taxonomy and phylogeny of the Dasycerinae (Coleoptera: Staphylinidae). — J. nat. Hist. London 30: 247–291.

12:120 Die zunächst aus den Latridiidae ausgegliederte und in den Familienrang erhobene U.F. Dasycerinae wird nunmehr als 6.a Unterfamilie den Staphylinidae zugeordnet. Diese Änderung ist auch in den Bänden I:15, XII:11, 20, 21, 120 und XIII: 90, 139, 140 zu vermerken.

22. FAMILIE: SCAPHIDIIDAE

LESCHEN, R.A.B. & LÖBL, I. (1995): Phylogeny of Scaphidiinae with redefinition of tribal and generic limits (Coleoptera: Staphylinidae). — Rev. Suisse Zool. 102(2): 425–474.

3:343 Die Scaphidiidae werden neuerdings in die Familie Staphylinidae versetzt und als 2.a U.F. Scaphidiinae im System den Piestinae nachgeordnet. Diese Änderung ist auch in den Bänden I:147, 149, 159 und XII:11, 12, 19 zu vermerken.

23. FAMILIE: STAPHYLINIDAE

NEWTON, A. F. & M. K. THAYER (1992): Current Classification and Family-Group Names in Staphyliniformia (Coleoptera). — Fieldiana Zool. No. 67 I–III und 1–92.

Für eine Reihe von Staphylinidengattungen, die erstmals in SAMOUELLES „The entomologists useful compendium“ London, 1819 publiziert wurden, und die durch Indikation (Nennung einer Typusart) auch als gültig beschrieben anzusehen sind, hat als Autor LEACH zu gelten, auf dessen Mitteilung die betreffenden Namen aufgenommen wurden; die Autorenschaft sollte Opinion 1722 der Internationalen Nomenklaturkommission folgend mit Leach in Samouelle, 1819 bezeichnet werden.

Diese Änderung betrifft die folgenden Gattungen, die bisher unter verschiedenen Autoren geführt wurden: 25 *Anthobium*, 46 *Carpelimus*, 50 *Bledius*, 56 *Dianous*, 61 *Rugilus*, 71 *Achenium*, 79 *Gyrophypnus*, 91 *Creophilus*, 93 *Emus*, 96 *Ocypus*, 112 *Bolitobius*, 148 *Autalia*, 150 *Falagria*, 194 *Dinarda*.

Die südosteuropäische Art 2 *humale* Germ. wurde 1984 in einem Exemplar bei Aschaffenburg erstmals in Deutschland entdeckt und 1991/92 wiederholt im dortigen Gebiet erneut aufgefunden.

4:18 Einfügen: 2.a Unterfamilie: **Scaphidiinae**

VON IVAN LÖBL

Die bislang selbständige 22. Familie: Scaphidiidae wird mit ihrem unveränderten Gattungs- und Artenbestand als Unterfamilie hier eingeordnet. Dadurch ändern sich die Gattungsnummern wie folgt:

- 2.a Gattung: **Scaphium** Kirby
- 2.b Gattung: **Scaphidium** Olivier
- 2.c Gattung: **Scaphisoma** Leach
- 2.d Gattung: **Caryoscapha** Ganglbauer

3:345 2.c Gattung: **Scaphisoma** Leach

Zur Klärung der bei Erscheinen des 3. Bandes noch wenig bekannten Verbreitung folgender Arten konnten inzwischen weitere Nachweise erbracht werden.

3:347 Die Angaben für 2 **inopinatum** Löbl können durch „West-Deutschland, Polen und Südschweden“ ergänzt werden.

Außer in Österreich kommt 5 **boreale** Lundbl. auch in Polen, in der Slowakei und in Südschweden vor.

8 **obenbergeri** ist in Österreich auch im salzburgischen Tennengau gefunden worden.

6. Unterfamilie: **Olisthaerinae**

4:20 6. Gattung: **Olisthaerus** Heer
Autor der Gattung ist Dejean, 1833.

4:21 Einfügen: 6.a Unterfamilie: **Dasycerinae**

Nach den Olisthaerinae ist die bisherige 21.a Familie: Dasyceridae als Unterfamilie in die Staphylinidae einzugliedern, mit der einzigen bei uns heimischen

6.a Gattung: **Dasycerus** Brongniart

4:21 7. Unterfamilie: **Metopsiinae**

Die Unterfamilie ist zu streichen. *Metopsia* Woll. gehört als 7. Gattung in die 8. Unterfamilie Proteininae (Steel, 1966).

4:22 8. Gattung: **Megarthus** Stephens
Autor der Gattung ist Curtis, 1829.

CUCCODORO, G. & LÖBL, I. (1997): Revision of the Palaearctic rove beetles of the genus *Megarthus* CURTIS (Coleoptera: Staphylinidae: Proteininae). — Journal of Natural History 31: 1347–1415.

Aus der zitierten Arbeit ergeben sich für ME. folgende nomenklatorische Änderungen:

4:23 Für 3 *franzi* Scheerp. hat der Name 3 *stercorarius* Muls. & Rey einzutreten.

Für 5 *affinis* Mill. hat der Name 5 *bellevoyei* Saulcy einzutreten.

Bei 6 *denticollis* (Beck.) ist der Punkt zu streichen. Beck ist der vollständige Name des Autors.

4:24 9. Gattung: **Proteinus** Latreille

4:25 Für 6 *macropterus* Gyll. hat der Name *laevigatus* Hochh. einzutreten; als Synonym hierzu ist *P. serrifer* Muona anzufügen.

12:12 Unter „1.“: Statt *Proteininae* lies **Proteininae**.

4:26 Gattungstabelle der **Omalinae**

12:122 Die unter „S. 26, Lz. 6“ angegebene Namensänderung muß rückgängig gemacht werden. Durch Entscheidung der Internationalen Nomenklaturkommission (Opinion 1722, Bull.Zool.Nomencl. 50, 2, 164–165) wurde der Name *Elonium* Leach in Samouelle unterdrückt und der bisherige Name *Acrolocha* Thomson wieder eingesetzt.

4:29 10. Gattung: **Eusphalerum** Kraatz

ZANETTI A. (1986): Contributo alla conoscenza delle Omalinae europee con descrizione di nuove specie, note sinonimiche e designazione di lectotipi (Coleoptera: Staphylinidae). — Stud. Trentini Sci. nat. 62: 87–98.

KOFLER, A. (1991): Zum Vorkommen von *Eusphalerum settei* Zanetti und *E. brandmayri* Zanetti in Osttirol (Österreich). — Koleopt. Rdsch. 61: 57–60.

4:34 Zur Aufnahme einer weiteren Art ist die Tabelle ab Lz. 30 wie folgt zu ändern:

30 ...
— Hsch.H.Wi. deutlich, F. zur Spitze angedunkelt (ganz gelbe F. hat *anale*, dessen ♂♂ den Arten dieser U.G. sehr ähnlich werden). ♂♂: Scheitel ein-

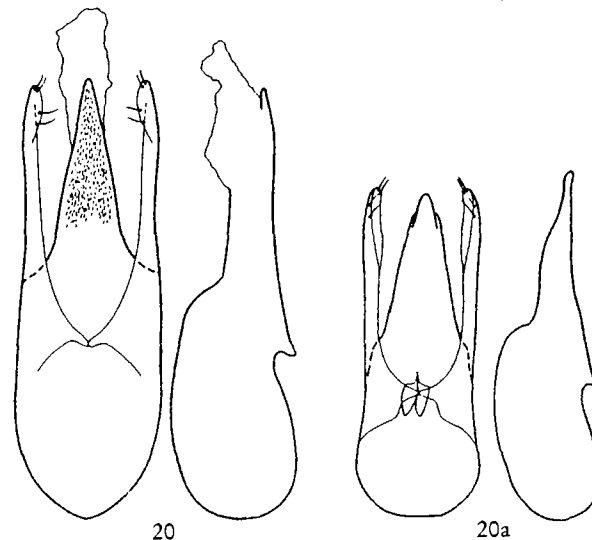


Abb. 37: 10 *Eusphalerum*: Aedoeagus von 20 *robustum*, 20a *kahleni*. (Nach ZANETTI 1986).

- getieft. Hinter den F.Basen mit $\pm$ deutlichen Längskielen oder -wülsten, der Zwischenraum dicht chagriniert, ohne Punkte. Hsch. im vorderen Bereich mit $\pm$ entwickeltem Höckerpaar. 31
- 31 Punktur des Hsch. viel feiner als die Punktur der Fld.; S. des Hsch. in der Mitte mit der Andeutung eines Winkels (Abb. 37, Aed. 10:20). Alpen und Schwarzwald. 20 **robustum** (Heer)
- Punktur des Hsch. kaum feiner als die Punktur der Fld.; S. des Hsch. gleichmäßig flach gerundet (Abb. 37, Aed. 10:20a). Nach Stücken aus Südtirol und den Südalpen beschrieben, wurde die Art in den Salzburger und Osttiroler Hohen Tauern aufgefunden und damit erstmals in M.E. nachgewiesen. 20a **kahleni** Zanetti

4:35 In den Lienzer Dolomiten, Osttirol, konnte 1966 die aus Norditalien bekannte Art **settei** Zanetti erstmals in M.E. festgestellt werden. Sie ist nächstverwandt mit 33 **atrum** (Heer) und 34 **florale** (Panzer), vom ersteren durch die Form der Mittelschienen des Männchens unterschieden, die gekrümmt statt geradlinig sind, und durch das Fehlen der Tuberkel auf den männlichen Ster-niten; vom zweiten unterschieden durch die Färbung der F., die von der Mitte nach außen ange dunkelt statt völlig gelb sind, und durch die Mikroskulptur des Hsch., die deutlicher ausgeprägt ist. Zudem charakterisiert der Aedoeagus deutlich die neue Art.

4:35 *E. settei* Zanetti gehört zur U.G. **Pareusphalerum**, deren Vertreter auf Hsch. und Fld. fein oder unbehaart sind. Die Bestimmungstabelle kann ab Lz. 36 wie folgt ergänzt werden:

- 36 F. mit heller Spitze, Hsch. glänzend, mit wenig ausgeprägter Mikro-skulptur (Abb. 38, Aed. 10:34). 34 **florale** (Panzer)
- F. mit $\pm$ geschwärzter Spitze, Hsch. matt. 37
- 37 Mitteltibien des ♂ gerade. Fld. pechschwarz oder wenig heller, rötlich (v. *splendens* Coiffait). (Abb. 38, Aed. 10:33). 33 **atrum** (Heer)
- Mitteltibien des ♂ in der distalen Hälfte gekrümmt. Fld. tiefschwarz wie der übrige Körper. (Abb. 38, Aed. 10:33a). 33a **settei** Zanetti

4:36
12:126 13. Gattung: **Acrolocha** Thomson

Für den zwischenzeitlich durch die Nomenklaturkommission unter-drückten Namen *Elonium* Leach in Samouelle tritt der bisherige Gattungs-name **Acrolocha** wieder ein.

Für 1 *striata* (Grav.) hat der Name **minuta** (Ol.) einzutreten.

4:37 14. Gattung: **Phyllodrepa** Thomson

4:40 Autoren von 15 **gracilicornis** sind Fairmaire & Laboulbène.

4:41 15. Gattung: **Omalium** Gravenhorst

4:42 Autor von 3 **riparium** ist Thomson, nicht Paykull; die Autoren von 7 **allardi** Fairmaire & Brisout de Barneville.

4:43 Für 9 *brevicollis* Thomson hat der Name **strigicollis** Wankowicz einzu-treten.

4:46

16. Gattung: **Phloeonomus** Heer von VOLKER ASSING

ASSING, V. (1996): Zur Kenntnis und gegenwärtigen Verbreitung von *Paraphloeostiba gayndahensis* (MACLEAY), einer nun auch für Deutschland erstmals nachgewiesenen Adventivart (Col., Staphylinidae). — Ent. Nachr. Ber. 40: 179–181.

Xylostiba Ggbl. und *Phloeostiba* Thomson müssen nach Arbeiten von STEEL aus phylogenetischen Gründen als eigenständige Gattungen betrachtet werden. Darüber hinaus ist für Mitteleuropa eine weitere, am nächsten mit *Phloeostiba* Thomson verwandte Gattung zu berücksichtigen.

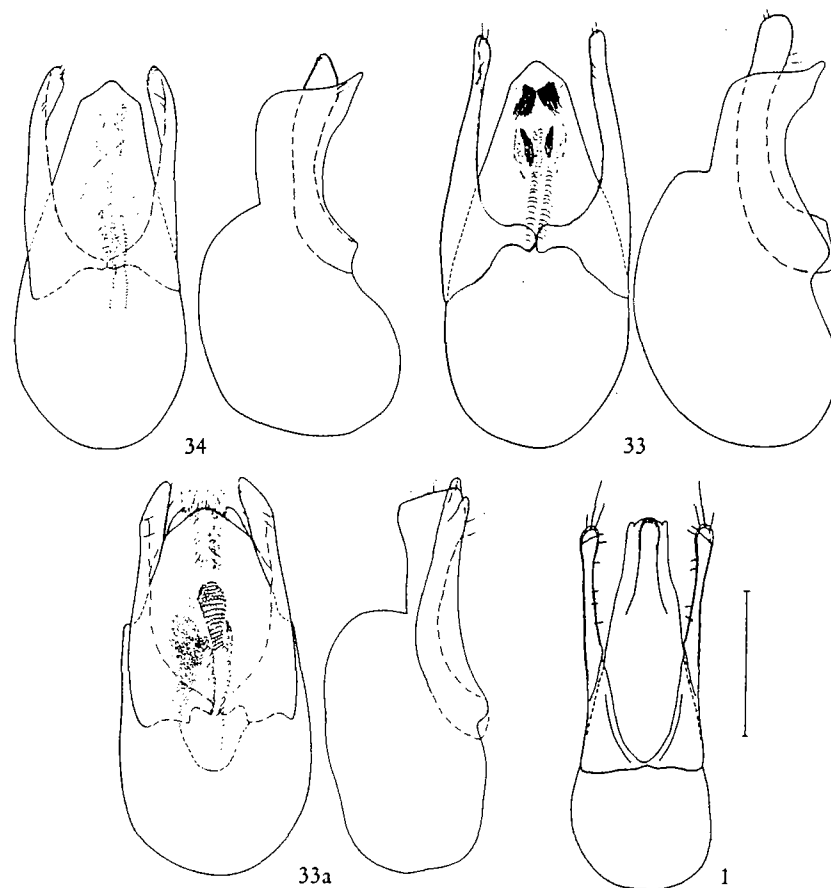


Abb. 38: 10 *Eusphalerum*: Aedoeagus von 34 *florale*, 33 *atrum*, 33a *settei*. (Nach ZANETTI 1986).
16.c *Paraphloeostiba*: Aedoeagus von 1 *gayndahensis*, ventral. Maßstab 0,2 mm (Original).

Die (Untergattungs-)Tabelle auf S. 46 in Bd. 4 ist daher wie folgt zu verändern (Gattungsnumerierung) und zu ergänzen:

- 1 Hsch. ohne Längseindrücke neben der schwach niedergedrückten M.Linie. V.Körper deutlich punktiert, der Untergrund chagriniert, etwas glänzend; Chagrin nicht deutlich netzmaschig.

16.b Phloeostiba Thomson

- Hsch. mit 2 Längseindrücken auf der Scheibe. (Diese können bei 16.c *Paraphloeostiba* sehr schwach ausgeprägt sein; in diesem Fall ist aber der Hsch. deutlich breiter und gewölbter, seitlich $\pm$ gleichmäßig gerundet, deutlich netzmaschig mikroskulptiert und daher matter.) 2

- 2 K. und Hsch. sehr deutlich punktiert, ziemlich glänzend, Hsch. Eindrücke schwach. 2,5–3,5 mm. 16.a Xylostiba Ggib.

- Punktur auf K. und Hsch. sehr fein oder in der starken Chagriniierung nicht erkennbar. 3

- 3 F. nicht deutlich zweifarbig; K. und Hsch. heller bräunlich; Hsch. mit deutlichen Längseindrücken; Arten von höchstens 2 mm Länge.

16 Phloeonomus Heer

- F. deutlich zweifarbig; 1.–5. F.Gld. gelbrot, 6.–11. F.Gld. braunschwarz; K. und Hsch. dunkelbraun bis schwärzlich; Hsch. mit sehr flachen, oft schwer erkennbaren Längseindrücken; 2,5–3,2 mm.

16.c Paraphloeostiba Steel

16.c Gattung: Paraphloeostiba Steel

In M.E. mit nur einer Art vertreten, die ursprünglich aus Australien beschrieben, vor gut 10 Jahren erstmals in Südeuropa festgestellt und kürzlich auch im Rheinland nachgewiesen wurde. Färbung dunkelbraun bis schwärzlich, die Elytren oft bis auf den breit angedunkelten Hinterrand und die Umgebung des Scutellums etwas heller. Fühlerglieder 1–5 und Beine gelbrot. Kopf, Pronotum und Elytren mit deutlicher netzmaschiger Mikroskulptur, Punktur auf Kopf und Pronotum sehr fein und spärlich, auf den Elytren dichter und deutlich gröber. Pronotum sehr charakteristisch geformt, 1,5–1,7x breiter als lang, maximale Breite etwa in der Mitte, seine Seiten nach vorn und nach hinten etwa gleich stark verengt, dorsal mit je einem sehr flachen, oft nur angedeuteten Längseindruck beidseits der Mitte; (Abb. 38, Aed. 16c: 1). 1 *gayndahensis* (Macleay)

2 *bosnicus* Bernh. dringt weiter nach Norden vor und ist inzwischen vielfach im Rheinland, in Westfalen und in Belgien gefunden worden.

- 4:47 Die korrekte Schreibweise von 6a *sjöbergi* Strand ist *sjobergi*.

4:47 17. Gattung: Xylodromus Heer

- 4:48 Für 3 *concinus* (Marsh.) gilt der Name *brunnipennis* (Steph.).

4:50 22. Gattung: Mannerheimia Mäklin

- 2 *doderi* Gridelli kommt bei Nauders in Nordtirol vor.

4:52 25. Gattung: Lathrimaeum Erichson

Für *Lathrimaeum* Erichson hat der Name *Anthobium* Leach in Samouelle, 1819 einzutreten.

5 *prolongatum* Rott. wurde von ZANETTI in die 29. Gattung *Deliphrosoma* zurückversetzt.

4:57 29. Gattung: Deliphrosoma Reitter

Hier ist mit der Nummer 3 die bisher bei *Lathrimaeum* geführte Art *prolongatum* (Rott.) aufzunehmen.

2 *pechlaneri* Lohse ist nach ZANETTI als Form des sehr variablen *macrocephalum* (Epph.) anzusehen und wird dazu synonym gesetzt.

4:58 32. Gattung: Lesteva Latreille

4:59 Statt *longelytrata* muß es *longoelytrata* (Goeze) heißen.

10 *carinthiaca* Lohse ist nach ZANETTI Subspecies von *omissa* Rey.

4:60 4 *nivicola* Fauv. ist nach ZANETTI die macroptere Form von 5 *monticola* Kiesw. und daher ein Synonym dieser Art.

4:63 35. Gattung: Anthophagus Gravenhorst

4:66 Autoren der Art 12 *fallax* sind Märkel & Kiesenwetter.

4:70

12:129

10. Unterfamilie: Oxytelinae

Gattungsschlüssel

VON MICHAEL SCHÜLKE

Aufgrund systematischer Änderungen und fehlerhafter Angaben zur Zahl der Tarsenglieder in Band 4 und 12 wurde der Gattungsschlüssel wie folgt überarbeitet:

- 1 S. des Hlb. breit gerandet, die Randkante scharf, ohne abgesetzte Diskalfläche (vgl. Abb. Hlb. a, Bd. 4:13). Tr. 5gliedrig. 2

- S.Rd. des Hlb. stumpf, mit deutlicher Diskalfläche (vgl. Abb. Hlb. b, Bd. 4:13). 3

- 2 Klein, 2–3 mm, gewölbt, metallisch gefärbt. 40 *Syntomium* Curtis
- Größer, über 6 mm, flach, rötlichbraun mit schwarzem K.

41 Deleaster Erichson

- 3 Alle Beinpaare mit 5 deutlich sichtbaren Tr.Gld. 4

- Anzahl der Tarsenglieder 2–5, bei 4- und 5-gliedrigen Tr. sind die ersten 2–3 Tr.Gld. verkleinert und erscheinen als ein gemeinsames erstes Tr.Gld. 5

- 4 O.S. ohne Grundbehaarung, schwarz, nur die Fld. manchmal gelb, Hsch. oft mit paarigen Eindrücken und gekerbtem S.Rd.

42 Coprophilus Latreille

- O.S. behaart, gelbbraun; Hsch. ohne Eindrücke.

43 Manda Blackwelder (Acrognathus Er.)

- 5 V.- u. M.Schn. außen bedornt, zu Grabbeinen umgestaltet. 6
 — V.- u. M.Schn. höchstens behaart, nicht zu Grabbeinen umgestaltet. . . 11
 6 Körper schlank, fast fadenförmig, gelblich. Meist unter 3 mm. Mandibeln lang sichelförmig vorstehend. Tarsen 4gliedrig.

44 Planeustomus du Val

- Körper weniger gestreckt, meist dunkel, Mandibeln selten vorstehend. Tr. meist 3gliedrig. 7
 7 Hsch. und Fld. mit längsrissiger Skulptur, Basalfurchen der Tergite 3–7 an den Seiten nach hinten gezogen, Basolateralfurchen bildend. 8
 — Hsch. ohne Längsfalten und Längsrünzeln, Basalfurchen der Tergite 3–7 gerade. 9

- 8 Schildchen mit rhombischem Eindruck (Abb. 39, Schildchen 48), Tergit 2 ebenfalls mit einer Basolateralfurche versehen (Abb. 39, 2. Tergit 48), 1.Tr.Gld. länger als Gld. 2.

48 Oxytelus Gravenhorst

(Arten 1, 1a und 6–8 von 48 *Oxytelus* in Bd. 4 und 12)

- Schildchen mit einem aus drei Teileindrücken bestehenden kleeblattförmigen Eindruck (Abb. 39, Schildchen 48a), Tergit 2 mit gerader Basalfurche (Abb. 39, 2. Tergit 48a), Tr.Gld. 1 und 2 fast gleich lang.

48.a Anotylus Thomson

(Arten 2–5 und 9–27 von 48 *Oxytelus* in Bd. 4)

- 9 O.S. kahl oder mit kaum sichtbarer Grundbehaarung. Hsch. mit einer M.Furche, aber ohne seitliche Eindrücke. Körper ± flach, Tr. 3gliedrig.

49 Platystethus Mannerheim

- O.S. mit deutlicher Grundbehaarung. Wenn der Hsch. eine M.Furche besitzt, so ist der Körper zylindrisch gebaut. 10

- 10 Körper flach, schwarz. Hsch. mit seitlichen Längseindrücken, ohne M.Furche, Tr. 3gliedrig.

47 Aploderus Stephens

- Körper zylindrisch, Hsch. oft mit einer M.Linie, aber ohne seitliche Längseindrücke. Tr. 3- oder 4gliedrig.

50 Bledius Leach in Samouelle

- 11 Endgld. der Kf.Ts. gut entwickelt, pfriemenförmig zugespitzt, mindestens so lang wie das vorletzte. Nahtcke der Fld. kurz abgerundet oder rechtwinklig, Fld. mit abgesetzten Epipleuren, Tr. 5gliedrig, die ersten 3 Gld. verkleinert und wie ein gemeinsames Tr.Gld. erscheinend.

45 Ochtheophilus Mulsant & Rey

(*Ancyrophorus* Kraatz)

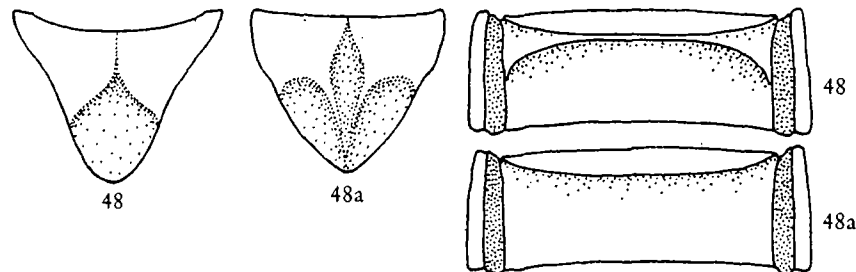


Abb. 39: Schildchen von 48 *Oxytelus*, 48a *Anotylus*; 2. Tergit von 48 *Oxytelus*, 48a *Anotylus*. (Nach SCHÜLKE & UHLIG 1988).

- Endgld. der Kf.Ts. klein, eine oft kaum sichtbare nadelförmige Spitze bildend, äußerst klein oder fehlend. 12

- 12 Nahtcke der Fld. rechtwinklig, Körper etwas gewölbt, Fld. mit linienförmig abgesetzten Epipleuren, Hsch. oft mit seitlichen Längseindrücken oder einem hufeisenförmigen Eindruck an der Hsch.Basis, Tr. 3- oder 5gliedrig. 13

- Nahtcke der Fld. an der Basis breit gerundet, keine Ecke bildend, weit klaffend und die Hautflügel dort freilassend. Fld. ohne abgegrenzte Epipleuren. Tr. 2gliedrig.

51 Thinobius Kiesenwetter

- 13 Hsch. mit einem hufeisenförmigen Eindruck an der Basis, Körper meist breiter gebaut, Tr. 5gliedrig, die ersten 3 Gld. verkleinert und wie ein gemeinsames Tr.Gld. erscheinend.

46.a Thinodromus Kraatz

(Arten 1–4 von 46 *Trogophloeus* in Bd. 4)

- Hsch. mit seitlichen Längseindrücken, kleinen Grübchen oder glatt, Körper schlank, Tr. 3gliedrig.

46 Carpelimus Leach in Samouelle

(Arten 5–33 von 46 *Trogophloeus* in Bd. 4)

4:72 **42. Gattung: Coprophilus Latreille**

Die pontisch-pannonische Art 2 *piceus* Solsky wurde auch in Norddeutschland nachgewiesen.

4:73 **44. Gattung: Planeustomus du Val**

Ändere in der einleitenden Gattungsbeschreibung:
 „Von den vorhergehenden G. durch 3gliedrige Tr. verschieden.“ in: „Tr. 5gliedrig mit verkleinerten Tr.Gld. 1–3, die als ein gemeinsames Tr.Gld. erscheinen.“

4:74 **45. Gattung: Ochtheophilus Mulsant & Rey**

Ergänze in der Diagnose der bisher *Ancyrophorus* Kr. genannten Gattung:
 „Tr. 5gliedrig mit verkleinerten Gld. 1–3, die als ein gemeinsames Tr.Gld. erscheinen.“

4:75 Autoren von 5 *longipennis* sind (Fairmaire & Laboulbène)

4:75 12:130 **46. Gattung: Carpelimus Samouelle**

Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

4:77 Lz. 13– ist wie folgt zu ergänzen: „ausnahmsweise Augen ähnlich groß (*lindbergi* (Scheerp.)), die kurzen Schläfen jedoch backenförmig.“

4:80 Lz. 26 muß zur Einfügung einer weiteren Art auf die Lz. 26a hinweisen.

26a Augen sehr groß, die kurzen, aber backenförmigen Schläfen nur 1/4 des Augendurchmessers messend. Fld. länger als zusammen breit und 1 1/2x so lang wie der Hsch.; 2–2,1 mm. Diese aus Finnland beschriebene Art wurde in Holstein gefunden.

29a lindbergi (Scheerp.)

- Augen weniger groß, die backenförmigen Schläfen etwa halb so lang wie der von oben sichtbare Augendurchmesser oder länger. Fld. kürzer.

12:133 Die Adventivart 28a *zealandicus* (Sharp) wurde 1990/91 auch im Rheinland und in Westfalen, 1994 im Hamburger Hafengebiet und in Bremen sowie im gleichen Jahr in Niederösterreich erstmals in Österreich festgestellt.

Unter „S.80“ ist *gracilis* (Konzelmann & Lohse) in *graciliformis* (Konzelmann & Lohse) zu verbessern.

12:133 48.a Gattung: *Anotylus* Thomson

4:87 23 *bernhaueri* Ganglbauer wurde auch in Thüringen gefunden.

4:88 49. Gattung: *Platystethus* Mannerheim

Autoren der Art 2 *laevis* sind Märkel & Kiesenwetter.

Die bisher aus Deutschland noch nicht bekannte Art 7 *spinus* Er. konnte inzwischen im südlichen Rheinland, in der Pfalz und in Hessen aufgefunden werden.

4:89 Autor von 6 *nodifrons* ist Mannerheim, 1831.

4:89 50. Gattung: *Bledius* Mannerheim

Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

4:91

12:135 Für 2 *bicornis* (Germar) hat der Name *dama* Motschulsky einzutreten.

3 *diota* Schiödt wurde auch an der Ostseeküste (Zingst) gefunden.

4:93 Autor von 11 *fuscipes* ist Rye, 1865, nicht Rey.

4:97 Autor von 24 *crassicollis* ist Lacordaire in Boisduval & Lacordaire, 1835.

4:98 39 *subniger* Schneider kommt auch an der vorpommerschen Ostseeküste vor (Hiddensee, Darß). Im Gegensatz zu 40 *fergussoni* (*arenarius* (Paykull) in Bd. 4), der auf Salzwiesen häufig zu finden ist, kommt *subniger* Schneider im vegetationslosen Strandbereich vor.

4:100 51. Gattung: *Thinobius* Kiesenwetter
von MICHAEL SCHÜLKE

Ergänze in der Gattungsbeschreibung:

„*Thinobius*-Arten unterscheiden sich von allen ähnlichen kleinen Oxytelinen oder Aleocharinen auch durch die 2gliedrigen Tr.“

Die bisherige Einteilung in Untergattungen ist unbefriedigend. Die vorliegende Tabelle ist durch das Hinzutreten einer neuen Art überholt, soll aber nicht vor einer Revision der Gattung geändert werden.

Einzufügen ist eine neue Art, die aus der Slowakei beschrieben wurde und sich von allen bekannten *Thinobien* durch das völlige Fehlen von Augen und durch die subterrane Lebensweise unterscheidet. (Abb. 40, Aed. 51:25). In Auwäldern am Donauufer in 10 bis 40 cm Tiefe gefunden.

25 *korbels* Löbl & Rychlik

Durch die genitaläre Überprüfung zahlreicher Belege ergibt sich für die Häufigkeit und Verbreitung einiger Arten ein neues Bild:

4:106 17 *longipennis* (Heer): Fast alle bisherigen Fundmeldungen erwiesen sich als Fehldeterminationen. Aus Sachsen und Böhmen liegen alte Einzel-funde vor.

19 *comes* Smet.: Die Art wurde inzwischen auch in Nordrhein-Westfalen bei Medebach (Hochsauerlandkreis) gefunden.

20 *praetor* Smet.: Zahlreiche Funde liegen aus Sachsen vor, wo die Art früher der häufigste Vertreter der *longipennis*-Gruppe war (letzter Fund 1944), die Meldung aus Brandenburg (Bd. 4:106) konnte aber bisher nicht bestätigt werden.

12:139 21a *flagellatus* Lohse: Von dieser Art liegen aus Brandenburg und Sachsen zahlreiche ältere Funde vor, letzter Fund 1947.

18 *crinifer* Smet.: Im mittleren und südl. M.E. die häufigste Art der Gattung, aus O.-Frankreich (Straßburg), Deutschland (Bayern, Rheinland-Pfalz, Nordrhein-Westfalen, Sachsen), Schweiz (Bern), Österreich (Tirol, Kärnten), Tschechische Republik (Mähren), Slowakei, Polen (Schlesien), Italien (Emilia, Trentino) und Slowenien nachgewiesen, außerhalb M.E. aus Großbritannien, Skandinavien, Rumänien, Bosnien, Montenegro und Albanien gemeldet. Zu dieser Art gehören die meisten in der älteren Literatur als *longipennis* Heer gemeldeten Funde. Der bereits aus M.E. gemeldete, aus Norwegen beschriebene *Thinobius strandi* Smetana, 1960 fällt nach Studium von Belegmaterial aus dem gesamten Verbreitungsgebiet der Art in die Variationsbreite von *Thinobius crinifer* Smetana, 1959 und ist zu diesem als Synonym zu stellen.

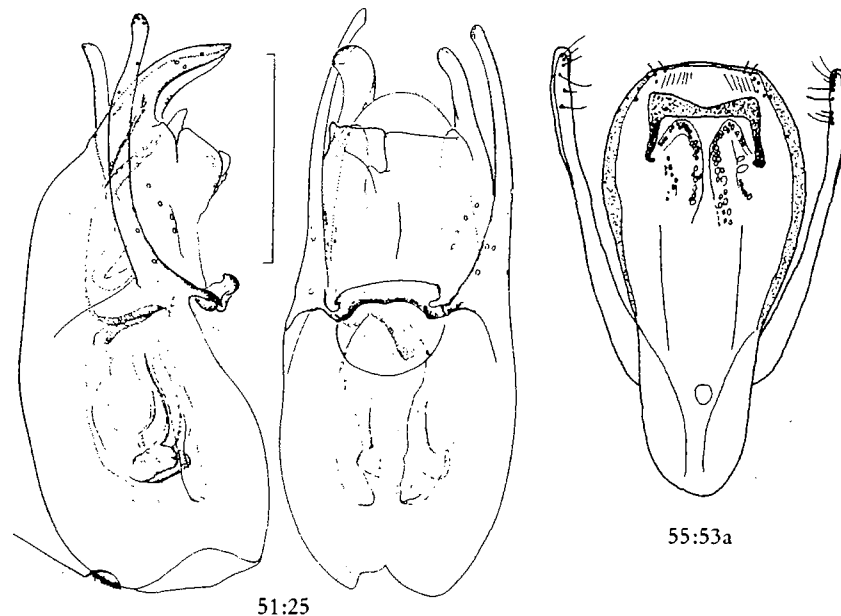


Abb. 40: 51 *Thinobius*: Aedoeagus von 25 *korbels*. (Nach LÖBL & RYCHLIK).
55 *Stenus*: Aedoeagus von 53a *contumax*. (Nach ASSING 1994).

4:107 54. Gattung: *Oxyporus* Fabricius
Lz. 1—: Die in der 3. Zeile genannte Aberration muß korrekterweise *schoenherri* geschrieben werden.

4:108 55. Gattung: *Stenus* Latreille
von VOLKER ASSING und VOLKER PUTHZ

4:114 51 *exiguus* Er. ist Synonym von 50 *pusillus* Steph.

Lz. 6 ist wegen einer weiteren hinzutretenden Art zu ändern:

- 6 Aed. größer; Pm. deutlich länger als Pe., ihre distale Verbreiterung mit zahlreichen (ca. 20) Borsten; Pe. apikal gerundet, lateroapikal mit Fältchen (Aed. 55:52, Bd. 12:144). Vbr. und n.s. 52 *nanus* Steph.
— Aed. kleiner, Pm. mit weniger (<15) Borsten; Pe. ohne solche Fältchen und anders geformt. 6a
6a Pm. den Medianlobus deutlich überragend, letzterer apikal abgestutzt (Aed. 55:53, Bd. 12:144). Holarktisch vbr., in M.E. n.s.

53 *assequens* Rey
(*simillimus* Ben.)

- Pm. den Medianlobus nur wenig überragend, letzterer apikal gerundet. 6b

- 6b Pe. schlanker und apikal stärker zugespitzt (Aed. 55:52a, Bd. 12:144). Von der Türkei über die Balkanhalbinsel und das südöstl. M.E. bis Bayern und Vorarlberg vbr. 52a *indifferens* Puthz
— Pe. weniger schlank, apikal stumpf, fast halbkreisförmig gerundet (Abb. 40, Aed. 55:53a). Bisher nur in SW.Frankreich und NW.Deutschland nachgewiesen. 53a *contumax* Assing

4:117 Lz. 19 ist ebenfalls wegen einer hinzutretenden Art zu ändern:

- 19 Schl. zumindest an der Basis rotbraun. O.S. gröber punktiert. Körperrumriß mehr gleichbreit, die Fld. kaum breiter als der Kopf, etwas länger als breit und leicht nach hinten divergierend (trapezoid). O.S. gröber punktiert. ♂: (Aed. 55:36). An Waldsümpfen, vorw. in der Tiefebene (Holstein) und im östl. M.E., s.s. 36 *excubitor* Er. (nec auct.)
(*rossicus* Bernh., *neglectus* Gerh., *silesiacus* L.Ben.)

- B. schwarz. O.S. weniger grob punktiert. Hierher zwei variable Arten, die man sicher durch ihren Aedoeagus trennen kann. 19a

- 19a ♂: (Aed. 55:35, Bd. 12:144), Apikalteil des Medianlobus seitlich ± flach konvex. Fld. (meist) erheblich breiter als der Kopf und meist quadratisch. Durchschnittlich größer (Vorderkörper 1,5–1,9 mm). Weit verbreitet (holarktisch), aber s. 35 *morio* Grav.

- ♂: Aed. mit anderem Umriß: Apikalteil des Medianlobus seitlich deutlich flach konkav. Fld. oft wenig breiter als der Kopf, manchmal auch leicht trapezoid. Durchschnittlich kleiner (Vorderkörper 1,3–1,7 mm). Transadriatische Art, die im N. die Südschweiz und das südl. Österreich berührt. 35a *trivialis* Kr.

4:119
12:143 38 *wagneri* L.Ben. ist Synonym von 37 *ampliventris* Sahlb.

4:123 84 *umbratilis* (Casey) wird neuerdings aus der Slowakei gemeldet.

12:143 30a *pseudoboops* Puthz: ein alter Fund bei Leipzig, neu für Deutschland.

12:146 99 *ossium* Steph. seit 1990 im südwestlichsten Deutschland nachgewiesen.

12:147 Mit 108 *geniculatus* weitgehend übereinstimmend, etwas glänzender (Aed. ähnlich 108a, Apikalpartie des Medianlobus aber seitlich zusammengedrückt, nur so schmal wie eine Paramere). Südeuropa, SW-Schweiz, Saarland. 108b *annulipes* Heer

4:129 56. Gattung: *Dianous* Samouelle
Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

12:149 58. Gattung: *Euaesthetus* Gravenhorst

1a *superlatus* ist inzwischen von weiteren Fundorten nachgewiesen worden und in M.E. offenbar weit verbreitet.

4:131, 133

12:150 59. Gattung: *Paederus* Gravenhorst
Autor der Gattung ist Fabricius, 1775.

5 *schoenherri* Czwal. muß korrekterweise *schoenherri* und 10 *litoralis* Grav. richtig *littoralis* geschrieben werden.

4:134 Autor von 6 *brevipennis* ist Lacordaire.

12:150 Die bisher fraglichen Meldungen von 9 *balkanicus* Koch in Ostdeutschland konnten bestätigt werden, die Art wurde mehrfach in Berlin gefunden.

4:135 60. Gattung: *Astenus* Stephens

12:150 Für 3 *subditus* Muls. & Rey muß der Name *serpentinus* (Motsch.) eintreten. Die thermophile Art breitet sich von Frankreich weiter nach Osten aus; nach dem 1974 erfolgten Erstfund in Deutschland am Kaiserstuhl liegen neue Nachweise vom Ahrtal und linken Niederrheingebiet vor.

12:151 9a *longelytratus* Palm wurde mehrfach an xerothermen Biotopen Osttirols festgestellt.

12:151 61. Gattung: *Rugilus* Samouelle
Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

4:138 Für 1 *angustatus* (Fourcr.) hat der Name *scutellatus* (Motsch.) einzutreten.

4:139 62. Gattung: *Medon* Stephens

4:140 7 *rufiventris* (Nordm.) wurde 1986 in Berlin, Grunewald, 1997 bei Dessau gefunden. Die bisher zweifelhaften Meldungen aus O.Deutschland sind damit bestätigt.

Statt 1 *ochraceus* muß es *ochracea* (Grav.) heißen.

4:144 Lz. 2: Die im nördlichen Italien, auf dem Balkan und in Kleinasien verbreitete Art 3 *bicolor* Baudi dringt nach Norden bis Österreich, Tschechien (Mähren) und in die Slowakei vor.

4:144 Lz. 4: Für 9 *scitulus* Baudi, 1857 hat der Name *debilis* Hochhuth, 1851 einzutreten. Die mediterran-vorderasiatische Art ist bis ins südlichste Mitteleuropa (Mähren, Österreich, Südtirol, Tessin) verbreitet.

4:145 Lz. 6: 2 *longicollis* Fauvel ist eine südwest-europäische Art, die nach Osten in die italienischen Alpen (Aosta-Tal) und nach Norden bis Mittelfrankreich und Westdeutschland vordringt. Meldungen aus Kärnten und Istrien (SCHEERPELTZ in HORION 1965) sind unbelegt und abzulehnen. Die Art wurde 1989 bei Traisen/Nahe erstmals für Deutschland nachgewiesen.

12:152 Lz. 8: Für 10 *minimus* Erichson, 1839 hat der Name *ryei* Wollaston, 1872 einzutreten (Aed. 66: 10 in Band 4:145). 10a *ryei* Wollaston (sensu COIFFAIT und Bd. 12) bezieht sich auf das nach einem aberranten Exemplar aus Südfrankreich beschriebene Synonym *forcipis* Ochs, 1953. Die Differentialmerkmale in Bd. 12 (Lz. 8) existieren nicht. 10 *ryei* Wollaston ist von Bosnien, Norditalien und Nordspanien über West- und Mitteleuropa, die Britischen Inseln und das südliche Skandinavien (Schweden) verbreitet.

12:153 Lz. 10: Meldungen des 14 *rubidus* Mulsant & Rey aus dem südöstlichen Mitteleuropa und Bayern sind abzulehnen. Angaben aus Österreich (SCHEERPELTZ in HORION 1965) sind unbelegt. Die südwest-europäische Art dringt nordwärts bis Mittelfrankreich vor und wird von COIFFAIT (1984) aus der Gegend von Straßburg gemeldet. Vorkommen in Südbaden (HORION 1965) sind möglich.

12:153 Lz. 11: Bei 4 *sulcicollis* ist der Autorennamen Stephens einzuklammern.

12: 153 Lz. 12: Für 11 *furcatus* Binaghi, 1935 ist der ältere Name (10) *minimus* Erichson, 1839 einzusetzen (Aed. 66: 11 in Band 4:145). Die Angabe „Von ähnlich kleinen Arten durch die dunkle Färbung gut zu unterscheiden“ ist nicht immer zutreffend. Die bekannte Verbreitung des 11 *minimus* Erichson erstreckt sich von Kleinasien über den Balkan und Norditalien bis zum nördlichen Mitteleuropa.

12:153 Lz. 14: Das Vorkommen des westmediterranen 5 *didymus* Erichson in Mitteleuropa ist abzulehnen; die Art ist nur aus Südfrankreich, Sardinien und Korsika belegt. Meldungen aus M.E. gehen auf die langflügelige Form des 9 *minutus* Er. zurück. Die „zahlreichen Belege“ des 5 *didymus* Erichson aus

Österreich (SCHEERPELTZ i.l. in HORION 1965) liegen in der Sammlung SCHEERPELTZ nicht vor. Der Name ist einzuklammern.

4:146 Lz. 14: 6 *mitratus* Binaghi gehört nicht zur mitteleuropäischen Fauna. Die westmediterrane Art ist von Südfrankreich und Italien über Sizilien bis Nordafrika verbreitet. Der Name ist einzuklammern.

12:154 Lz. 15: Die Meldung des 9a *armeniacus* Coiffait geht auf die langflügelige Form des 9 *minutus* Erichson zurück; die Belege in der Coll. ROUBAL, Bratislava, wurden überprüft. 9a *armeniacus* Coiffait ist nur aus Armenien bekannt. Der Name ist einzuklammern.

12: 152, 153 Die Bestimmungstabelle ist wegen der systematischen und faunistischen Korrekturen neu gefaßt. Drei Arten (5 *didymus* Erichson, 6 *mitratus* Binaghi, 9a *armeniacus* Coiffait) sind nicht in M.E. vertreten; zwei weitere Namen (11 *furcatus* Binaghi, 10a *ryei* Wollaston sensu COIFFAIT und FHL) entfallen wegen Synonymie. Neu aufgenommen wurden die Art *championi* Binaghi aus den Ostalpen, Karpaten und Bosnien und die in Italien und der Provence verbreitete Art *micropterus* Fauvel, die bis nach Südtirol vordringt. Augen- und Schläfenlängen sind in allen Fällen von der Seite gemessen.

- | | | |
|---|--|---|
| 1 | K. nicht nach hinten erweitert, oval oder rundlich viereckig. Schläfen ziemlich parallel, H. Ecken breit abgerundet. Nicht unter 3,0 mm. | 2 |
| — | K. nach hinten erweitert, Schläfen selten fast parallelseitig, dann aber unter 3,0 mm. H. Ecken des K. meist weniger breit abgerundet. | 7 |
| 7 | H.Rd. des K. gerade, Schläfen schwächer erweitert, ihre Hinterecken breit verrundet. K. schmal, etwas länger (gemessen vom Clypeusvorder- rand) als breit. M.Schn. nicht auffällig verdickt. 2,5–3,0 mm. | 8 |
| — | H.Rd. des K. schwach, aber erkennbar konkav eingebuchtet, Schläfen stärker erweitert, ihre H. Ecken schärfer verrundet. K. etwa so breit wie lang. | 9 |
| 8 | Schläfen gut 2x so lang wie die Augen. Fld. Naht so lang oder etwas kürzer als das Pronotum. Hsch. nicht chagriniert, Punktur auf Hsch. und Fld. weniger fein. Dunkler gefärbt. Vorderkörper einheitlich braun bis braunschwarz, häufig auch heller braun, Beine meist dunkelbraun, Hlb. geschwärzt. Fld. dunkler Exemplare auf der Hinterhälfte um die Naht breit rötlich aufgehellt (Aed. 66: 11 in Band 4:145). | |

11 *minimus* Erichson
(*furcatus* Binaghi)

- Schläfen gut 3x so lang wie die Augen. Fld. Naht unmerklich länger als das Pronotum. Hsch. chagriniert, äußerst fein und dicht punktiert. Hellbraun, Fld. meist geschwärzt, Beine gelbbraun, Abdomen dunkler braun mit aufgehellter Spitze (Aed. 66: 10 in Band 4:145). 10 *ryei* Wollaston (*minimus* sensu FHL)
- Größe, Habitus und Färbung ähnlich 10 *ryei* Wollaston, durch breitere Vordertarsen und den Bau des Aedoeagus unterschieden. Nord- und Südtirol, Steiermark, Südkarpaten, Bosnien, hygro-thermophil auf Schotterbänken der Gebirgsflüsse (Abb. 41, Aed. 66: 10b).

10b *championi* Binaghi

- | | | |
|---|--|----|
| 9 | M.Schn. dick, nach außen gerundet erweitert, 5x so lang wie breit. | 10 |
|---|--|----|

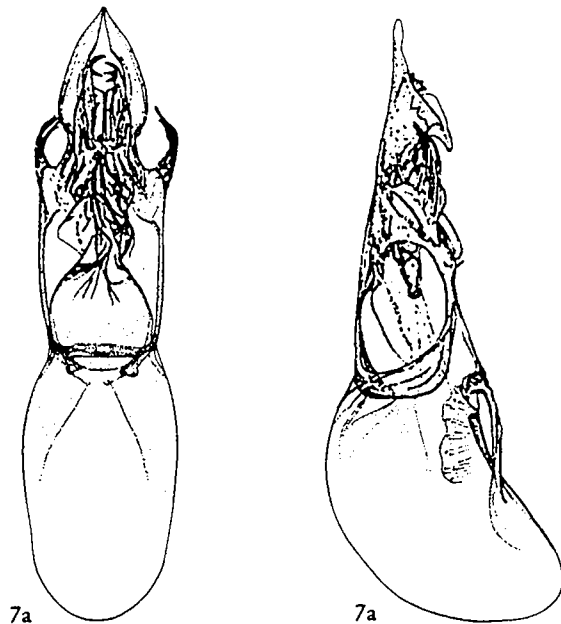
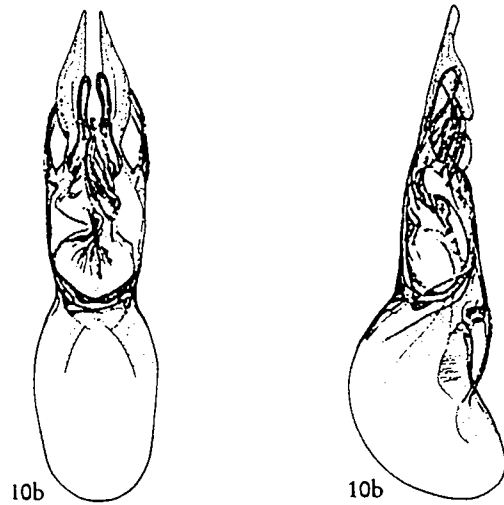


Abb. 41: 66 *Scopaeus*: Aedoeagus dorsal und lateral von 10b *championi*, 7a *micropterus*; Mittelbeine links von 4 *sulcicollis*, 8 *pusillus*. (Nach FRISCH 1998).

- M.Schn. nicht erweitert. 12
- 10 3,3–3,9 mm. Vorderkörper gelbbraun, glänzend. Abd. geschwärzt (Aed. 66: 14 in Band 4:146). 14 *rubidus* Mulsant & Rey
- Arten von 2,8–3,6 mm, dunkler gefärbt. 11
- 11 2,8–3,6 mm. Braun bis schwarzbraun, Abd. geschwärzt. Beine sehr kräftig (M.B. 66: 4). Fld.Naht so lang oder bis 0,15x kürzer als der Hsch., Fld.Punktur grob, deutlich raspelig (Aed. 66: 4 in Band 4:146).
4 *sulcicollis* (Stephens)
(*cognatus* Muls. & Rey)
- 2,8–3,4 mm. Dunkel- bis schwarzbraun mit meist rötlich aufgehelltem Pronotum und geschwärztem Abdomen. Beine schlanker (M.B. 66:8). Fld.Naht etwa 0,16x kürzer als der Hsch., Fld.Punktur feiner, nicht raspelig (Aed. 66: 8 in Band 4:145). 8 *pusillus* Kiesenwetter
- 12 Vorderkörper rot- bis schwarzbraun, Abd. geschwärzt. K. und Hsch. fein chagriniert, deutlich punktiert, Fld. grob und dicht punktiert. Fld.Naht etwa 0,15x kürzer als der Hsch. oder so lang wie dieser. 2,8–3,2 mm (Aed. 66: 7 in Band 4:146). 7 *minutus* Erichson
- Vorderkörper hell gelbbraun, Abd. kaum dunkler. Punktur auf K. und Hsch. sehr fein und im deutlichen Chagrin kaum erkennbar, Fld. fein und dicht punktiert. Fld.Naht etwa 0,15x kürzer als der Hsch. 3,0–3,2 mm. Provence, Italien, nach Norden bis Südtirol (Bozen) bekannt (Abb. 41, Aed. 66: 7a). 7a (*micropterus* Fauvel)

4:147 68. Gattung: *Lathrobium* Gravenhorst
VON VOLKER ASSING & LOTHAR ZERCHE

ASSING, V. (1995): The types of some species of *Lathrobium* Gravenhorst and of *Xantholinus sejugatus* G. Benick (Col.: Staphylinidae). – Rev. Suisse Zool. 102: 961–968.

ASSING, V. (1996): Revision der in den Süd- und Ostalpen endemischen Arten aus der Verwandtschaft des *Lathrobium testaceum* KRAATZ (Coleoptera: Staphylinidae: Paederinae). – Ann. Naturhist. Mus. Wien 98B: 425–434.

ASSING, V. (1996): Über *Lathrobium muelleri* BERNHAUER, 1899 (Col.: Staphylinidae). – Ent. Bl. 92: 129–132.

4:150 Für 12 *fennicum* Renk. hat der Name *rufonitidum* Rtt. einzutreten. 26 *mülleri* Bernh. muß korrekterweise *muelleri* geschrieben werden und wurde als Synonym von 21 *fulvipenne* (Grav.) erkannt.

4:151 Für 18 *ripicola* Czwal. hat der Name *pallidipenne* Hochh. einzutreten.

4:152 29 *patris* G.Benick hat sich bei einer Revision als Synonym von 28 *longulum* Grav. erwiesen.

4:153 32 *microps* L.Benick ist Synonym von 31 *dilutum* Er.

4:154 33 *testaceum* ist disjunkt verbreitet und kommt auch südlich der Drau in den dinarischen Karstgebirgen vor.

35 *styriacum* ist Synonym von 34 *carinthiacum*; letzterer ist in den Karawanken, dem Bacher Gebirge und der Koralpe verbreitet. Nördlich und westlich schließt sich das Verbreitungsgebiet einer weiteren Art an, die aus den

Karnischen Alpen, den Gailtaler und Gurktaler Alpen sowie aus den Seetaler Alpen nachgewiesen wurde. Wie bei 33 *testaceum* und 34 *carinthiacum* ist eine sichere Bestimmung nur anhand der primären und sekundären Geschlechtsmerkmale möglich (siehe ASSING 1996).

12:154 Der Name **volgense** Hochhuth bleibt im Interesse der Stabilität der Nomenklatur bestehen. Es gilt das „Prinzip des ersten revidierenden Autors“, in diesem Falle BOHÁČ, 1986. Die Nomenklaturregeln (ICZN, 1985) kennen keine Seitenpriorität. Deshalb ist die spätere Änderung des Namens durch GUSAROV in *boreale* Hochhuth gegenstandslos.

12:155 20b **taxi** Bernh. wurde auch in Polen festgestellt.

4:155 71. Gattung: **Achenium** Curtis
Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

12:156 75. Gattung: **Leptacinus** Erichson

3 *othioides* Baudi kommt in M.E. nicht vor. Der bereits in Bd. 4 verwendete Name 3 *sulcifrons* (Steph.) muß für die bei uns vorkommende Art wieder eintreten; *sulcifrons* (Steph.) ist kein Synonym von 6 *pusillus* (Steph.).

5 *ops* Coiff. ist synonym zu *sulcifrons* (Steph.).

12:156 79. Gattung: **Gyrophypnus** Samouelle
Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

12:158 Der Autorenname bei 4 *scoticus* (Joy) ist ein-, bei 5 *angustus* Steph. auszuklammern.

Nach eingehenden Untersuchungen ist 4 *scoticus* (Joy) als Synonym von 5 *angustus* Stephens zu betrachten.

4:163 80. Gattung: **Xantholinus** Dejean

4:165 9 *schuleri* Coiff. ist Subspecies von 8 *distans* Muls. & Rey, die sich von der Nominatspezies nur durch ektoskelettale Merkmale und nicht genitaliter unterscheiden soll.

4:166 13 *sejugatus* G.Benick hat sich bei einer Revision als Synonym von 15 *longiventris* Heer erwiesen.

12:159 5a *tonmayeffi* Bordonì ist Synonym von 5 *tricolor* (F.).

12:159 80.a Gattung: **Hypnogyra** Casey
Der Name *glaber* ist in *glabra* (Nordm.) zu korrigieren.

12:159 82. Gattung: **Othius** Stephens
VON MANFRED UHLIG

4:168 Autoren der Art 2 *lapidicola* sind Märkel & Kiesenwetter.

12:160 4a *volans* J. Sahlb. und 4 *melanocephalus* (Grav.): Die Unterschrift der Abb. 84 muß richtig heißen: 82: 4a–1, 4a–2.

Abb. 84: Aed. von 82:4a *Othius volans* J. Sahlb.: 4a–1 Rigi-Kulm [SZ Schweiz], 4a–2 Molard [VD Schweiz]. (UHLIG, Original).

Lz. 3a: Der Abbildungshinweis (Aed. 82:4) ist zu streichen.

Der Aed. von 82:4 *Othius melanocephalus* (Grav.) ist völlig anders gestaltet als der von O. *volans* J. Sahlb. Der Name *Staphylinus melanocephalus* Grav., 1806 [heute *Othius*] ist ein primäres Homonym zu *St. melanocephalus* Fabricius, 1787. Nach COIFFAIT und BORDONI muß statt dessen der Name O. **angustus** Stephens eintreten.

Die in M.E. bisher nur aus dem Thüringer Wald und der Schweiz bekanntgewordene Art 4a *volans* Sahlb. konnte inzwischen auch in Hessen (in der Rhön und auf dem Vogelsberg) nachgewiesen werden.

12:160, 161 84. Gattung: **Erichsonius** Fauvel

Da *Erichsonius* mit hoher Wahrscheinlichkeit ein Monophylum darstellt (UHLIG 1991), ist der Nebensatz (Bd. 12: 161, 1. Zeile) „die möglicherweise auch als getrennte Gattungen angesehen werden müssen.“ zu streichen.

4:174 88. Gattung: **Philonthus** Curtis

4:179 Autoren der Art 12 *frigidus* sind Märkel & Kiesenwetter.

4:181 Der aus Westeuropa einstrahlende *sparsus* Lucas wurde 1987 in der Nähe von Quedlinburg erstmals für die Fauna der damaligen DDR festgestellt.

4:183 Für 68 *agilis* hat der ältere Name *parvicornis* (Grav.) einzutreten.

4:184 45 *confinis* Strand wird nach revidierten Exemplaren vom Neusiedler See (1942) erstmals für Österreich gemeldet.

Zur Einfügung einer weiteren Art ist die Tabelle ab Lz. 64 wie folgt zu erweitern:

64 K. rundlich, weniger breit, mit lang abgerundeten Schläfen. Hsch. nach vorn verengt mit feinen Reihenpunkten. Die Tergite besonders gegen die Basis dicht und fein punktiert. V.Tr. des ♂ deutlich erweitert. Schwarz oder dunkelbraun, Fld. mit Bronzeglanz, 1. F.Gld. und B. gelbbraun

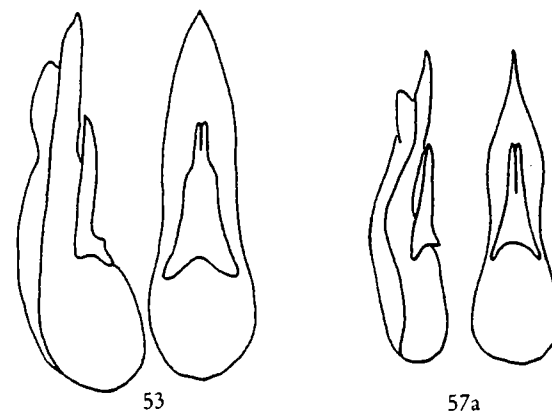


Abb. 42: 88 *Philonthus*: Aedoeagus lateral, dorsal von 53 *quisquiliarius*, 57a *coracion*. (Nach COIFFAIT).

(Stammform), seltener die Fld. hellrot mit schmal geschwärzter Basis (a. *inquinatus* Steph.). Diese Form wird oft mit 17 *caucasicus* verwechselt, ist aber durch das kürzere 1.H.Tr.Gld. gut zu unterscheiden. 5,5–7 mm. ♂: (Abb. 42, Aed. 88:53). Im Anspülicht und an Ufern, h.

53 *quisquiliarius* (Gyll.)

— K. breiter, gerundet viereckig, Hsch. mit groben Reihenpunkten, B. dunkelbraun. 64a

64a Größer und robuster, 6–7 mm, Hsch. nach vorn verengt, die V.Tr. des ♂ kräftig erweitert, F. schwarz. ♂: (Abb. 42, Aed. 88:57a). Hochalpin von den Westalpen bis ins Untere Engadin gemeldet; durch Funde 1988 und 1993 in Vorarlberg erstmals in M.E. nachgewiesen. S.s.

57a *coracion* Peyerimh.

— Kleiner und schlanker, Hsch. nach vorn nicht verengt, V.Tr. des ♂ kaum erweitert, Aed. kürzer mit ± abgestumpfter Spitze. 65

4:185 Für 72 *fulvipes* (F.) hat der Name **rubripennis** (Steph.) einzutreten.
12:166 Die Verbreitungsangaben für 36b **pseudoparcus** Brunne können durch einen 1991 erfolgten Neufund in Österreich (Kärnten) ergänzt werden.

4:186 89. Gattung: **Gabronthus** Tottenham

4:187 Für 2 *balthasari* (Smet.) hat der Name **limbatus** Fauvel einzutreten; die Art ist neu für Österreich.

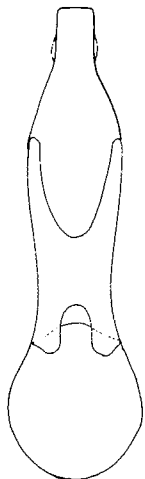
4:187 90. Gattung: **Gabrius** Curtis

Autor der Gattung ist Stephens, 1832.

4:191 Hier ist noch eine weitere *Gabrius*-Art zu berücksichtigen, die – aus Mazedonien beschrieben – jetzt auch in Österreich festgestellt wurde. Sie ist innerhalb der *nigritulus*-Verwandtschaft nur durch den abweichenden Aedoeagus (Abb. 43, 90:18a) zu identifizieren. Sie wurde in den Tauern im Kapruner Tal in 2000 m Höhe aus Heu gesiebt. 18a **robustus** Smetana

17 *spurius* Smetana ist Synonym von *ravasinii* Gridelli, eine Art, von der erst nach einer Revision verlässliche Belege aus der Steiermark sowie aus Nieder- und Oberösterreich vorliegen.

Für 23 *pennatus* Sharp muß **breviventer** (Sperk) eintreten. Ebenfalls synonym zu dieser Art ist nach SCHILLHAMMER *Gabrius hublei* Coiff. & Seegers aus Belgien.



18a

Abb. 43:
90 *Gabrius*: Aedoeagus von 18a *robustus*. (Original).

4:192 91. Gattung: **Creophilus** Mannerheim

4:193 93. Gattung: **Emus** Curtis

In beiden Fällen ist Leach in Samouelle, 1819, Autor der Gattungen.

4:196

12:169

99. Gattung: **Ocypus** Stephens

Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

4:202 22 **minax** (Muls. & Rey) konnte 1992 bei Kleve erstmals in Deutschland festgestellt werden; es ist der bisher östlichste Fundort dieser südwest-europäischen Art.

12:169

100. Gattung: **Heterothops** Stephens

12:170 3b **stiglundbergi** Israelson ist inzwischen in M.E. überall vbr. und ± häufig, dagegen ist 2 **praeivus** Er. wesentlich seltener geworden und zumindest in Ost-Deutschland fast völlig verschwunden.

4:205

103. Gattung: **Velleius** Mannerheim

Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

4:205

104. Gattung: **Quedius** Stephens

4:215 36 *mülleri* muß korrekterweise **muelleri** geschrieben werden.

4:217 47 *obliteratus* ist in **oblitteratus** Er. zu korrigieren.

12:172 Nach KORGE ist 44b *paralimbatus* Coiff., 1969, als Synonym zu 43 *suturalis* Kiesw., 1845, zu stellen.

4:220

3. Tribus: **Atanygnathini**

Nach NEWTON & THAYER ist der Name *Atanygnathini* Lohse (nec Jacobson) aus Prioritätsgründen durch **Tanygnathini** Reitter zu ersetzen.

4:221

20. Unterfamilie: **Tachyporinae**

VON MICHAEL SCHÜLKE

CAMPBELL, J. M. (1991): Revision of the genera *Mycetoporus* und *Ischnosoma* of North America. – Mem. ent. soc. Canada No. 156: 1–169.

– (1993): A Revision of the genera *Bryoporus* Kraatz und *Bryophacis* Reitter and two new related genera from America north of Mexico (Coleoptera: Staphylinidae: Tachyporinae). – Mem. ent. soc. Canada No. 166: 1–85.

NEWTON, A. F. & M. K. THAYER (1992): Current Classification and Family-Group Names in Staphyliniformia (Coleoptera). – Fieldiana Zool. No. 67: I–III und 1–92.

4:222

12:175

1. Tribus: **Bolitobiini**

Für den Namen Bolitobiini Horn muß aus Prioritätsgründen der Name **Mycetoporini** Thomson eintreten. In der Tribus-Beschreibung ist die Formulierung: „selten unregelmäßig punktiert“ durch „selten zusätzlich mit unregelmäßiger Punktur“ zu ersetzen.

Gattungstabelle

Da sich mehrere Gattungen der Tribus als polyphyletisch erwiesen haben und inzwischen geteilt wurden, ist eine Neufassung der Gattungstabelle notwendig.

- 1 1. Gld. der M.- u. H.Tr. unterseits mit einzelnen kräftigen Dornborsten und einer feinen Grundbehaarung. Endgld. der L.Ts. schräg abgestutzt, die Schnittfläche $\pm$ ausgehöhlt und mit kleinen Sinnesborsten besetzt (L.Ts. 112 in Bd. 4:222). Arten von mind. 6 mm Länge mit auffälligen Sexualdimorphismen (verlängerte 11. F.Gld. der σ , erweiterte M.Schn. u. Tr. der σ) und/oder deutlicher ungereilter Grundbehaarung der Fld.
 — 1. Gld. der M.- u. H.Tr. nur mit einfacher Grundbehaarung, das Endgld. der L.Ts. höchstens am Ende etwas gerade abgestutzt. Ohne auffällige Sexualdimorphismen oder ungereimte Grundbehaarung der Fld. 2
- 2 Letztes Gld. der Kf.Ts. viel kürzer und höchstens halb so breit wie das vorletzte, oft nur eine dünne nadelförmige Spitze bildend (Kf.Ts. 109 in Bd. 4:222, 109.a). K. hinten am Innenrand der Augen mit einem $\pm$ kräftigen Borstenpunkt. 3
- Letztes Gld. der Kf.Ts. kräftiger und stets mehr als halb so breit wie das vorletzte Gld. (Kf.Ts. 110:2, 111 in Bd. 4:222), meist von gleicher Länge wie dieses, nur selten kürzer (Kf.Ts. 110:5 in Bd. 4:222), dann aber am Innenrd. der Augen hinten ohne Borstenpunkt. 4
- 3 F. lang und schlank, K. u. Hsch. deutlich überragend, vorletzte Gld. nicht deutlich quer, letztes Gld. der H.Tr. nicht länger als das vorletzte. Sternite 5 u. 6 beim σ mit auffälligen Borstenfeldern (Hlb. 109:31–33 in Bd. 4:230). Letztes Gld. der Kf.Ts. an der Basis etwa halb so breit wie das vorletzte, nicht ausgesprochen nadelförmig (Abb. 44, Kf.Ts. 109.a).
 109.a *Ischnosoma* Thomson
 (Arten 31–33 von 109 *Mycetoporus* Mannerheim in Bd. 4)
 — F. kürzer, nicht oder kaum länger als K. u. Hsch. zusammen. Vorletzte Gld. fast immer quer. Letztes Gld. der H.Tr. länger als das vorletzte,

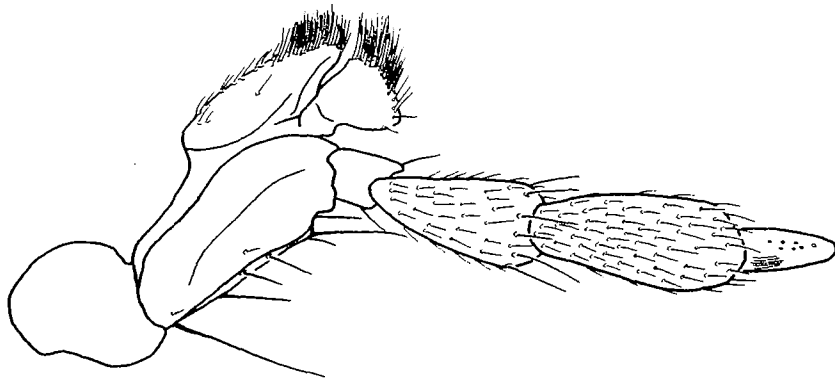


Abb. 44: 109.a *Ischnosoma*: Maxille von 3 *splendidum*. (Original).

Sternite 5 u. 6 des σ ohne Borstenfelder. Letztes Gld. der Kf.Ts. nadel-förmig.

109 *Mycetoporus* Mannerheim

(Arten 1–30 von 109 *Mycetoporus* Mannerheim in Bd. 4)

- 4 K. am Innenrand der Augen hinten mit einem kräftigen Borstenpunkt. 5
- K. am Innenrand der Augen hinten ohne kräftigen Borstenpunkt. 6
- 5 F. kurz und zur Spitze kräftig verdickt, die letzten F.Gld. seitlich stark zusammengedrückt. Gld. 3 der L.Ts. nicht wesentlich länger als Gld. 2.
 111.a *Carphaxis* des Gozis
 (Art 1 von 111 *Bolitobius* Mannerheim in Bd. 4)
 — F. zur Spitze nicht oder nur schwach verdickt, seitlich nicht zusammen-
 gedrückt und kaum breiter als lang. Gld. 3 der L.Ts. wesentlich länger als
 das verkürzte Gld. 2 (L.Ts. 110 in Bd. 4:222). 110 *Bryoporus* Kraatz
 (U.G. *Bryoporus* s.str. von 110 *Bryoporus* Kraatz in Bd. 4)
- 6 Die Gld. der L.Ts. von abnehmender Breite, das 1. Gld. stark verdickt,
 das 2. Gld. sehr kurz und deutlich breiter als Gld. 3 (L.Ts. 110 in Bd.
 4:222). Schildchen mit in der Mitte unterbrochenem Basalrand. Fld. meist
 $\pm$ einfarbig.
 110.a *Bryophaxis* Reitter
 (U.G. *Bryophaxis* Reitter von 110 *Bryoporus* Kraatz in Bd. 4)
 — L.Ts. gestreckt, das 3. Gld. kaum schmaler als die vorhergehenden (L.Ts.
 111 in Bd. 4:222). Schildchen mit vollständigem Basalrand, Fld. meist
 mehrfarbig.
 111 *Lordithon* Thomson
 (Arten 2–9 von 111 *Bolitobius* Mannerheim in Bd. 4)

4:223 109. Gattung: *Mycetoporus* Mannerheim

4:229 Der Autor von 23 *nigrans* ist Mäklin, das Synonym *boreellus* J.Sahlb. ist zu streichen.

4:230 Statt 25 *maerkeli* lies *maerkelii* Kraatz.

4:223 Lz. 1–: Die bisherige U.G. *Ischnosoma* wird ausgegliedert und zur selbständigen

109.a Gattung: *Ischnosoma* Stephens

4:230 Hierzu gehören die unter Lz. 34 bis 35– aufgeführten Arten, die neu numeriert und in Angleichung an das geänderte Geschlecht des Gattungsnamens nunmehr 1 *bergrothi* (Hellén), 2 *longicorne* (Mäklin) und 3 *splendidum* (Gravenhorst) heißen müssen.

Lz. 35: 2 *longicorne* und 3 *splendidum* sind durch F.Bau und Fld.Beborstung nicht sicher zu trennen. Die Leitzahlen sind wie folgt zu ersetzen:

- 35 Größer, 4,5–5,5 mm, Kopf breiter, rundlich, auf der Oberseite glatt, ohne Spuren einer Chagrinierung. σ : Sternite 4–6 mit auffälliger Beborstung (4., 5. und 6. Sternit 109:32 in Bd. 4:230). Ü., aber etwas seltener als die folgende Art.
 2 *longicorne* (Mäklin)
- Kleiner, 3,5–5 mm, K. deutlich gestreckt, nach vorn schmaler werdend, auf der Oberseite mit deutlicher querriefiger Chagrinierung. σ : Sternite 4–6 mit charakteristischer Beborstung (4., 5. und 6. Sternit 109:33 in Bd. 4:230). Ü. h.
 3 *splendidum* (Gravenhorst)

Lz. 1—: Die bisherige U.G. *Bryophacis* wird zur selbständigen 110.a Gattung *Bryophacis* Reitter.

Lz. 2: 1 *multipunctatus* ist durch *multipunctus* Hampe zu ersetzen.

Hierhin gehören die in der Tabelle unter Lz. 5–8 aufgeführten Arten, die nun die Artnummern 110.a: 1–5 erhalten müssen. Alle Autorennamen sind einzuklammern.

Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

Lz. 1—: „Fld. mit kräftiger unregelmäßiger Punktur, in der eine Hauptreihe nicht zu erkennen ist“ ist durch „Fld. neben einer Hauptreihe aus kräftigen abstehenden Borsten mit grober unregelmäßiger Punktur und ± anliegender Behaarung“ zu ersetzen.

Lz. 2: Die Gegensätze sind durch folgende Formulierung zu ersetzen:

- 2 Größer, 7–9 mm, F. mit meist 2–3 hellen Endgld. V.Tr. des ♂ stark erweitert. Hsch. und Hlb. Spitze (Hinterhälfte der Segmente 9 u. 10) immer schwarz. ♂: 6. Sternit mit einem breiten Borstenfeld vor der erweiterten Mitte des H.Rd., Medianlobus des Aedoeagus apikal stark zugespitzt. Verbreitet, aber n.h. 1 *cingulatus* Mannerheim
- Kleiner, 6–7 mm, F. mit meist nur einem hellen Endgld., V.Tr. des ♂ wenig erweitert. Hsch. schwarz (Stammform) oder rot (a. *merdaria* Gyll.), Hlb. Spitze nicht angedunkelt. ♂: 6. Sternit mit schmalere Borstenfeld vor der erweiterten Mitte des H.Rd., Medianlobus des Aedoeagus wenig zugespitzt. Verbreitet, aber n.h. 2 *castaneus* (Stephens) (*analis* auct. nec F.)

Lz. 4: 6 *binotatus* (Gravenhorst) wurde in Baden-Württemberg (Karlsruhe) gefunden und ist damit auch aus dem Gebiet der alten Bundesländer sicher belegt.

12:177 Wegen des Hinzutretens einer weiteren Art und unbefriedigender (und vertauschter) Abbildungen der Aedoeagi wird die Tabelle für die *testaceus*-Gruppe (Leitzahl 5a–5c) neu gefaßt, Abbildungen für die Aedoeagi und Hlb. Sternite werden ergänzt. Bei den betreffenden Abbildungen in Bd. 12 (Abb. 102–104) ist jeweils 2a mit 2b in den Abbildungsunterschriften vertauscht.

- 5a F. wenig gestreckt (F. 113:2 in Bd. 12:179). Gld. 7 nicht länger als am Ende breit, Gld. 8–10 deutlich quer. Oberseite einfarbig bräunlich-schwarz. Durchschnittlich kleiner als die folgenden Arten, 3,5–4,5 mm. ♂: V.Tr. wenig erweitert (V.Tr. 113:2 in Bd. 12:180), Sternit 6 mit

breitem und flachem Ausschnitt am H.Rd. (Abb. 45, 6. Sternit 113:2), Aedoeagus klein mit relativ einfach gebautem Ausstülpsschlauch und charakteristischem Sklerit im Medianlobus (Abb. 45, Aed. 113:2). Weit verbr. und ü. h., oft unter Rinde oder an verrottetem Holz.

2 *testaceus* (Fabricius)

- F. deutlich gestreckt (F. 113:2a, 2b in Bd. 12:179), Gld. 7 deutlich länger als breit, Gld. 8–10 nicht quer. Oberseite einfarbig gelbbrot bis schwarzbraun oder zweifarbig schwarzbraun mit rötlichen Fld., durchschnittlich größer. ♂: Vordertarsen stark erweitert, Aedoeagus größer und mit anderen Innen-Armaturen versehen. 5b
- 5b Körper ± zweifarbig, K., Hsch. und Hlb. schwarzbraun, Fld. rotbraun mit teilweise angedunkeltem Nahtwinkel und S.Rd., Hlb. an den Seiten kräftig und lang beborstet. ♂: V.Tr. deutlich erweitert (V.Tr. 113:2a in Bd. 12:180), Sternit 6 sehr langgestreckt, mit charakteristischem flachen und schmalen Ausschnitt am H.Rd. (Abb. 45, 6. Sternit 113:2b), Aedoeagus groß (Abb. 45, Aed. 113:2b) mit einfachem Ausstülpsschlauch und schlankem Sklerit im Medianlobus. 3,8–4,8 mm. Weit verbr. und ü. h., im Gegensatz zu 2 *testaceus* eher in der Bodenstreu zu finden, aber auch an Totholz. 2b *marshami* (Stephens)
- Zumindest der Vorderkörper einfarbig gelbbrot bis schwarzbraun, Fld. nie abstechend heller. ♂: Sternit 6 kürzer, mit breiterem Ausschnitt am Hinterrand (Abb. 45, 6. Sternit 113:2a, 2c, 2d), Aedoeagus mit abweichenden Innen-Armaturen. 5c
- 5c O.S. einfarbig braun bis schwarz, Punktierung des Hsch. weitläufig, S.Beborstung des Hlb. sehr kurz. ♂: V.Tr. deutlich erweitert (V.Tr. 113:2b in Bd. 12:180), 6. Sternit kurz (Abb. 45, 6. Sternit 113:2a), Aed. groß und robust (Abb. 45, Aed. 113:2a) mit trompetenförmig erweiterten Ausstülpsschlauch mit stärker sklerotisierter hakenförmiger Spitze und charakteristischem Sklerit im Medianlobus, Parameren den Medianlobus des Aed. deutlich überragend. ♀: V.Tr. kaum erweitert. 3,9–4,9 mm. In M.E. vorwiegend montan, Funde bisher aus Böhmen, der Slowakei, Deutschland (Thüringen, Niedersachsen, Bayern), Österreich (Tirol, Steiermark) und der Schweiz (Bern). Im Anspüllicht und an *Armilaria mellea* gefunden. 2a *constans* (Fowler)
- O.S. einfarbig braun bis schwarz oder rötlich mit angedunkelter Hlb. Basis, Punktierung des Hsch. dichter, S.Beborstung des Hlb. kurz. ♂: 6. Sternit länger. 5d
- 5d Vorderkörper gelbbrot, Hlb. an der Basis ± angedunkelt. ♂: V.Tr. sehr stark erweitert (V.Tr. 113:2c in Bd. 12:180), 6. Sternit mit tieferem Ausschnitt (Abb. 45, 6. Sternit 113:2c), Aed. sehr groß (Abb. 45, Aed. 113:2c), mit langem Ausstülpsschlauch mit stärker sklerotisierter abgerundeter Spitze und charakteristischem Sklerit im Medianlobus. Parameren den Medianlobus des Aed. sehr weit überragend. ♀: V.Tr. ebenfalls deutlich erweitert. 4,1–4,9 mm. Bisher nur Einzelfunde aus Böhmen, Mähren, der Slowakei, Österreich (Burgenland) und Deutschland (Sachsen, Brandenburg, Mecklenburg-Vorpommern und Nordrhein-Westfalen) bekannt. 2c *lokayi* (Smetana)

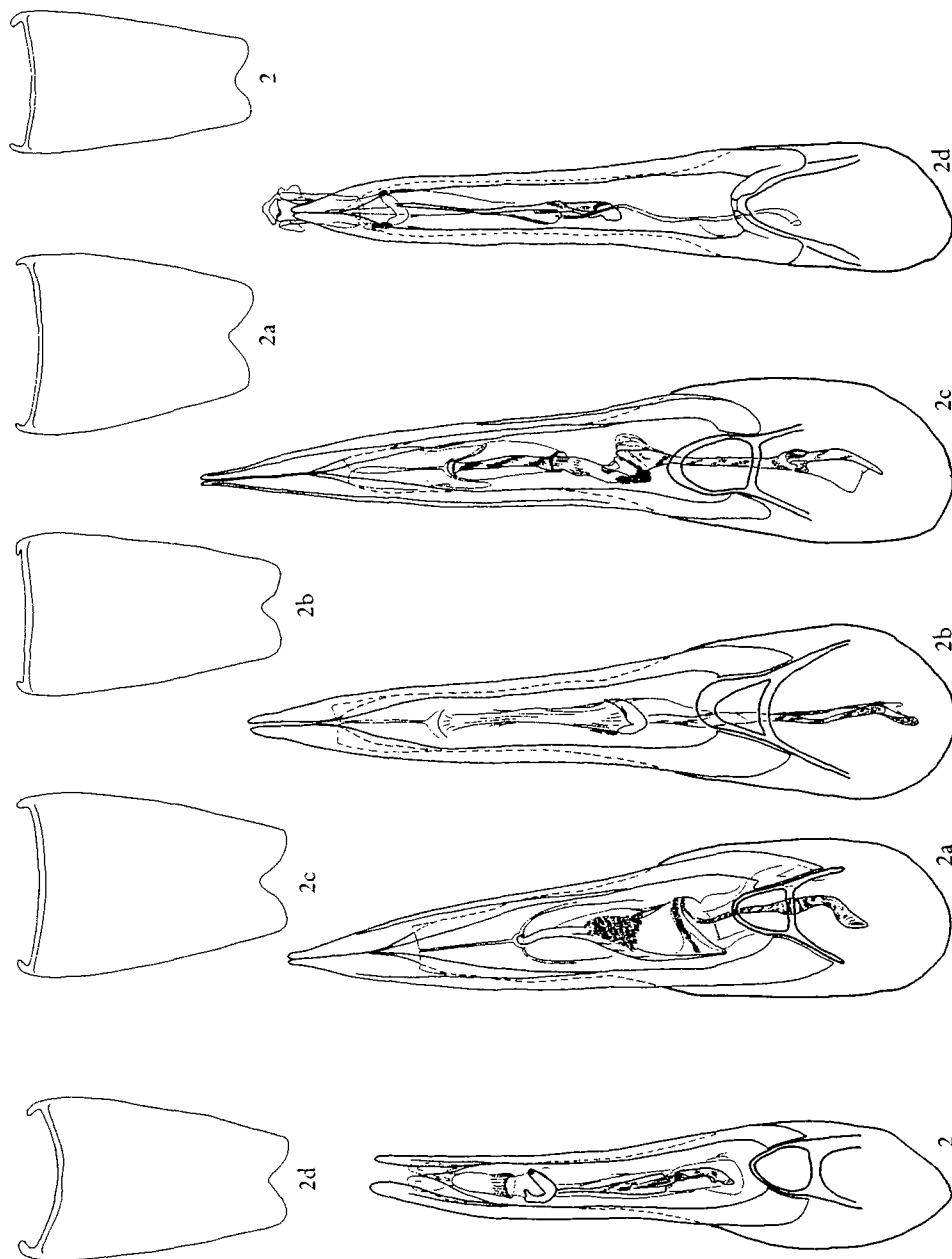


Abb. 45: 113 *Sepedophilus*: 6. Sternit von 2 *testaceus*, 2a *constans*, 2b *marshami*, 2c *lokayi*, 2d *lusitanicus*; Aedoeagus von 2 *testaceus*, 2a *constans*, 2b *marshami*, 2c *lokayi*, 2d *lusitanicus*. (Originale).

- O.S. einfarbig braun bis schwarzbraun. ♂: V.Tr. weniger stark erweitert, 6. Sternit mit flacherem Ausschnitt (Abb. 45, 6. Sternit 113:2d), Aed. kleiner und schmaler (Abb. 45, Aed. 113:2d) mit einfachem Ausstülp-schlauch ohne stark sklerotisierte Spitze und charakteristischem Sklerit im Medianlobus, Parameren den Medianlobus kaum überragend. ♀: V.Tr. nicht erweitert. 4,3–5,1 mm. Westeuropäische Art, aus Belgien und S.Schweden gemeldet u. vielleicht im westl. M.E. weiter verbreitet, an verrottetem Holz und in Nadelstreu. 2d *lusitanicus* Hammond

4: 237 114. Gattung: *Tachyporus* Gravenhorst

4:238 Zur Aufnahme einer weiteren Art ist die Tabelle ab Lz. 6 wie folgt zu erweitern:

- 6 Kopf groß, über den Augen fast so breit wie die Länge des Hsch., Fld. ziemlich kurz, etwa von der Länge des Hsch., stets mit deutlicher Mikroskulptur. V.Tr. des ♂ meist auffällig stark erweitert. 7
- K. kleiner, deutlich schmaler als die Länge des Hsch., V.Tr. des ♂ weniger stark erweitert. 6a
- 6a Fld. deutlich länger als der Hsch., meist mit dunkler Skutellarmakel oder (und) dunklem S.Rd. 9
- Fld. kurz, etwa so lang wie der Hsch., einfarbig rot mit deutlicher Mikroskulptur. Kleine Art mit hellem Hsch. und hellen Fld. Aed. ähnlich dem von *austriacus* (Abb. 46, Aed. 114:17), aber ohne größere sklerotisierte Ausstülpkörper (Abb. 46, Aed. 114:19). Osttirol (Hohe Tauern, Lasörlinggruppe) und Steiermark, sonst in N.E. und Sibirien.

19 *obscurus* Zetterstedt

4:239 Lz. 12: 8 *chrysomelinus* erwies sich als Komplex von drei sehr ähnlichen Arten, von denen zwei in M.E. weit verbreitet und häufig sind. Die Tabelle ist ab Lz. 12 wie folgt zu ergänzen:

- 12 Größer, 3,5–4 mm. Kf.Ts. einfarbig gelb, Fld. hellrot mit ± deutlicher Skutellarmakel und schwarzem S.Rd.-Wisch oder mit ± deutlicher schwarzer Basalbinde, Fld. vollständig mikroskulpturiert. Hsch.M. s.s. mit angedeuteter Diskalmakel. 12a
- Kleiner, 2,5–3,5 mm. Vorletztes Gld. der Kf.Ts. angedunkelt. Fld. meist dunkler oder mit breiten dunklen Basalbinden. Hierher Stücke mit hellem Hsch. der Arten 9 *tersus* (Fld. ohne Mikroskulptur), 13 *transversalis* (auch der Hsch. mikroskulpturiert), 14 *pulchellus* und 15 *pusillus* (Fld. bei beiden mit Mikroskulptur), die weiter unten behandelt werden (vgl. Bemerkung bei Lz. 5). 13
- 12a Fld. meist ± hell, lediglich die Skutellarregion und der vordere S.Rd. teilweise geschwärzt, sehr selten mit angedeuteter schwarzer Basalbinde. Fld. mit zwei Diskalborstenreihen versehen, meist mit mehr als einer Suturalborste (Abb. 46, Fld. 114:8, 114:8a). Aedoeagus (Abb. 46, Aed. 114:8, 114:8a). 12b
- Fld. mit deutlicher schwarzer Basalbinde, nur einer Diskalborstenreihe und nur einer Suturalborste (Abb. 46, Fld. 114:8b). ♂: Aedoeagus (Abb. 46, Aed. 114:8b). S.s. im südöstl. ME (Österreich, Slowakei).

8b *vafer* Schülke

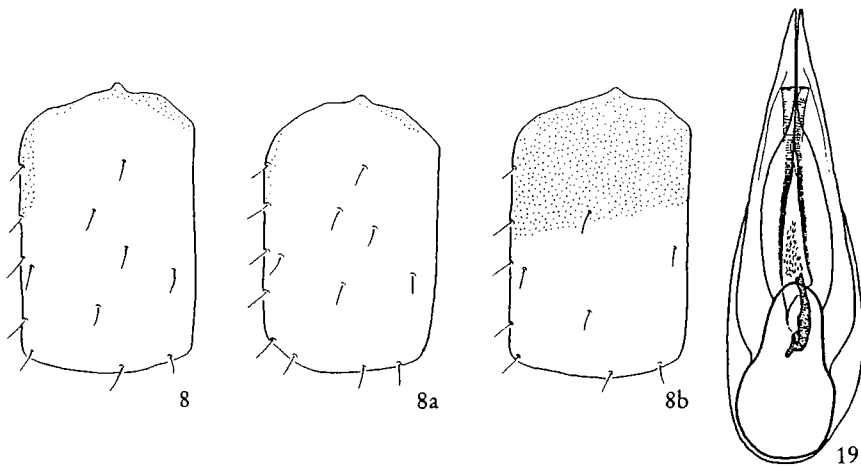


Abb. 46: 114 *Tachyporus*: Linke Flügeldecke und Aedoeagus von 8 *chrysomelinus*, 8a *dispar*, 8b *vafer*; Aedoeagus von 17 *austriacus*, 19 *obscurus*. (Nach SCHÜLKE 1996 (8, 8a, 8b), SCHÜLKE 1993 (17, 19)).

- 12b H.Rd. jeder Fld. mit 3 abstehenden kräftigen Borsten. ♂: Sklerit im Medianlobus des Aed. kurz (0,15 mm), Parameren mit längeren Spitzen (Abb. 46, Aed. 114:8). Überall h. 8 *chrysomelinus* (Linné)
 — H.Rd. der Fld. mit 4 kräftigen Borsten. ♂: Sklerit im Medianlobus des Aed. länger (0,25 mm), Parameren mit kürzeren Spitzen (Abb. 46, Aed. 114:8a). Überall h. 8a *dispar* (Paykull)

Lz. 15: Autor von 7 *hypnorum* ist (Fabricius).

- 4:241 116. Gattung: *Lamprinus* Heer
 1 *erythropterus* (Panz.) wurde auch in Norddeutschland (Lüneburger Heide) nachgewiesen.

- 4:242 117. Gattung: *Tachinus* Gravenhorst
 12:182

4:243 Autoren der Art 2 *latiusculus* sind Märkel & Kiesenwetter.
 Lz. 14a: 13a *sibiricus* wurde inzwischen auch in N.Tirol (Lechtal) und in Kärnten gefunden und dürfte in den Ostalpen weiter verbreitet sein.

- 5:11 22. Unterfamilie: *Aleocharinae*
 12:185, 188

NEWTON, A. F. & M. K. THAYER (1992): Current Classification and Family-Group Names in Staphyliniformia (Coleoptera). — Fieldiana Zool. No. 67: I–III und 1–92.

Aufgrund dieser Arbeit sind in den Tribustabellen (Bd. 5:11, 12, u. Bd. 12:185, 186) aus Prioritätsgründen folgende Namensänderungen vorzunehmen:

Statt Oligotini jetzt 6 *Hypocyphtini*
 Statt Bolitocharini jetzt 11 *Homalotini*.
 Statt Myrmedoniini (= *Zyrasini*) jetzt 16 *Lomechusini*.

- 5:20 124. Gattung: *Diglotia* Champion
 12:187 Autoren von 1 *submarina* sind Fairmaire & Laboulbène.

- 5:22 126. Gattung: *Oligota* Mannerheim
 von VOLKER ASSING

ASSING, V. (1995): Erstnachweis von *Oligota inexpectata* Williams für Deutschland, mit Bemerkungen zur Unterscheidung von *O. pusillima* (Gravenhorst) und *O. pumilio* Kiesenwetter (Col., Staphylinidae). — Ent. Nachr. Ber. 39(4): 224–226.

Eine erst 1994 aus der Schweiz als *inexpectata* beschriebene *Oligota*-Art konnte 1995 auch bei Hameln in Niedersachsen als Neufund für Deutschland nachgewiesen werden. Sie steht morphologisch den Arten 8 *pusillima* (Grav.) und 9 *pumilio* Kiesw. nahe und ist von beiden durch nachstehende Tabelle

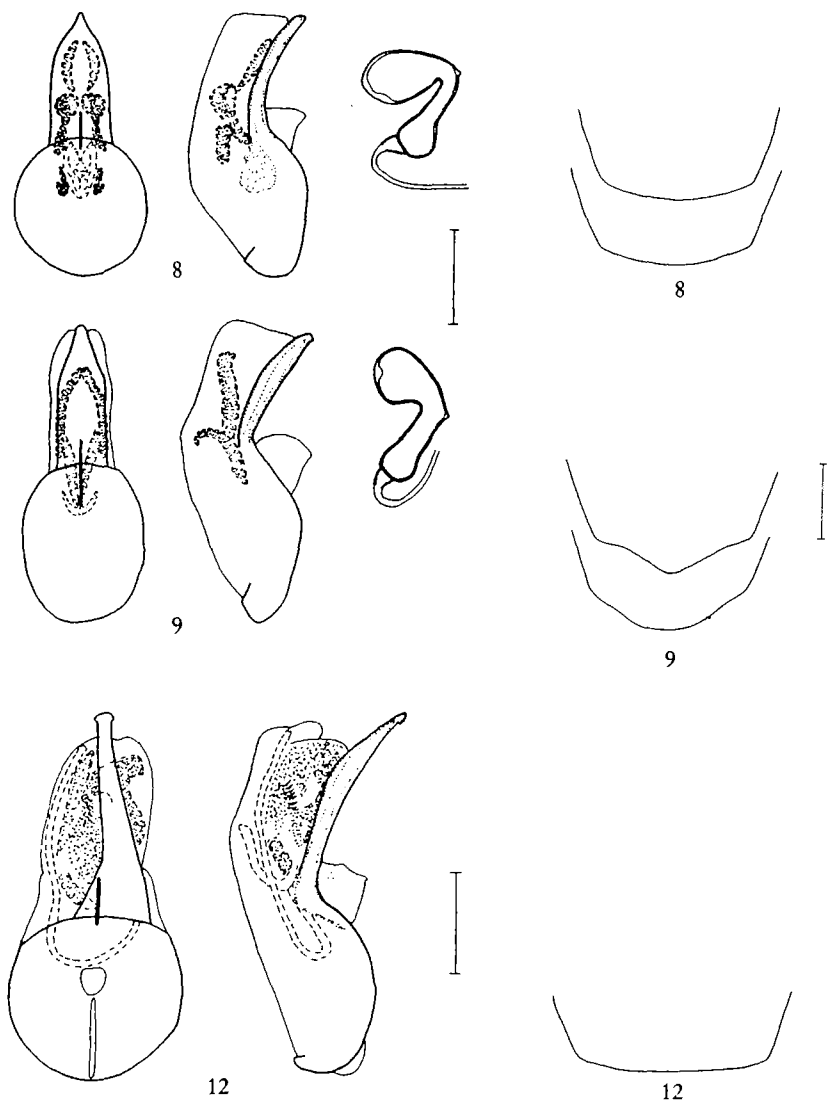


Abb. 47: 126 *Oligota*: Aedoeagus in Ventral- und Lateralansicht von 8 *pusillima*, 9 *pumilio* (mit Spermatheca), 12 *inexpectata*; Umriss der Hinterränder des 8. Sternits von 8 *pusillima* (Männchen), (Weibchen), 9 *pumilio* (Männchen), (Weibchen), 12 *inexpectata* (Männchen). Maßstab = 0,1 mm. (Nach ASSING 1995).

und die im Vergleich zu Band 5:23, 24 verbesserten Genitalabbildungen zu unterscheiden:

- 1 7. Fühlerglied nicht deutlich quer, deutlich kleiner als das 8. und etwa so groß wie das 6., Fühlerkeule daher dreigliedrig erscheinend. ♂: Hinterrand des 8. Abdominalsternits nur schwach gerundet, fast gerade (Abb. 47, 126:12); Aedoeagus mit asymmetrischem langem Ventralfortsatz, Internalsack mit charakteristischen, stark sklerotisierten Innenstrukturen (Abb. 47, 126:12). ♀: nach WILLIAMS (1994) mit leicht nach hinten vorgezogenem 8. Sternit und ohne sklerotisierte Spermatheca. Bisher aus der Schweiz und Deutschland bekannt. 12 *inexpectata* Williams
- 7. Fühlerglied deutlich quer, schmäler als das 8. und breiter als das 6., so daß die Fühlerkeule undeutlich viergliedrig erscheint. Primäre und sekundäre Geschlechtsmerkmale anders. 2
- 2 ♂: Hinterrand des 8. Sternits flach gerundet (Abb. 47, 126:8); Aedoeagus in Lateralansicht mit schmälerem und in Ventralansicht stärker zugespitztem Ventralfortsatz, Internalsack mit charakteristischen sklerotisierten Innenstrukturen (Abb. 47, 126:8). ♀: Hinterrand des 8. Sternits flach gerundet (Abb. 47, 126:8); Spermatheca mit größerer, annähernd eiförmiger Kapsel, Ductus dünner, zum Samenkanal hin stark erweitert (Abb. 47, 126:8). 8 *pusillima* (Grav.)
- ♂: Hinterrand des 8. Sternits deutlich vorgezogen (Abb. 47, 126:9); Ventralfortsatz in Lateralansicht breiter und in Ventralansicht mit stumpferer Spitze, Internalsack mit charakteristischen Innenstrukturen (Abb. 47, 126:9). ♀: Hinterrand des 8. Sternits deutlich gerundet (Abb. 47, 126:9); Spermatheca anders gebildet (Abb. 47, 126:9). 9 *pumilio* Kiesw.

5:24 Für 7 *ruficornis* Sharp hat der Name *punctulata* Heer einzutreten.

12:187 Nach „S. 24“ ist „Lz. 77“ in „Lz. 7–“ zu korrigieren.

12:188 11 *picipes* Steph. konnte durch Funde in Holstein jetzt auch in M.E. nachgewiesen werden.

5:7 (120. Gattung: *Hypocyphus* Gyllenhal) =

12:185 126.b Gattung: *Cypha* Samouelle

Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

5:10 Das wahrscheinlich schon immer bestehende Vorkommen von 11 *seminula* Er. in der Mark Brandenburg – 1837 von dort beschrieben, aber in der Folge als identisch mit *pulicaria* Er. angesehen – konnte 1981 durch den Fund eines Exemplars in Berlin bestätigt werden.

5:27 130. Gattung: *Gyrophaena* Mannerheim

5:29 7 *pseudonana* Strand wurde 1987 in Brandenburg (Kreis Calau) nachgewiesen.

8 *rugipennis* (Muls. & Rey) wird ebenfalls aus Brandenburg (Niederlausitz) gemeldet. Die auf S.28 gegebene Aedoeagus-Zeichnung (130:8) ist unzutreffend.

12:188 Zu „S. 29“: 4a *rousi* wurde inzwischen auch in Deutschland mehrfach nachgewiesen: Hamburg, Westfalen, Thüringen, Brandenburg und Sachsen.

12:188 Hier ist nach der 130.G. *Gyrophæna* unter „S. 33“ noch einzufügen:

130.a Gattung: *Agaricochara* Kraatz

mit der einzigen bei uns vorkommenden Art 1 *latissima* (Stephens) (syn. *laevicollis* Kr.).

5:35 131. Gattung: *Cyphaea* Fauvel

Die korrekte Schreibweise des Gattungsnamens ist *Cyphea*.

5:35 132. Gattung: *Placusa* Erichson

5:37 Autor von 5 *atrata* ist nicht Sahlberg, sondern Mannerheim, 1831.

5:39 135. Gattung: *Silusa* Erichson
VON VOLKER ASSING

Eine Revision des ♀-Holotypus von 3 *pipitzi* Eppelsheim, 1887, und eines 1990 im Burgenland aufgefundenen Männchens ergab, daß die Art in die U.G. *Austriusa* Assing der 142. Gattung: *Euryusa* Erichson versetzt werden muß. Aufgrund der eingehenden Untersuchung ist die Gattungstabelle auf S. 34 ab Lz. 14 wie folgt zu ändern:

- 14 L.Ts. stark verlängert, O.S. ± rauh behaart, Körper (auch Hsch.) mit deutlichen, ziemlich langen S.Borsten. 135 *Silusa* Er.
— L.Ts. nicht auffällig verlängert, O.S. ± anliegend behaart, Körper ohne oder nur mit ganz kurzen S.Borsten; bei einer Art auch der Hlb. mit langen Seitenborsten. 15
15 3. F.Gld. länger als das 2., F. mit ziemlich dicht gedrängten Gld., Hsch. meist sehr umfangreich (L./Br. 1,4). 142 *Euryusa* Er.
— 3. F.Gld. nicht oder kaum länger als das 2., F.Gld. nicht gedrängt, Hsch. nicht auffällig umfangreich. 16

Durch die Versetzung von *pipitzi* ist die Artbeschreibung unter Lz. 2— zu streichen. auch die Lz. 2 entfällt, da *S. rubra* automatisch unter der Lz. 1— behandelt wird.

5:41 139. Gattung: *Pseudomicrodota* Machulka

Die sporadisch in SO.E., Frankreich und Schweden nachgewiesene Art *jelineki* (Krása) wurde 1990 in der Süd-Eifel und 1992 im Weserbergland gefunden und damit erwartungsgemäß auch in Deutschland festgestellt.

5:42
12:190 141. Gattung: *Leptusa* Kraatz
VON JÜRGEN VOGEL & MANFRED KAHLEN

PACE, R. (1989): Monografia del genere *Leptusa* Kraatz (Coleoptera, Staphylinidae). — Mem. Mus. Civ. Stor. nat. Verona (II. Serie), Biologica Nr. 8: 1–307.

KAHLEN, M. & R. PACE (1993): *Leptusa gaisbergeri*, eine neue Art aus Österreich und Bemerkungen zur Synonymie von *Leptusa*-Arten (Coleoptera, Staphylinidae). — Koleopt. Rdsch. 63: 91–94.

FOCARILE, A. (1989): Le *Leptusa* Kraatz (Coleoptera, Staphylinidae) del Ticino con descrizione di quattro nuove specie. (Studi sulle *Leptusa*, 6.) — Boll.Soc.Tic.Sci.Natur. Lugano 77: 123–171.

Nach der monographischen Bearbeitung der Gattung durch R. PACE ergeben sich erneut taxonomische Umstellungen und Ergänzungen; für detaillierte Untersuchungen wird auf diese reich illustrierte Arbeit verwiesen. Eine Aufstellung von Bestimmungsschlüsseln allein nach äußeren Merkmalen ist nicht möglich, so daß für die vier für Mitteleuropa neu hinzugekommenen Arten *Leptusa juliana*, *gaisbergeri*, *hlisnikovskiyi* und *priesneri* nur deren Kurzdiagnosen in Gegenüberstellung zu ihren verwandten Arten gegeben werden können.

10a *juliana* Pace, 1980

Einförmig rötlich-gelb gefärbt, mit langer, heller Behaarung; K., Hsch., Fld. und Hlb. punktiert wie die nahe verwandte Art 10 *schaschli*. 2,7–2,9 mm. (Genitalien Abb. 48, Nr. 4–6). Karawanken.

26a *gaisbergeri* Kahlen & Pace, 1993

Braun gefärbt, Hlb. schwarzbraun mit hellerer Spitze, F. und B. rötlich, Punktur des K. sehr seicht, auf dem Hsch. etwas deutlicher, Fld. deutlich gekörnt und mit flachem Schrägeindruck. Zu vergleichen mit 26 *woerndlei*. 2,1 mm. (Genitalien Abb. 50, Nr. 57–59). Oberösterreich: Höllengebirge.

47a *priesneri* Pace, 1989

Rötlich-braun gefärbt, Hlb. mit breiter, brauner Binde, K., Hsch. und Fld. mit feiner Punktur und Mikroskulptur, Fld. ohne Körnung. Zu vergleichen mit 47 *laevicauda*. 1,8 mm (Genitalien Abb. 56, Nr. 181–183). Oberösterreich: Salzkammergut (Sarstein).

62a *hlisnikovskiyi* Pace, 1983

Rötlich-braun gefärbt, Hlb. schwarz mit rötlicher Spitze, Punktur auf dem K. extrem fein, auf dem Hsch. undeutlich und auf den Fld. deutlich gekörnt. Zu vergleichen mit 38 *austriaca* und 62 *petzeniensis*. 1,4–1,6 mm. (Genitalien Abb. 54, Nr. 128, 129). Koralpe.

Zur einwandfreien Determination der *Leptusa*-Arten sind zumeist Genitaluntersuchungen unerlässlich. Es werden daher auf den Seiten 152–169 die Genitalien aller genannten Arten wiedergegeben.

Neu zusammengestellt wurde eine Synopsis der in Mitteleuropa (Deutschland, Österreich, Tschechien, Slowakei und Polen) vorkommenden *Leptusa*-Arten (S. 170–173), die wichtige Synonyme bzw. die in den Bänden 5 und 12 sowie in HORIONS „Faunistik der mitteleuropäischen Käfer“, Band 11, genannten Namen mit einschließt. Zusätzlich wurden auch solche Arten aus Randgebieten mit aufgenommen, deren Vorkommen in M.E. nicht ausgeschlossen werden kann. Ihre Namen sind eingeklammert und durch eine Verbreitungsangabe ergänzt.

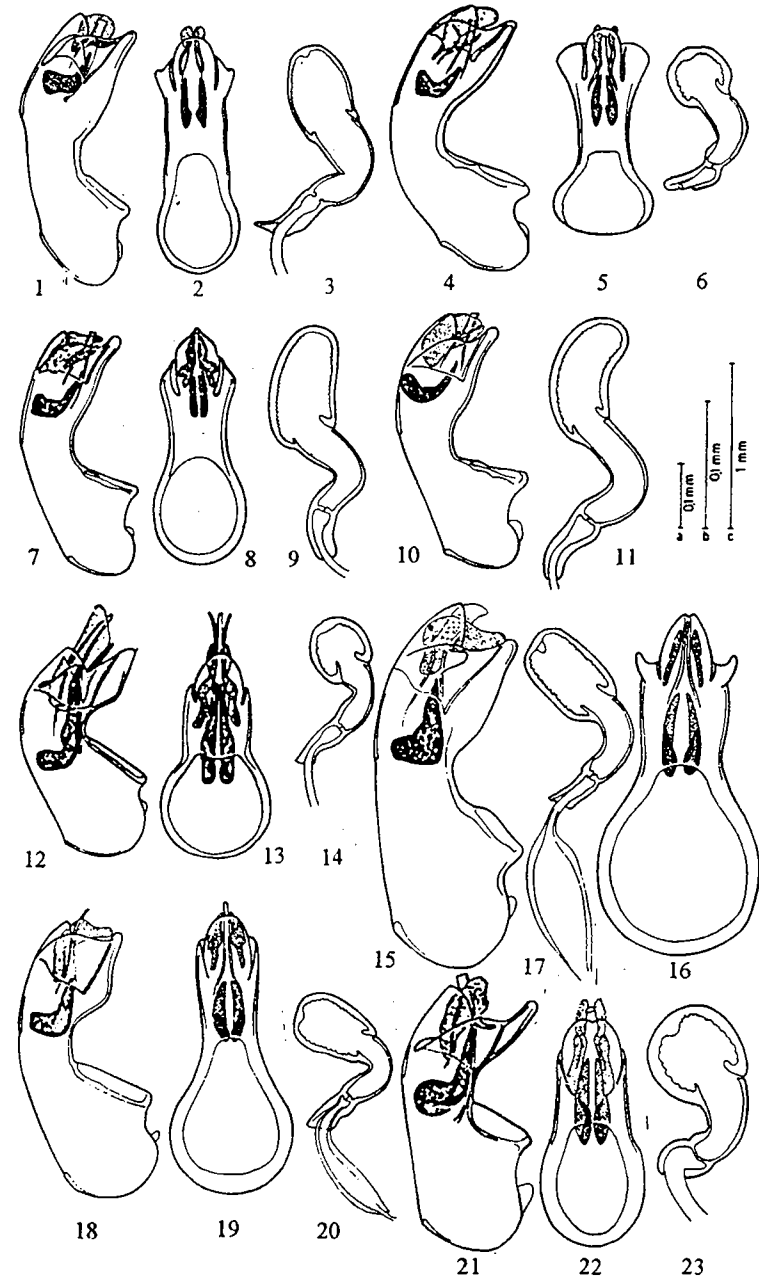


Abb. 48: 141 *Leptusa*. (Nach PACE 1989 außer: Nr. 57, 58, 59 nach KAHLEN & PACE 1993; Nr. 171, 172 nach FOCARILE 1989).
Maßstab a: Aedoeagus, b: Spermatheca, c: Habitus.

- 1 *schaschli* Aedoeagus lateral,
- 2 *schaschli* Aedoeagus dorsal,
- 3 *schaschli* Spermatheca,
- 4 *juliana* Aedoeagus lateral,
- 5 *juliana* Aedoeagus dorsal,
- 6 *juliana* Spermatheca,
- 7 *winkleri winkleri* Aedoeagus lateral,
- 8 *winkleri winkleri* Aedoeagus dorsal,
- 9 *winkleri winkleri* Spermatheca,
- 10 *winkleri endogaea* Aedoeagus lateral,
- 11 *winkleri endogaea* Spermatheca,
- 12 *subalpina* Aedoeagus lateral,
- 13 *subalpina* Aedoeagus dorsal,
- 14 *subalpina* Spermatheca,
- 15 *eximia* Aedoeagus lateral,
- 16 *eximia* Aedoeagus dorsal,
- 17 *eximia* Spermatheca,
- 18 *alpicola* Aedoeagus lateral,
- 19 *alpicola* Aedoeagus dorsal,
- 20 *alpicola* Spermatheca,
- 21 *norvegica* Aedoeagus lateral,
- 22 *norvegica* Aedoeagus dorsal,
- 23 *norvegica* Spermatheca.

Abb. 49: 141 *Leptusa*:

- 24 *pulchella* Aedoeagus lateral,
- 25 *pulchella* Aedoeagus dorsal,
- 26 *pulchella* Spermatheca,
- 27 *carpathica* Aedoeagus lateral,
- 28 *carpathica* Aedoeagus dorsal,
- 29 *carpathica* Spermatheca,
- 30 *fuliginosa* Aedoeagus lateral,
- 31 *fuliginosa* Aedoeagus dorsal,
- 32 *fuliginosa* Spermatheca,
- 33 *fumida* Aedoeagus lateral,
- 34 *fumida* Aedoeagus dorsal,
- 35 *fumida* Spermatheca,
- 36 *ruficollis* Aedoeagus lateral,
- 37 *ruficollis* Aedoeagus dorsal,
- 38 *ruficollis* Spermatheca,
- 39 *oreophila* Aedoeagus lateral,
- 40 *oreophila* Aedoeagus dorsal,
- 41 *oreophila* Spermatheca.

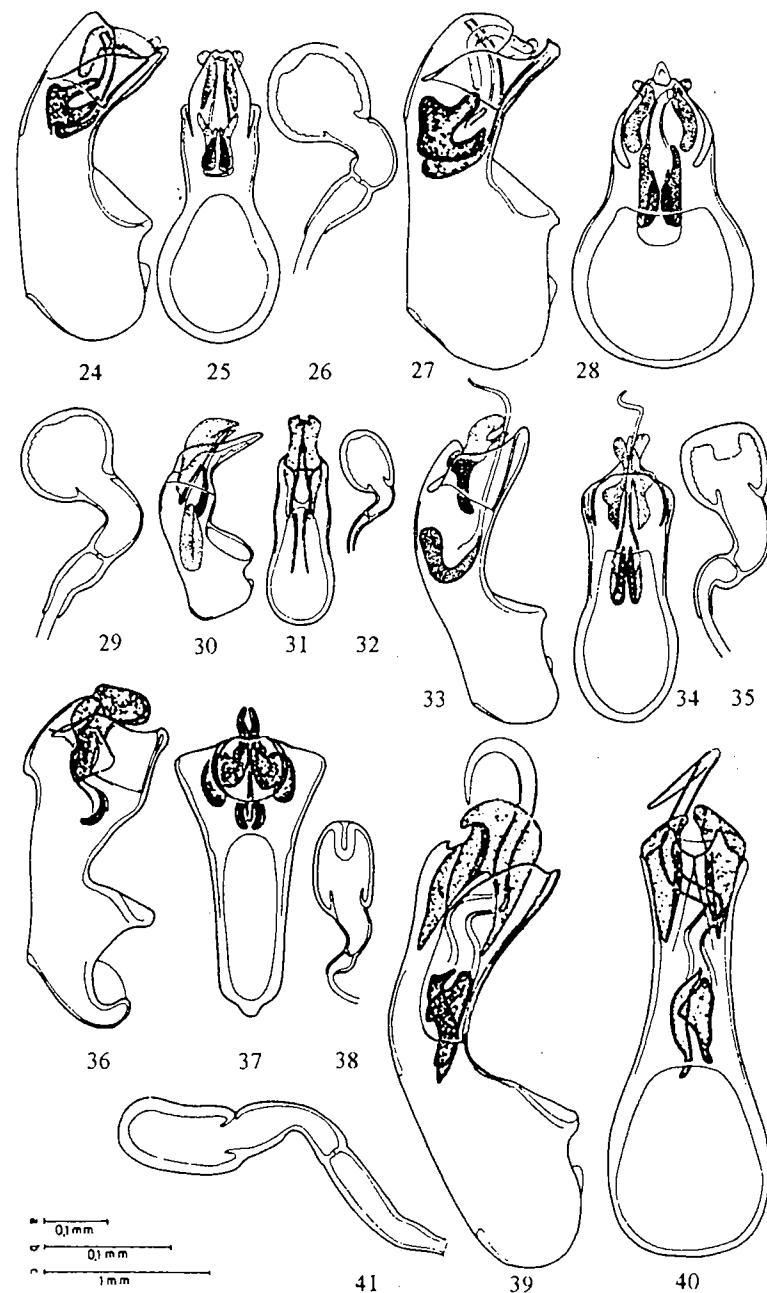


Abb. 50: 141 *Leptusa*:

- 42 *karawankarum* Aedoeagus lateral,
- 43 *karawankarum* Aedoeagus dorsal,
- 44 *karawankarum* Spermatheca,
- 45 *granulicauda* Aedoeagus lateral,
- 46 *granulicauda* Aedoeagus dorsal,
- 47 *granulicauda* Spermatheca,
- 48 *obirensis* Aedoeagus lateral,
- 49 *obirensis* Aedoeagus dorsal,
- 50 *obirensis* Spermatheca,
- 51 *linderiana* Aedoeagus lateral,
- 52 *linderiana* Aedoeagus dorsal,
- 53 *linderiana* Spermatheca,
- 54 *woerndlei* Aedoeagus lateral,
- 55 *woerndlei* Aedoeagus dorsal,
- 56 *woerndlei* Spermatheca,
- 57 *gaisbergeri* Aedoeagus lateral,
- 58 *gaisbergeri* Aedoeagus dorsal,
- 59 *gaisbergeri* Spermatheca.

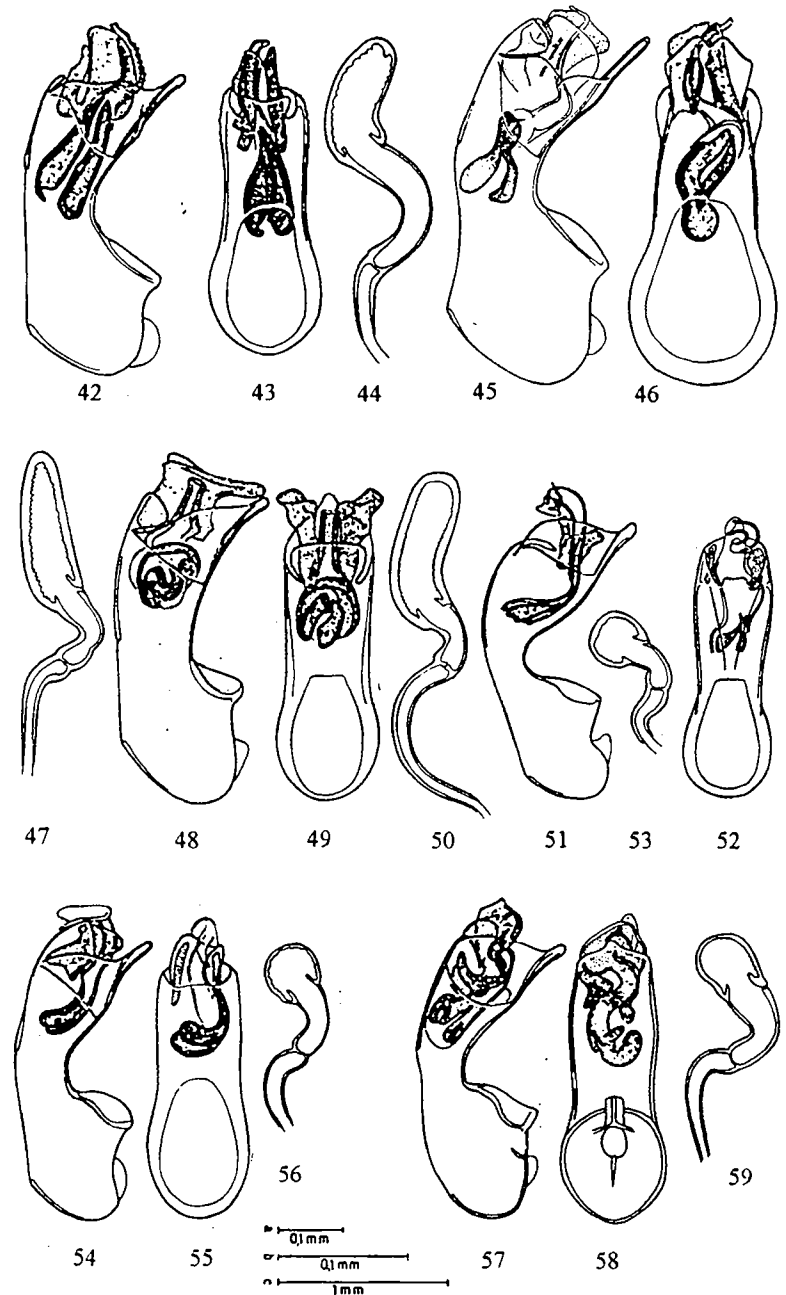


Abb. 51: 141 *Leptusa*:

- 60 *simoni simoni* Aedoeagus lateral,
- 61 *simoni simoni* Aedoeagus dorsal,
- 62 *simoni simoni* Aedoeagus – Apex ventral
- 63 *simoni simoni* Spermatheca,
- 64 *simoni wolfrumi* Aedoeagus lateral,
- 65 *simoni wolfrumi* Spermatheca,
- 66 *simoni inopinata* Aedoeagus lateral,
- 67 *simoni inopinata* Aedoeagus – Apex ventral.
- 68 *flavicornis* Aedoeagus lateral,
- 69 *flavicornis* Aedoeagus dorsal,
- 70 *flavicornis* Spermatheca,
- 71 *puellaris marani* Aedoeagus lateral,
- 72 *puellaris marani* Aedoeagus dorsal,
- 73 *puellaris marani* Spermatheca,
- 74 *montiumcarnorum* Aedoeagus lateral,
- 75 *montiumcarnorum* Aedoeagus dorsal.

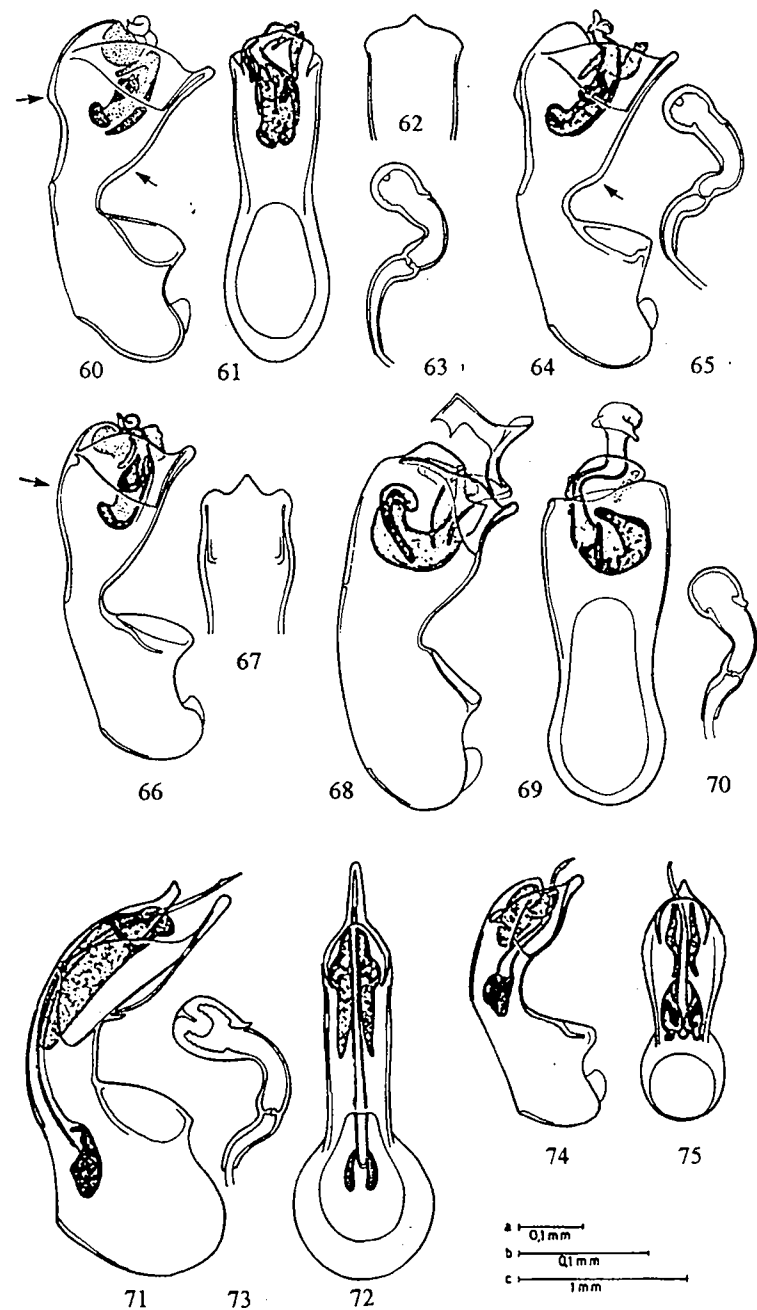


Abb. 52: 141 *Leptusa*:

- 76 *hoelzeli hoelzeli* Aedoeagus lateral,
 77 *hoelzeli hoelzeli* Aedoeagus dorsal,
 78 *hoelzeli hoelzeli* Spermatheca,
 79 *hoelzeli kreissli* Aedoeagus lateral,
 80 *hoelzeli kreissli* Spermatheca,
 81 *hoelzeli lokayi* Aedoeagus lateral,
 82 *hoelzeli lokayi* Spermatheca.
 83 *florae* Aedoeagus lateral,
 84 *florae* Aedoeagus dorsal,
 85 *florae* Spermatheca,
 86 *gracilipes* Habitus,
 87 *gracilipes* Spermatheca,
 88 *tirolensis tirolensis* Aedoeagus lateral,
 89 *tirolensis tirolensis* Aedoeagus dorsal,
 90 *tirolensis tirolensis* Spermatheca.

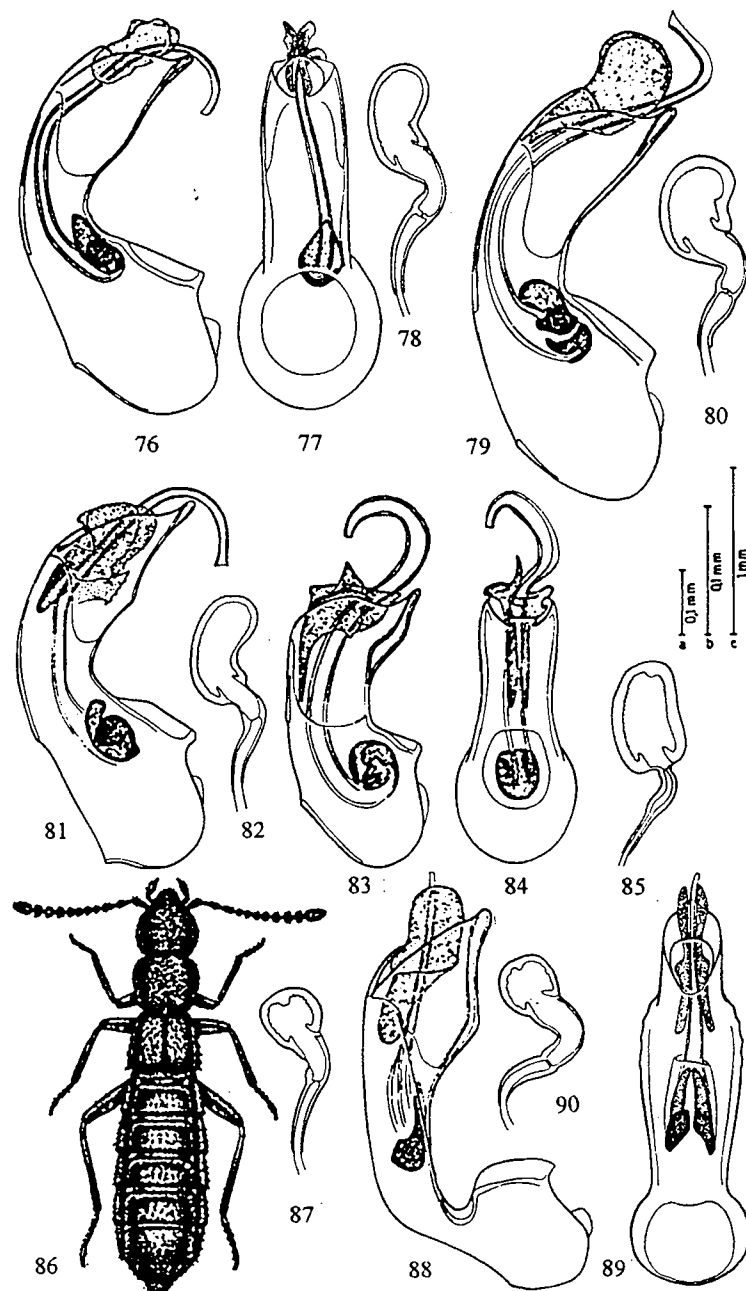


Abb. 53: 141 *Leptusa*:

- 91 *monacha* Aedoeagus lateral,
- 92 *monacha* Aedoeagus dorsal,
- 93 *monacha* Aedoeagus - Apex ventral
- 94 *monacha* Spermatheca,
- 95 *areraensis elegantula* Aedoeagus lateral,
- 96 *areraensis elegantula* Aedoeagus - Apex ventral
- 97 *areraensis elegantula* Spermatheca,
- 98 *ilsae* Aedoeagus lateral,
- 99 *ilsae* Aedoeagus dorsal,
- 100 *ilsae* Spermatheca,
- 101 *sudetica* Aedoeagus lateral,
- 102 *sudetica* Aedoeagus dorsal,
- 103 *sudetica* Spermatheca,
- 104 *globulicollis* Aedoeagus lateral,
- 105 *globulicollis* Aedoeagus dorsal,
- 106 *globulicollis* Spermatheca,
- 107 *pseudoalpestris pseudoalpestris* Aedoeagus lateral,
- 108 *pseudoalpestris pseudoalpestris* Aedoeagus dorsal
- 109 *pseudoalpestris pseudoalpestris* Spermatheca.

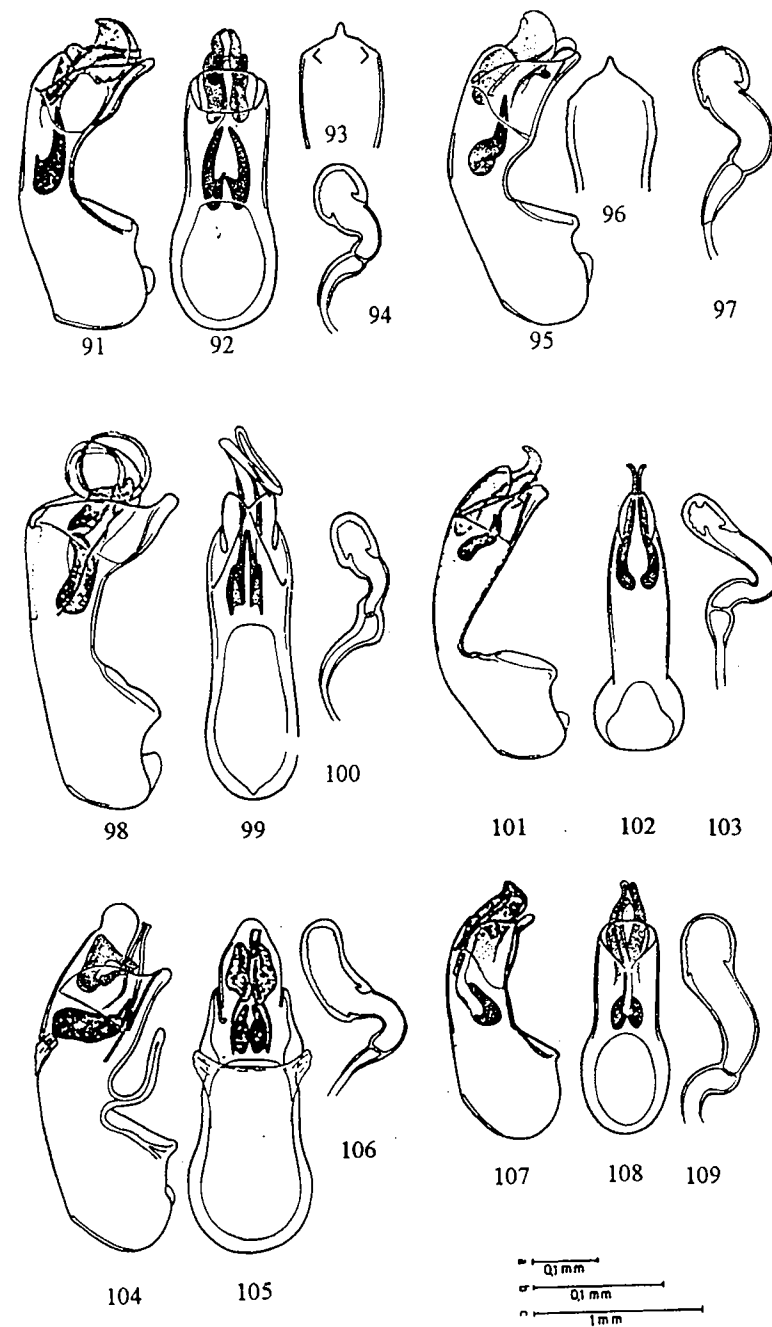


Abb. 54: 141 *Leptusa*:

- 110 *piceata* Aedoeagus lateral,
- 111 *piceata* Aedoeagus dorsal,
- 112 *piceata* Spermatheca,
- 113 *koralpicola* Aedoeagus lateral,
- 114 *koralpicola* Aedoeagus dorsal,
- 115 *koralpicola* Spermatheca,
- 116 *austriaca* Aedoeagus lateral,
- 117 *austriaca* Aedoeagus dorsal,
- 118 *austriaca* Spermatheca,
- 119 *jurassica* Aedoeagus lateral,
- 120 *jurassica* Aedoeagus dorsal,
- 121 *petzeniensis petzeniensis* Aedoeagus lateral,
- 122 *petzeniensis petzeniensis* Aedoeagus dorsal,
- 123 *petzeniensis petzeniensis* Aedoeagus – Apex ventral,
- 124 *petzeniensis petzeniensis* Spermatheca,
- 125 *petzeniensis tubuspinifera* Aedoeagus lateral,
- 126 *petzeniensis tubuspinifera* Aedoeagus – Apex ventral,
- 127 *petzeniensis tubuspinifera* Spermatheca,
- 128 *hlisnikovskiyi* Aedoeagus lateral,
- 129 *hlisnikovskiyi* Aedoeagus dorsal,
- 130 *leptotyphloides* Habitus,
- 131 *leptotyphloides* Spermatheca,
- 132 *gracilenta* Habitus,
- 133 *gracilenta* Spermatheca.

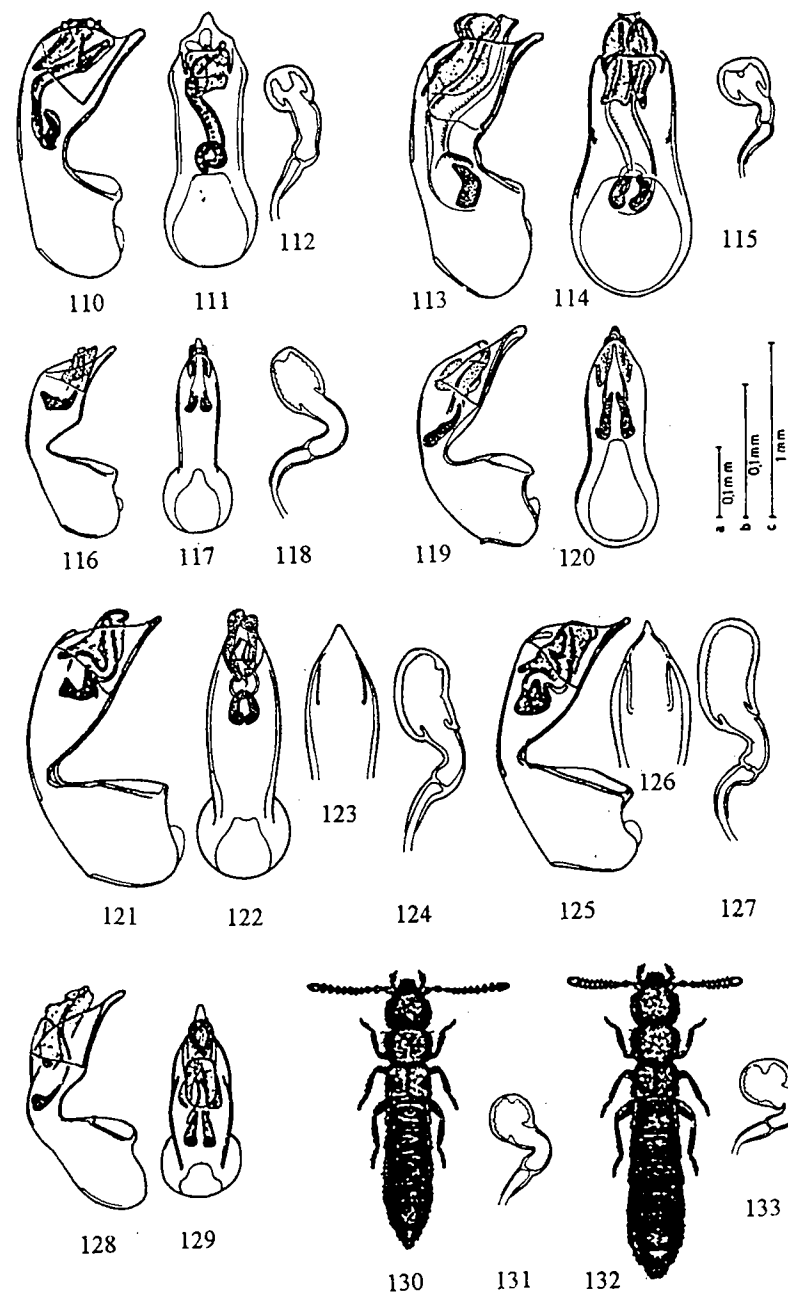


Abb. 55: 141 *Leptusa*:

- 134 *abdominalis abdominalis* Aedoeagus lateral,
 135 *abdominalis abdominalis* Aedoeagus dorsal,
 136 *abdominalis abdominalis* Aedoeagus – Apex ventral,
 137 *abdominalis abdominalis* Spermatheca,
 138 *abdominalis granulata* Spermatheca,
 139 *abdominalis alpestris* Aedoeagus lateral,
 140 *abdominalis alpestris* Aedoeagus – Apex ventral,
 141 *abdominalis alpestris* Spermatheca,
 142 *abdominalis carinthiaca* Aedoeagus lateral,
 143 *abdominalis carinthiaca* Aedoeagus – Apex ventral,
 144 *abdominalis carinthiaca* Spermatheca,
 145 *subcarpathica* Aedoeagus lateral,
 146 *subcarpathica* Aedoeagus dorsal,
 147 *subcarpathica* Spermatheca,
 148 *bernhaueri* Aedocagus lateral,
 149 *bernhaueri* Aedocagus dorsal,
 150 *bernhaueri* Spermatheca,
 151 *koronensis koronensis* Aedocagus lateral,
 152 *koronensis koronensis* Aedocagus dorsal,
 153 *koronensis koronensis* Spermatheca,
 154 *toumayeffi* Aedocagus lateral,
 155 *toumayeffi* Aedocagus dorsal,
 156 *toumayeffi* Spermatheca,
 157 *norica* Aedocagus lateral,
 158 *norica* Aedocagus dorsal,
 159 *norica* Spermatheca.

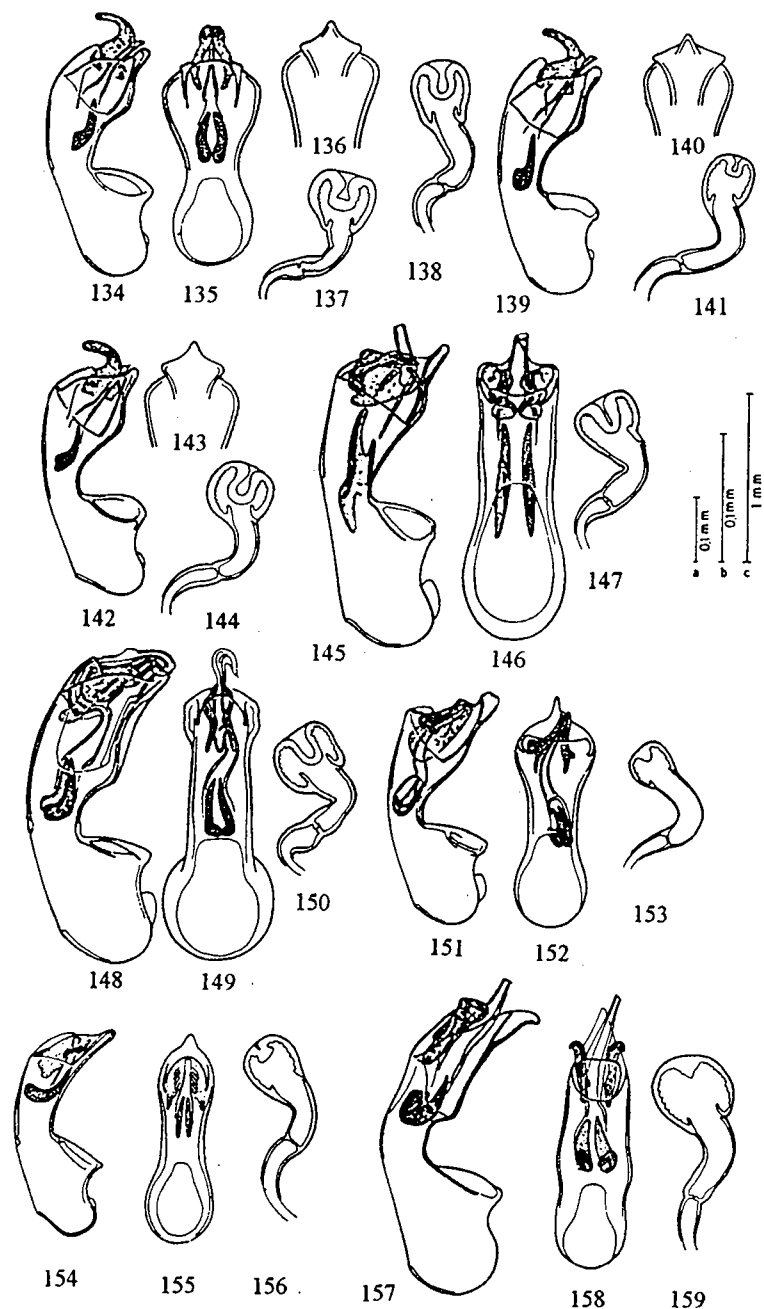
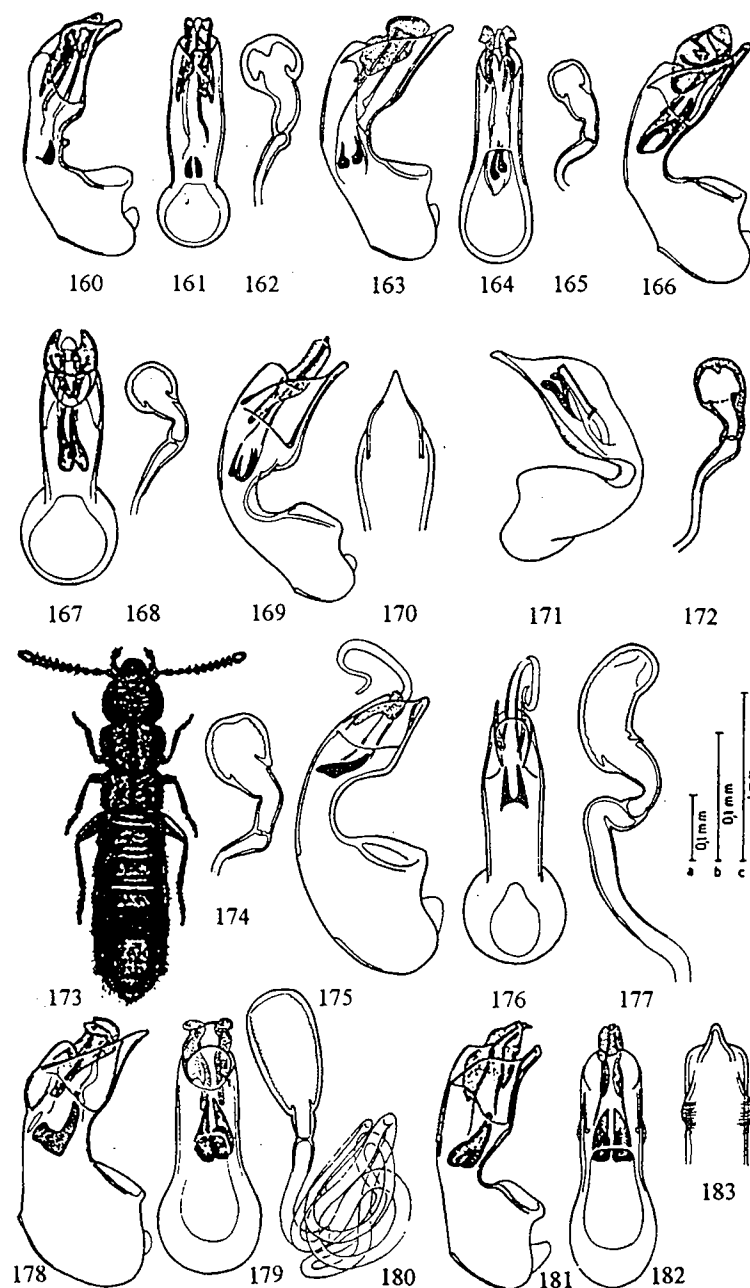


Abb. 56: 141 *Leptusa*:

- 160 *wechseliensis* Aedoeagus lateral,
 161 *wechseliensis* Aedoeagus dorsal,
 162 *wechseliensis* Spermatheca,
 163 *gracillima* Aedoeagus lateral,
 164 *gracillima* Aedoeagus dorsal,
 165 *gracillima* Spermatheca,
 166 *gerlitzensis* Aedoeagus lateral,
 167 *gerlitzensis* Aedoeagus dorsal,
 168 *gerlitzensis* Spermatheca,
 169 *pasubiana macrocephala* Aedoeagus lateral,
 170 *pasubiana macrocephala* Aedoeagus – Apex ventral,
 171 *rhaetoromanica* Aedoeagus lateral,
 172 *rhaetoromanica* Spermatheca,
 173 *transversiceps* Habitus,
 174 *transversiceps* Spermatheca,
 175 *pilatensis pilatensis* Aedoeagus lateral,
 176 *pilatensis pilatensis* Aedoeagus dorsal,
 177 *pilatensis pilatensis* Spermatheca,
 178 *laevicauda* Aedoeagus lateral,
 179 *laevicauda* Aedoeagus dorsal,
 180 *laevicauda* Spermatheca,
 181 *priesneri* Aedoeagus lateral,
 182 *priesneri* Aedoeagus dorsal,
 183 *priesneri* Aedoeagus – Apex ventral.



Synopsis

der in M.E. (inkl. Randgebiete) vorkommenden Untergattungen von **Leptusa** Kraatz und ihrer Arten nach dem System von PACE (1989). (Die eingeklammerten Art-Nummern symbolisieren Statusänderungen).

Art-Nr.	Taxon (Synonyme kursiv)	M.E. nächstgelegene Vorkommen
	U.G. Chondropisalia	
10	schaschli Ganglbauer, 1897	
10a	juliana Pace, 1980	
	U.G. Typhlopisalia	
8	winkleri winkleri Scheerpeltz, 1926	
	= majdici Scheerpeltz, 1972	
(7)	winkleri endogaea Scheerpeltz, 1957	
	U.G. Stictopisalia	
	(subalpina Fiori, 1889)	Südtirol
	= tridentina Scheerpeltz, i.l. 1966	
12	eximia Kraatz, 1856	
13	alpicola Brancsik, 1874	
	U.G. Boreoleptusa	
3	norvegica Strand, 1941	
	U.G. Leptusa	
1	pulchella (Mannerheim, 1831)	
	= angusta Aubé, 1850	
5	carpathica Weise, 1876	
	U.G. Dysleptusa	
2	fuliginosa (Aubé, 1850)	
(2a)	= vavrai Roubal, 1931	
	= cribripennis Kraatz, 1856	
	U.G. Dendroleptusa	
4	fumida (Erichson, 1839)	
	= haemorrhoidalis Heer, 1839	
	= helveticola Scheerpeltz, 1972	
	U.G. Pachygluta	
6	ruficollis (Erichson, 1839)	
	= ludyi Eppelsheim, 1890	
	U.G. Anomopisalia	
16	granulicauda Eppelsheim, 1890	
(17)	= subtilegranulata Scheerpeltz, 1958	
	= moczarskiana Scheerpeltz, i.l. 1966	
18	oreophila Penecke, 1901	
19	karawankarum Pace, 1983	
(19)	= puellaris sensu Lohse, 1974,	
	nec Hampe, 1863	
32	obirensis Scheerpeltz, 1935	
	U.G. Oligopisalia	
20	flavicornis Brancsik, 1874	

(29)	= sudetica Lokay, 1900, partim	
	= rhaetonorica Scheerpeltz, i.l. 1948,	
	partim	
23	simoni simoni Eppelsheim, 1878	
(23a)	simoni wolfrumi Lohse, 1971	
(25)	(simoni inopinata Scheerpeltz, 1965)	Zentral- schweiz, Jura
26	woerndlei Scheerpeltz, 1935	
(21)	= kerstensi Lohse, 1971	
	= excellens Scheerpeltz, i.l. 1966	
	= grundmanni Scheerpeltz, i.l. 1966	
	= silvrettae Scheerpeltz, i.l. 1966	
	= vallisrosannae Scheerpeltz, 1972, partim	
	= witzgalli Scheerpeltz, i.l. 1966	
26a	gaisbergeri Kahlen et Pace, 1993	
	(linderiana Scheerpeltz, 1965)	Wallis
	= moromontis Scheerpeltz, 1972	
	= vallisquini Scheerpeltz, 1972	
	= vallisrosannae Scheerpeltz, 1972, partim	
	U.G. Parapisalia	
	(puellaris marani Pace, 1983)	Slowenien
22	montiumcarnorum Scheerpeltz, 1958	
	U.G. Oreopisalia	
15	florae Scheerpeltz, 1926	
28	hoelzeli hoelzeli Scheerpeltz, 1948	
(27)	hoelzeli kreissli Scheerpeltz, 1966	
(21a)	(hoelzeli lokayi Smetana, 1973)	Karpaten
	= carpathicola Scheerpeltz, i.l. 1966	
	U.G. Scelopisalia	
11	gracilipes Krauss, 1899	
	(tirolensis tirolensis Bernhauer, 1900)	Südtirol
	U.G. Ectinopisalia	
24	(monacha (Fauvel, 1898))	Graubünden
(24)	= horni Bernhauer, 1931	
	= besucheti Scheerpeltz, 1972	
	= besuchetiana Scheerpeltz, 1972	
	= collemoudi Pace, 1983	
	= mucroneensis Scheerpeltz, 1972	
	(areraensis elegantula Scheerpeltz, 1972)	Südtirol
	U.G. Chondridiopisalia	
	(ilsae Bernhauer, 1935)	Wallis
	= cervinae Scheerpeltz, 1972	
	= fauciumbernardi Scheerpeltz, 1972	
	U.G. Pasilia	
29	sudetica Lokay, 1900, partim	
(30)	= helvetiae Scheerpeltz, 1965	
(31)	= montiumalbulae Scheerpeltz, 1965	
(43)	= engadinensis Bernhauer, 1935, partim	

Addendum:
von VOLKER ASSING

PACE, R. (1996): Nuove *Leptusa* KRAATZ di Spagna, Francia, Italia, Austria, Cipro, Turchia e Taiwan. Monografia del genere *Leptusa* KRAATZ: Supplemento IV (Coleoptera, Staphylinidae). — Nouv. Rev. Ent. (N.S.) 13: 21–33.

Nach Drucklegung des Manuskripts wurde eine weitere mitteleuropäische Art nach Tieren vom Falkert in den Gurktaler Alpen beschrieben, die mittlerweile von weiteren Gipfeln (Moschelitzen, Rinsennock, Bärenauock, Gaipahöhe) dieses Gebiets nachgewiesen wurde und dort offenbar nicht selten ist. Sie gehört in die U.G. *Emmelopisalia* und ist der 58 *gracillima* nächstverwandt. Habitus- und Genitalabbildungen in PACE (1996). 58a *assingi* Pace

5:59 142. Gattung: *Euryusa* Erichson
von VOLKER ASSING

In der einleitenden Gattungsbeschreibung sind folgende Zeilen zu ändern:
Z.8f Statt „Körperseiten . . .“ muß es heißen: „Seiten des Hsch. und der Fld. mit sehr kurzer oder ohne erkennbare Bewimperung.“

Z.10f Statt „♂: 5. vollständiges Tergit mit einem Längskiel.“ muß es heißen: „♂: 5. vollständiges Tergit meist mit einem Längskiel.“ (Dieser Kiel fehlt nicht nur bei *pipitzi*, sondern auch bei *brachelytra* Kiesw.).

In die Tabelle läßt sich *E. pipitzi* wie folgt einfügen:

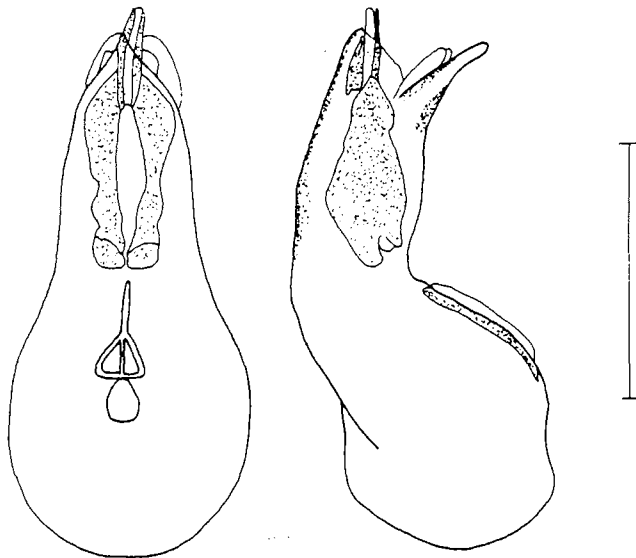


Abb. 57: 142 *Euryusa*: Aedoeagus von 6 *pipitzi*. Maßstab = 0,25 mm. (Nach ASSING 1995).

- 0 Körperoberfläche zwischen der Punktur ohne Mikroskulptur und daher insbesondere auf dem Hlb. sehr glänzend. K. und vor allem der Hsch. grob und einfach, die Fld. raspelig punktiert. Hlb., insbesondere an den Seiten, auffällig lang gelblich behaart. (2. U.G. *Austriusa*). Dunkel gefärbt: K. schwarzbraun, Hsch., Fld. und Tergite bis auf die breit aufgehellten H.Rd. dunkelbraun; Hlb.Spitze, F.Basis und Beine rötlich. Hsch. 1,7x breiter als lang, fast so breit wie die Fld. ♂: ohne Kiel auf dem 5. Tergit. (Abb. 57, Aed. 142:6) Bisher nur in der Steiermark, Wien und im Burgenland, große Seltenheit. 6 *pipitzi* (Epph.)
- Körperoberfläche zwischen der Punktur mit Mikroskulptur, fein oder aber deutlich weniger grob punktiert, meist hellgefärbt, Hlb. ohne auffällige Behaarung. (1. U.G. *Euryusa* s.str.) 1
- 1 Fld. bedeutend kürzer als der Hsch.; Hsch.H.Rd. . . .

5:34, 61 146. Gattung: *Phymaturosilus* Roubal

Der Gattungsname ist durch *Pleurotobia* Casey zu ersetzen. Der Autor von 1 *magnifica* ist einzuklammern.

5:63 148. Gattung: *Autalia* Mannerheim
Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

5:66 12:198 150. Gattung: *Falagria* Samouelle
von VOLKER ASSING

Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

Lz. 2: Für *Stenagria* Sharp hat der Name *Myrmecocephalus* MacLeay einzutreten.

Die bisher als Untergattungen geführten Taxa *Myrmecocephalus* MacLeay, *Falagrioma* Casey und *Anaulacaspis* Ganglbauer werden zu nachstehenden Gattungen erhoben. In der Gattung *Falagria* Leach verbleiben damit lediglich die Arten 1 *sulcatula* (Grav.), 2 *splendens* Kr. und 3 *caesa* (Er.) (= *sulcata* (Payk.)).

In Bd. 5, S. 67, sind einzufügen:

150.a Gattung: *Myrmecocephalus* MacLeay
mit der Art 1 *concinnus* (Er.)

150.b Gattung: *Falagrioma* Casey
mit der Art 1 *thoracica* (Curtis)

150.c Gattung: *Anaulacaspis* Ganglbauer
mit den Arten 1 *nigra* (Grav.) und 2 *laevigata* (Epph.)

5:67 151. Gattung: *Borboropora* Kraatz
Die originäre Schreibweise von *kraatzi* ist *kraatzii* Fuss.

Die bei „S. 69“ genannten Änderungen müssen rückgängig gemacht werden. Der Name *Tachyusa* ist wieder in dem Sinne zu verwenden, wie in Bd.5 dargestellt wird. Die bisherigen Untergattungen *Thinonoma* und *Ischnopoda* Steph. (nicht Thoms.) werden zu selbständigen Gattungen, die in Bd. 5, S. 70, einzufügen sind.

154.a Gattung: *Thinonoma* Thomson
mit der Art *atra* (Gravenhorst)

154.b Gattung: *Ischnopoda* Stephens
VON PAUL WUNDERLE

mit den bisher unter den Nummern 7 und 8, jetzt neu nummerierten Arten 1 *leucopus* (Marsh. nec Mannh.) und 2 *umbratica* (Er.). Die letztgenannte Art erwies sich als Komplex mehrerer Arten, von denen eine auch in M.E. vorkommt.

5:70 Zur Einfügung ist die Tabelle ab Lz.9– wie folgt zu ändern:

9– V.Körper etwas glänzend, schwarzbraun mit Bronzeschimmer. F. braun mit etwas hellerer Basis; B. gelb, Schl. meistens, Schn. gelegentlich gebräunt. O.S. fein und wenig auffällig behaart. 10

10 Im Durchschnitt etwas größer (3,2–3,8 mm). Hsch.S. gerade oder geringfügig konkav ausgeschweift, nach äußeren Merkmalen nicht immer von der folgenden neuen Art zu trennen. Aedoeagus und Spermatheca (Abb. 58, 1–3). Weit vbr. und im allgemeinen häufig. Vbr. muß aber wegen des Hinzukommens der folgenden und eventuell weiterer Arten überprüft werden. 2 *umbratica* Er.

— Geringfügig kleiner (3,0–3,5 mm). Hsch.S. nach hinten schwach gerundet verengt. Aedoeagus und Spermatheca (Abb. 58, 4–6). Bisher bekannt aus Kärnten (Typen), Kroatien, Bosnien und Südfrankreich.

3 *ulbrichi* Lohse

160. Gattung: *Schistoglossa* Kraatz

12:201 2 *drusilloides* Sahlb. wurde auch in Brandenburg festgestellt.

12:202 3a *pseudogemina* Benick wurde unterdessen auch in Holstein, Mecklenburg und Brandenburg nachgewiesen.

12:202 160.a Gattung: *Boreophilina* Benick

Die Verbreitungsangaben von *eremita* Rye sind durch „Vogelsberg und Rhön“ zu ergänzen.

12:203 164. Gattung: *Hydrosmeeta* Thomson

12:205 19a *septentrionum* Ben. wurde auch im Saarland und in der Südeifel festgestellt.

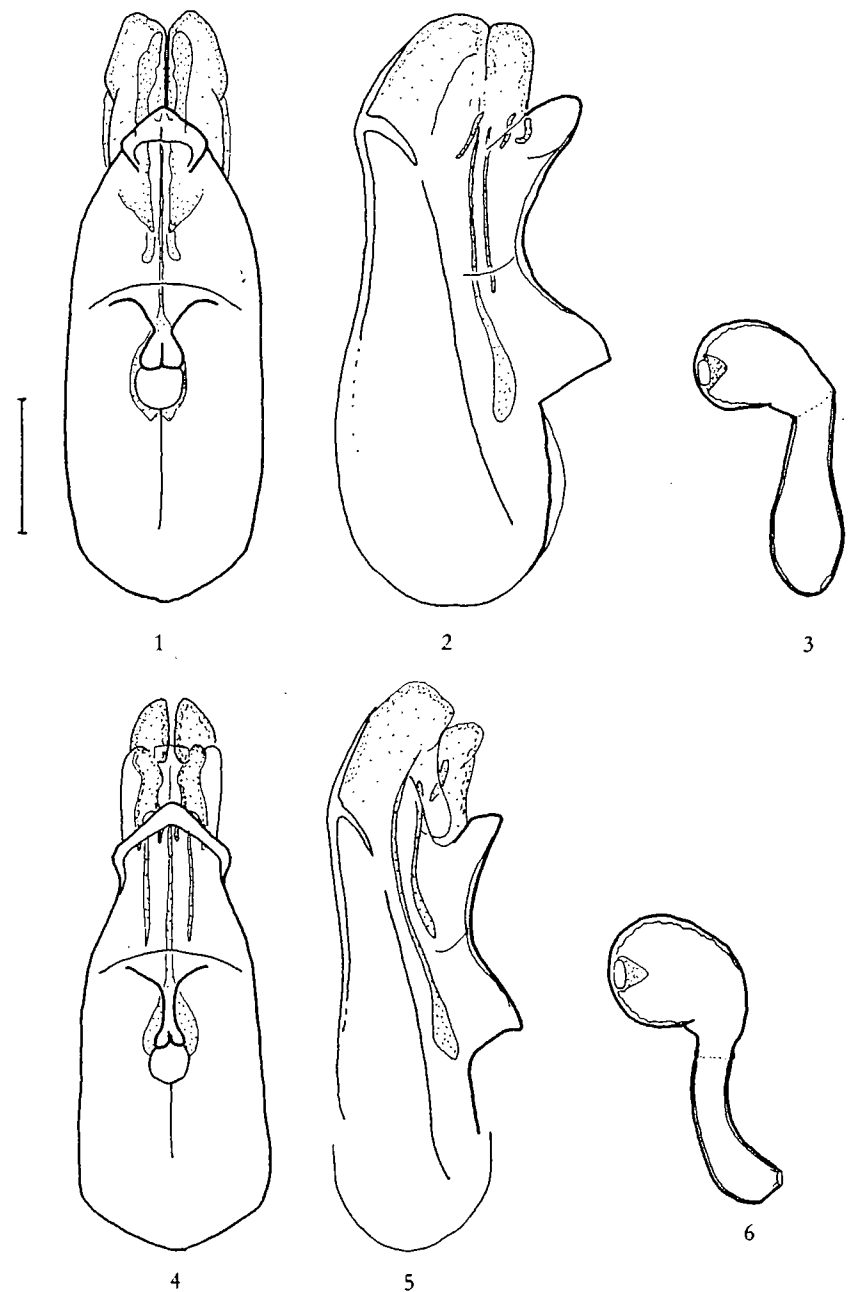


Abb. 58: 154 *Ischnopoda*: Genitalien von 8 *umbratica*, 1 Aedoeagus ventral, 2 Aedoeagus lateral, 3 Spermatheca; 8a *ulbrichi*, 4 Aedoeagus ventral, 5 Aedoeagus lateral, 6 Spermatheca. (Originale).

5:99

12:205

168. Gattung: **Amischa** Thomson

5:101

12:207 Die Art 4 *soror* (Kr.) wird zusammen mit den bereits hierzu als Synonyme genannten *simillima* (Shp.) und *sarsi* Munster als synonym zu **nigrofusca** (Steph.) gestellt.

5:102

12:207 Für *cavifrons* (Shp.) hat der Name **bifoveolata** (Mannh.) einzutreten.

5:103

171. Gattung: **Nehemitropia** Lohse

12:207 Der nach Typenrevision gültige Name für *sordida* (Marshall, 1802) ist **lividipennis** (Mannerheim, 1831).

5:104

172. Gattung: **Nothotecta** Thomson

Die richtige Schreibweise ist **Notothecta**.

5:107

176. Gattung: **Dochmonota** Thomson

12:208 2 *rudiventris* (Epph.) wurde auch aus der Pfalz (Rheinaue) bekannt.

5:109

179. Gattung: **Alpinia** Brundin

VON LOTHAR ZERCHE

5:110 Wegen erheblicher Veränderungen wird die Tabelle teilweise neu gebracht.

Lz. 1: Den letzten Satz „Körpergröße meistens geringer.“ ändere in: „Körpergröße geringer oder heller gefärbt: Farbe pechbraun, B. stets aufgeheilt, oft auch die F.Basis heller.“

Lz. 1—: Ergänze: „Farbe schwarz, nur immatur heller. B. nicht oder nur undeutlich aufgeheilt.“

2 Durchschnittlich größer: 2,1–3,2 mm. Körper pechbraun, F. und B. ± aufgeheilt. F.Gld. 4 bis 10 schwächer quer. F. ziemlich gestreckt, zurückgelegt fast die Mitte der Fld. erreichend. (Abb. 59, Aed. 179:3a) (Abb. 59, Spermatheca 179:3a). Endemisch in den benachbarten Gebirgen Hohe Tatra, Niedere Tatra und Beskiden: Babia Hora/Góra.

3a *lohseiana* Zerche (*carpathica* (Miller) ist eine endemische Art der ukrainischen Karpaten und für M.E. zu streichen).

— Durchschnittlich kleiner: 2–2,4 mm. F. etwas kürzer. Schwarzbraun bis schwarz, auch F. und B. dunkel. Zwei sehr ähnliche Arten. 3

3 F. zurückgelegt bis zur Schildchenspitze reichend. Hsch. etwas stärker gewölbt. (Abb. 59, Aed. 179:1) (Abb. 59, Spermatheca 179:1). Endemische Art der Hohen Tatra.

1 *alpicola* (Miller)

— F. etwas länger. Hsch. schwächer gewölbt und deshalb stärker quer wirkend. (Abb. 59, Aed. 179:2) (Abb. 59, Spermatheca 179:2). Südliche Ost-Alpen.

2 *alpina* Benick & Lohse

5:111 4 *montium-sanni* Scheerp. ändere in 4 **montiumsanni** Scheerpeltz.

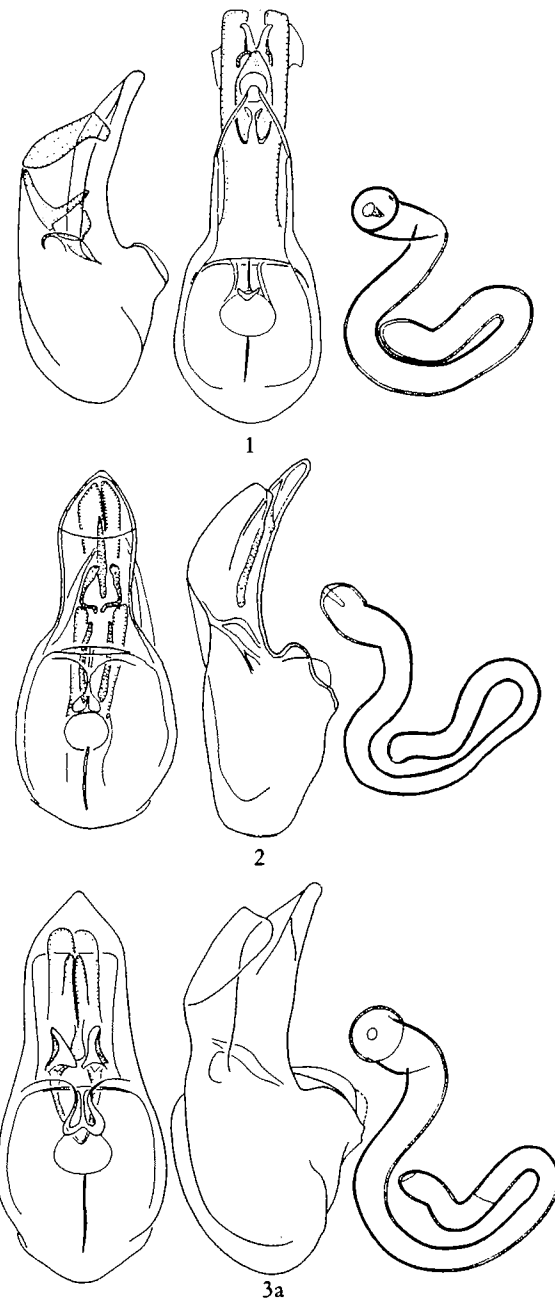


Abb. 59: 179 *Alpinia*: Aedoeagus lateral und dorsal, Spermatheca von 1 *alpicola*, 2 *alpina*, 3a *lohseiana*. (Nach ZERCHE 1995 (3a), Originale 1, 2).

5:114 3 *sericophila* (Baudi) wird nach einem Fund in Basel/Land als Erstnachweis in der Nordschweiz gemeldet.

5:139 Die aus Deutschland bisher nur aus dem Norden und Osten bekannte Art 23 *scotica* (Ell.) konnte 1990 in der Rheinprovinz erstmals in Westdeutschland festgestellt werden. Aus Dänemark und Frankreich wurde nach ♀♀ die im Genitalbau dieser Art sehr ähnliche 23a *mahleri* Muona beschrieben (Ent.Meddr. 63:11–16).

5:141 Die ursprüngliche Schreibweise von 13 *gyllenhali* ist *gyllenhalii* (Thoms.).

5:143 10 *botildae* Brundin wurde auch im südlichen Niedersachsen nachgewiesen.

5:144 Für 2 *brisouti* Harold hat der ältere Name *rugulosa* (Heer) einzutreten; 3 *gracilis* Ben. ist dazu synonym.

5:155 2 *soedermanni* muß 2 *soedermani* Bernhauer heißen.

5:157 Nach 7 *puberula* (Sharp) sind folgende Synonyme einzufügen: (*picicornis* Muls. & Rey), (*luctuosa* sensu Brundin nec Muls. & Rey).

8 *kochi* Roub. wurde durch Autokescherfänge 1988/89 im südwestfälischen Sauerland und 1993 im Weserbergland erstmals in Deutschland nachgewiesen.

5:171 Für 2 (bisher 98) *wasserburgeri* Bernh. hat der Name *flavipes* (Hochh.) einzutreten.

5:178 Die in M.E. bisher nur aus den Beskiden bekannte Art 22 (bisher 129) *taxiceroides* Munster wurde nach einem Fund im Wettersteinwald (Bayern) nunmehr auch in Deutschland aufgefunden.

5:179 23 *wörndlei* Bernh. ist in *woerndlei* zu korrigieren.

5:199 Die bisher nur aus Kärnten, Steiermark und neuerdings aus Böhmen und Schweden gemeldete Art 23 (bisher 201) *pfaundleri* Ben. wurde 1992 im Naturpark Hoher Vogelsberg erstmals in Deutschland festgestellt.

5:213 Im Liechtensteiner und Vorarlberger Rheintal konnte zwischen 1991 und 1993 die bisher aus Südtirol und Korsika bekannte Art *malleiformis* Benick, 1975, mehrfach aus Pferdemit gesiebt und damit erstmals in M.E. gefunden werden. Die Art ist äußerlich der *A. knabli* Benick, 1938, sehr ähnlich und nur durch Genitaluntersuchung sicher zu trennen.

Zur Einfügung dieser Art ist die Tabelle ab Lz. 15 wie folgt zu erweitern:

15 Fld. braun bis schwarz, Schl. und Schn. oft umfangreich geschwärzt, S. und Schn.Borsten lang und kräftig; 2 Arten, die nur durch Genitaluntersuchung sicher zu unterscheiden sind. 15a

15a Fld. etwas länger als der Hsch., H.Rd. des 6. Tergits beim ♂ deutlich winklig ausgeschnitten, Aed.Spitze in Ventralsicht stumpfwinklig abgerundet, Spermatheka mit einfachem Kopf. In Hochlagen der Alpen (2000–2800 m). 17 *knabli* Benick

— Fld. meist nur so lang wie der Hsch., H.Rd. des 6. Tergits beim ♂ fast gerade, Aed.Spitze in Ventralsicht spitzwinklig verengt, Spermatheka mit hammerförmigem Kopf (ähnlich *A. laticollis*). Aus der subalpinen Zone in Südtirol beschrieben, neuerdings aus der Rheinniederung in Vorarlberg bekannt geworden. 17a *malleiformis* Benick

12:214 1a *nitella* Brundin wurde in den Jahren 1986 bis 1990 an vier Fundorten im Rheinland erstmals in Deutschland nachgewiesen.

12:215 16 *picicornis* Muls. & Rey ist zu streichen; Diagnose, Abbildung und faunistische Angaben beziehen sich auf 7 *puberula* (Sharp).

VON VOLKER ASSING

5:183 Lz. 1 und 2 sind wegen einer weiteren Art zu ändern:

- | | | |
|----|--|----|
| 1 | 1. H.Tr.Gld. etwas oder wesentlich länger als das 2.; Körper sehr <i>Oxyopoda</i> -ähnlich. Behaarung der Hsch.M.Linie in der H.Hälfte oder vollständig nach hinten gerichtet. | 2 |
| — | 1. H.Tr.Gld. nicht länger als das 2. | 7 |
| 2 | S.Borsten der M.Schn. deutlich länger als die M.Schn.Breite; F. länger und schlanker, 3. F.Gld. etwas länger als das 2., letztes F.Gld. ca. 2x so lang wie breit. | 2a |
| — | S.Borsten der M.Schn. kurz, oft kaum erkennbar; F. kürzer, 3. F.Gld. so lang wie das 2., letztes F.Gld. meist deutlich weniger als 2x so lang wie breit. | 3 |
| 2a | Hsch. breiter (1,30–1,43x breiter als lang), dunkel rotbraun mit meist etwas aufgehellten Seiten und weniger dicht punktiert, die Punktzwi- | |

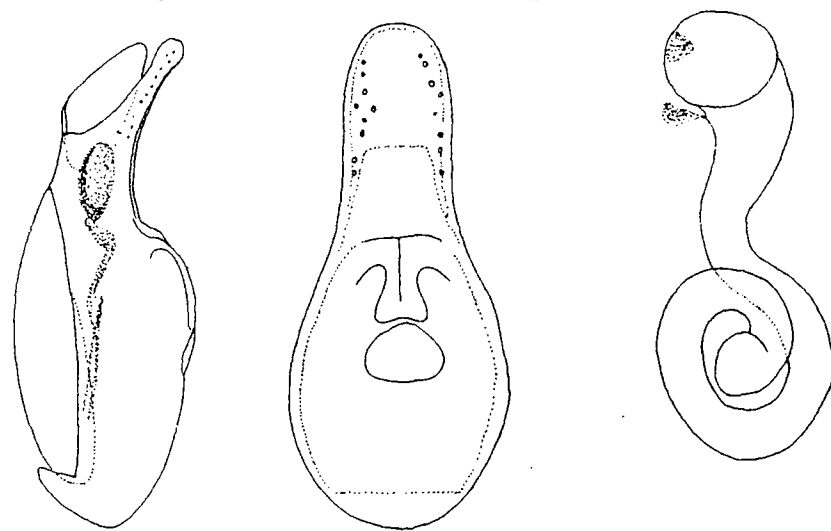


Abb. 60: 188.a *Acrotona*: Aedoeagus lateral und dorsal, Spermatheca von 6a *pseudotenera*. (Nach MUONA 1993).

schenräume mindestens so groß wie die etwas körnigen Punkte. Hsch.Behaarung vom Typ III (Bd. 5:125). Fld. meist rotbraun (Aed. 13:6, in Bd. 12:216 unter 188a:6 verbessert), (Spermatheka 13:6). 2,9–3,5 mm. In ganz M.E., aber s.

6 *consanguinea* (Epph.)

- Hsch. schmaler (1,22–1,28x breiter als lang), schwarzbraun bis schwarz, sehr dicht punktiert, die Punktzwischenräume kleiner als die Punkte. Hsch.Behaarung vom Typ II (Bd. 5:125). Fld. gelb- bis dunkelbraun. (Abb. 60, Aed. 188a: 6a) (Abb. 60, Spermatheka 188a: 6a). 2,5–3,0 mm. Adventivart, die in M.E. bislang im Burgenland, in Hannover, Sachsen und der südlichen Mark Brandenburg festgestellt wurde.

6a *pseudotenera* (Cam.)
(*rassii* Muona)

5:184 2 *silvicola* (Kr.) ist in *syilvicola* zu korrigieren.

5:187 Für 12 *pusilla* (Brundin) hat der Name **benicki** (Allen) einzutreten.

5:222 Die Tribus-Bezeichnung *Zyrasini* = *Myrmedoniini* ist in *Lomechusini* zu ändern.

5:230

12:220 199. Gattung: *Dinarda* Mannerheim
Autor der Gattung ist Leach in Samouelle, 1819.

12:222 Lz.2–: Ändere (Hsch. 199:3,4) in (Hsch. 199:3,1).

5:237 203. Gattung: *Ilyobates* Kraatz
VON PAUL WUNDERLE

Zur Einfügung einer weiteren Art ist die Lz. 1 wie folgt zu ändern:

- 1 Vordere Tergite mit kräftigem Mittelkiel, der die ganze Basalfurche durchsetzt und fast die Tergitmitte erreicht (schräg von hinten beleuchten). 1a
- Basalfurche ohne deutlichen M.Kiel; manchmal ein feines Kielchen erkennbar, das aber nicht über den V.Rd. der Basalfurche hinausgeht. 2
- 1a Erheblich größere, robustere Art (5,5–6,5 mm), Färbung dunkler braun, die kleinen Augen flacher gewölbt, Hsch. nicht breiter als lang, am Ende des vorderen Drittels am breitesten, nach hinten zu den scharf rechtwinkligen Hinterecken flach eingebuchtet verengt. Elytren so lang wie breit, wesentlich breiter als der Hsch. F. kräftiger, die Gld. 9 und 10 nicht oder kaum breiter als lang, Hintertarsen etwas kürzer ($\frac{3}{5}$ der Hinterschienenlänge). Aedoeagus und Spermatheka (Abb. 61, 1–3). Weiter verbreitet, bisher bekannt aus Ungarn, Slowakei, Slowenien, Kroatien, Norditalien (Piemont), SW.Frankreich. 4 *mech* Baudi
- Kleinere, schlankere Art (4,5–5 mm), Färbung rotbraun, hinsichtlich der Kopfform, der Skulptur auf Kopf und Hsch. sowie der Haarlagerung weitgehend mit *mech* übereinstimmend. Hsch. am Ende des vorderen Drittels $\frac{1}{10}$ breiter als lang, nach hinten zu den schwach stumpfwinkligen Ecken fast gerade verengt. Elytren nicht breiter als der Hsch. im vorderen Drittel. F. mit deutlich etwas querem 9. und 10. Glied, Hintertarsen

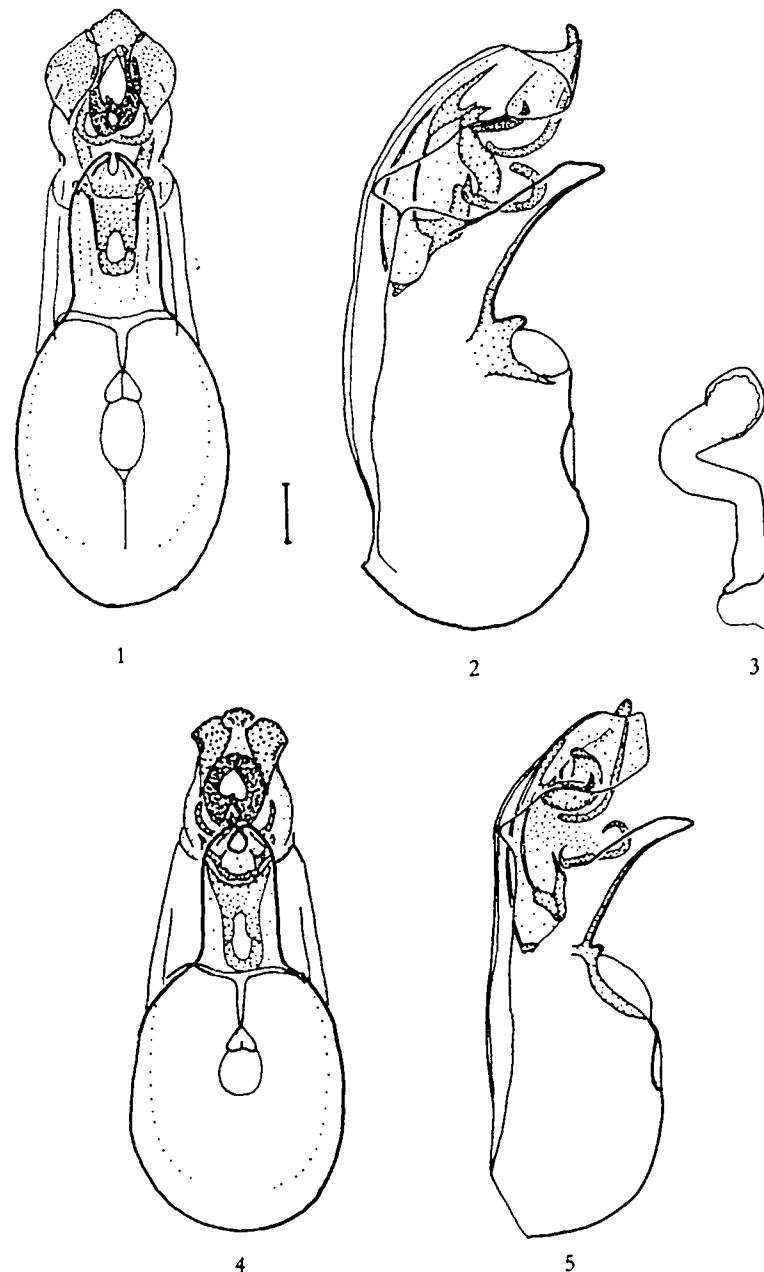


Abb. 61: 203 *Ilyobates*: Genitalien von 4 *mech*: 1 Aedoeagus ventral, 2 Aedoeagus lateral, 3 Spermatheka; 4a *pseudomech* Lohse: 4 Aedoeagus ventral, 5 Aedoeagus lateral. (Nach LOHSE 1994).

länger ($\frac{2}{3}$ der Hinterschienenlänge). Aedoeagus und Spermatheka (Abb. 61, 4, 5). Bisher nur die Typen aus Waidisch ob Ferlach in Kärnten bekannt, sicher im SO. weiter verbreitet. 4a **pseudomech** Lohse

5:239

204. Gattung: **Calodera** Mannerheim

VON VOLKER ASSING

ASSING, V. (1996): A revision of the European species of *Calodera* Mannerheim. — Beitr.Ent. 46: 3–24.

Wegen drei weiterer Arten und häufig auftretender Verwechslungen wurde ein neuer Schlüssel erstellt. Alle Arten außer 1 **nigrita** Mannh., 2 **protensa** Mannh. und 3 **uliginosa** Er. können mit Sicherheit nur durch Untersuchung des Aedoeagus determiniert werden. Die Maße für die maximale Kopfbreite (KB), Pronotumbreite (PB) und die Länge des Medianlobus (ML) sind in µm angegeben. Mit Ausnahme von 2 **protensa** Mannh., die auch an Ruderalstandorten, Feldrainen etc. beobachtet wurde, sind alle Arten an Feuchtf Flächen (Sümpfe, Moore, Ufer, bodenfeuchte Waldbiotope) gebunden. Oft kommen mehrere Arten gemeinsam vor. (Die Numerierung entspricht nicht der derzeit angenommenen Verwandtschaft der Arten).

1 Hsch. entweder durch außerordentlich dichte Punktierung oder sehr deutliche Mikroskulptur ± matt, oft mit flachem Längseindruck. Hals sehr kurz und breit (Halsbreite/KB: >0,7). ♂: Ventralfortsatz des Medianlobus in Seitenansicht stark gebogen und mit charakteristischen Apikalstrukturen.

— Hsch. ± glänzend, weder extrem dicht punktiert, noch sehr deutlich mikroskulptiert, ohne Längseindruck. Hals schmaler (Halsbreite/KB: <0,7). ♂: Medianlobus mit weniger stark gebogenem Ventralfortsatz und anders geformten Apikalstrukturen.

2 Größte Art der Gattung, 4,1–5,4 mm; KB >490, PB >570. Hsch. mit extrem dichter und leicht körniger Punktierung. Hals schmaler (ca. 0,8 x KB). ♂: Medianlobus sehr groß, ML >780 (Abb. 62, Aed. 204:1). In M.E. weit vbr., aber ziemlich s. 1 **nigrita** Mannh.

— Kleinere Art, 2,8–4,0 mm; KB <480, PB <550. Hsch. mit sehr deutlicher Mikroskulptur und kaum erkennbarer Punktierung. Hals breiter (ca. 0,95 x KB). ♂: Medianlobus kleiner, ML <550 (Abb. 62, Aed. 204:2). (Die Art wird oft mit der ähnlich großen und ähnlich matten *Ityocara rubens* (Er.) verwechselt, von der sie sich jedoch durch einen deutlichen Basaleindruck auf dem 4. vollständigen Tergit, relativ längeren und schmaleren Hals, ein weniger stark mikroskulptiertes und daher weniger matten Abdomen sowie durch anderen Genitalbau unterscheidet.) S., überprüfte Funde in M.E. aus Niedersachsen, Hamburg, Berlin/Brandenburg, Sachsen, Sachsen-Anhalt, Österreich und Böhmen. 6 **protensa** Mannh.

3 Größere Art, 3,4–4,4 mm; KB >445, PB >500. Hintertarsen länger. Körper bei ausgefärbten Tieren schwarzbraun bis schwarz, auch die B. überwiegend dunkel gefärbt (in dieser Hinsicht dunklen Tieren der in der Körperfärbung sehr variablen 4 **riparia** Er. sehr ähnlich). ♂: Median-

lobus größer, ML >590, mit charakteristischen Apikalstrukturen (Abb. 62, Aed. 204:3). In M.E. wohl ü., aber s. 3 **uliginosa** Er.

— Kleinere Arten, <3,8 mm; KB <445, PB <500. Hintertarsen kürzer. Körper oft heller gefärbt. ♂: Medianlobus kleiner, ML <590, Apikalstrukturen anders geformt.

4 Größere Arten 2,8–3,8 mm; KB >360, PB >420. Abdomen ± glänzend. ♂: Medianlobus größer, ML >440.

— Kleinere Arten, <3,0 mm; KB <360, PB <410. Abdomen dichter punktiert, deutlicher mikroskulptiert und daher ± matt. ♂: Medianlobus kleiner, ML <440.

5 2,8–3,8 mm. Abdomen, insbesondere 1. und 2. vollständiges Tergit gewöhnlich etwas spärlicher punktiert und glänzender. Färbung variabel. ♂: Apikalstrukturen charakteristisch geformt, im nicht ausgestülpten Zustand nicht gekreuzt, sondern ± parallel (Abb. 62, Aed. 204:4). In M.E. wohl ü., aber s. 2 **riparia** Er.

— 2,9–3,6 mm. Abdomen etwas dichter punktiert und meist weniger glänzend. Anhand äußerer Merkmale oft nicht sicher von der vorhergehenden Art zu unterscheiden. ♂: Apikalstrukturen löffelförmig, im nicht ausgestülpten Zustand deutlich gekreuzt (Abb. 62, Aed. 204:5). S., überprüfte Funde in M.E. aus Niedersachsen, Hamburg, Berlin/Brandenburg, Nordrhein-Westfalen, Sachsen, Böhmen, Tirol, Oberösterreich und Niederösterreich. 4 **rufescens** Kr.

6 Kopf relativ schlank (KB/PB: 0,82–0,83). ♂: Medianlobus relativ klein (ML: 325–355) und mit charakteristischen Apikalstrukturen (Abb. 62, Aed. 204:8, 8a). Bisher nur aus einem Moorgebiet in Nordrhein-Westfalen, nahe der niederländischen Grenze, bekannt; dort mehrfach aus *Molinia* gesiebt. 8 **stiliformis** Assing

— Kopf relativ breiter (KB/PB >0,83). ♂: Apikalstrukturen anders geformt.

7 ♂: Medianlobus größer (ML: 395–415); Apikalstrukturen deutlich löffelförmig erweitert (Abb. 62, Aed. 204:7, 7a). In der Tschechischen Republik offenbar weit verbreitet, sonst bisher nur von einer Feuchtfäche bei Hamburg und aus Mecklenburg-Vorpommern bekannt.

— ♂: Medianlobus kleiner (ML <390); Apikalstrukturen anders geformt. 7 **cochlearis** Assing

8 ♂: Medianlobus größer (ML: 350–385); Apikalstrukturen (Abb. 62, Aed. 204:6, 6a–c). In M.E. die häufigste Art der Gattung.

— ♂: Medianlobus kleiner (L: 300–330, selten 340); Apikalstrukturen (Abb. 62, Aed. 204:9, 9a–c). In Italien und Südosteuropa weit verbreitet, in M.E. bisher nur aus Oberösterreich, Niederösterreich und dem Burgenland nachgewiesen. 5 **aethiops** (Grav.) 9 **ligula** Assing

205. Gattung: **Chilomorpha** Krasa

5:240 1 **longitarsis** (Thoms.) kommt an sandigen Standorten auch in N.- und O.Sachsen vor.

5:241 Wegen einer weiteren Art muß die Lz. 4 wie folgt geändert werden:

4 Pechschwarz mit dunklen F. 4a

4a Hsch. und Fld. sehr fein und dicht punktiert. Hsch. schlanker und im Verhältnis zu den Fld. schmaler, geringfügig länger als breit. 3,7–4,7 mm. In M.E. weit vbr., an der Küste auch auf Salzboden.

3 *longitarsis* (Er.)

— Hsch. und Fld. grober punktiert. Hsch. gedrungener, geringfügig breiter als lang und im Verhältnis zu den Fld. breiter. 3,2 mm. Halobionte Art der skandinavischen Küsten, die in 1 Expl. an der Nordseeküste (Knecht-

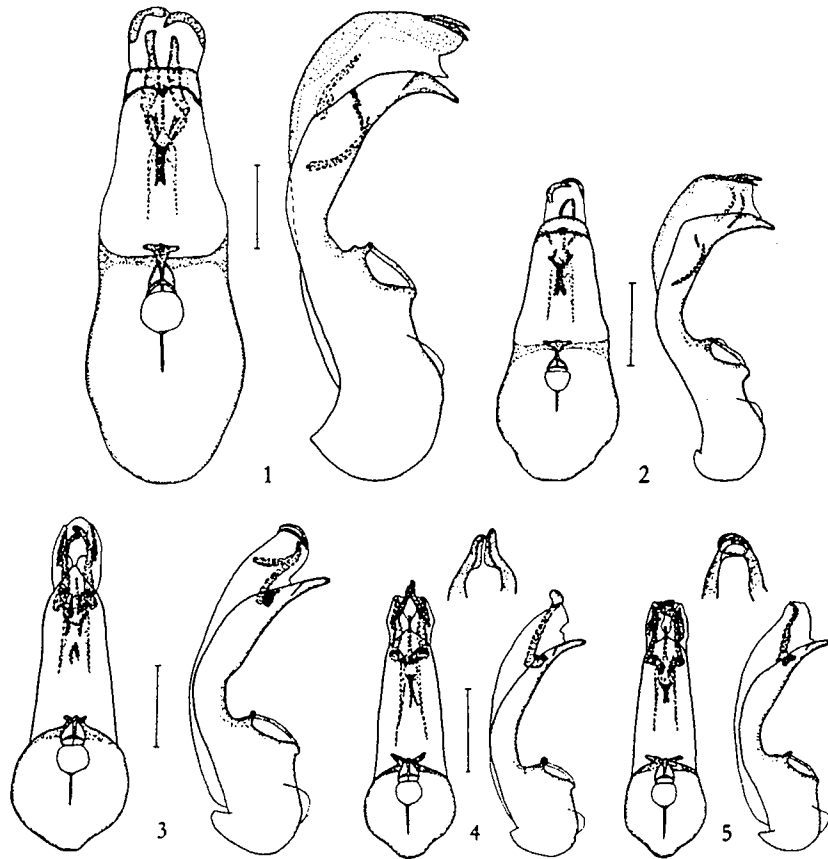
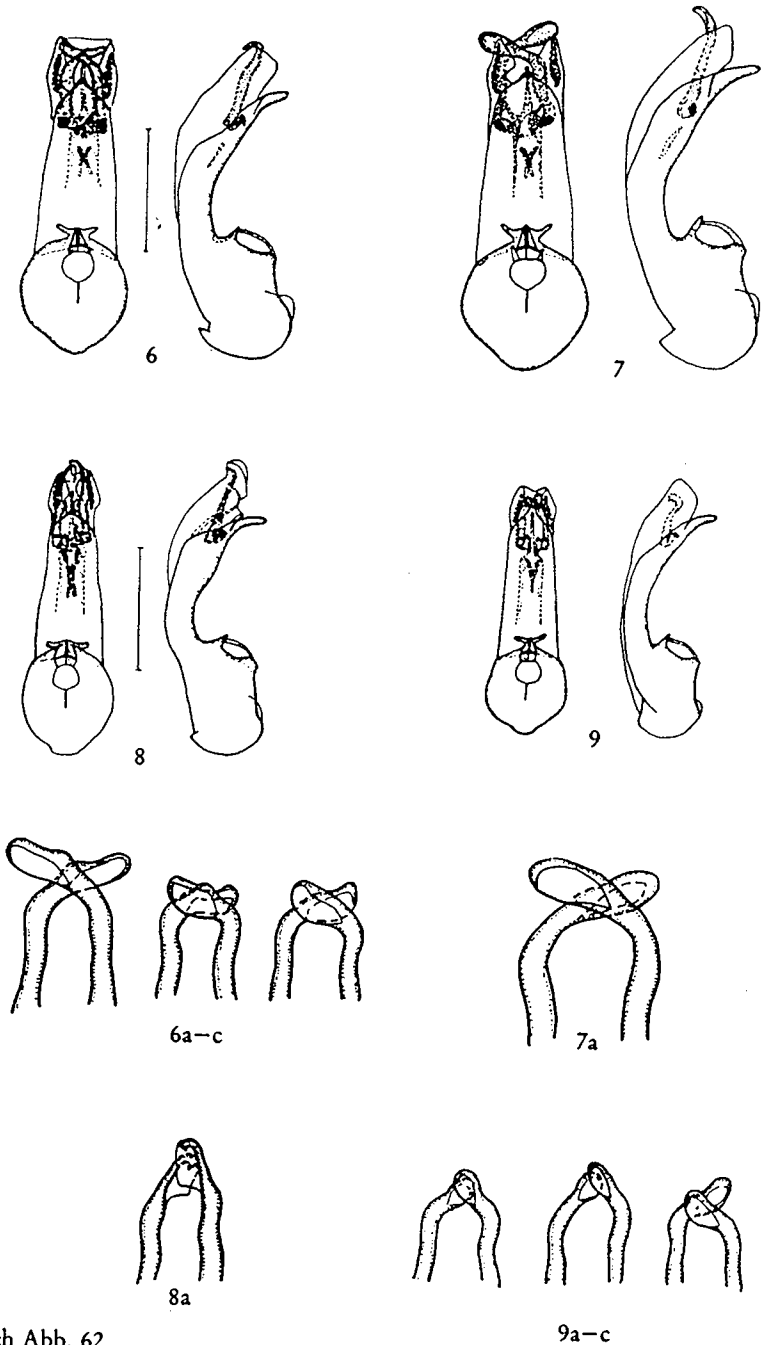


Abb. 62: 204 *Calodera*: Aedoeagus und Apikalstrukturen (Maßstab vergrößert) von 1 *nigrita*, 2 *protensa*, 3 *uliginosa*, 4 *riparia*, 5 *rufescens*, 6, 6a-c *aethiops*, 7, 7a *cochlearis*, 8, 8a *stiliformis*, 9, 9a-c *ligula*. Maßstab = 0,2 mm (gilt nicht für Apikalstrukturen). (Nach ASSING 1996).



Noch Abb. 62

sand) gefunden wurde. Da diesem Tier die Hlb.Spitze fehlt, kann keine Genitalabbildung gegeben werden. 3a *crebrepunctata* (Strand)

5:244 210. Gattung: *Ocalea* Erichson

5:245 5 *latipennis* Sharp ist inzwischen auch in Dänemark aufgetreten und dürfte daher auch in Norddeutschland zu erwarten sein.

5:248

12:229 213. Gattung: *Meotica* Mulsant et Rey
von JÜRGEN VOGEL

Umfangreiche Typen-Vergleiche bestätigten den bereits vorhandenen Verdacht, daß innerhalb dieser Gattung viele Arten synonym sind (vgl. Bd. 5:248). Die Genitaluntersuchungen zeigten, daß einige Arten brachyptere und macroptere Formen ausbilden, die weder auf Sexual- noch auf Saisondimorphismus beruhen und synök vorkommen können. Eine sichere Bestimmung nur nach habituellen Merkmalen ist vorerst nicht möglich.

Für die mitteleuropäische Fauna ergeben sich zunächst folgende Synonymien:

26 <i>capitalis</i> Muls. & Rey, 1873	6 <i>marchica</i> Benick, 1954
= 9 <i>globulosa</i> Benick, 1954	= 5 <i>neresheimeri</i> Benick, 1954
= 10 <i>orbicularis</i> Benick, 1954	= 7 <i>roubali</i> Benick, 1954
= 14 <i>ermischi</i> Benick, 1954	= 8 <i>curtipennis</i> Benick, 1970
= 22 <i>soniae</i> Bondr., 1913	= 21 <i>wagneri</i> Benick, 1954
= 23 <i>foveolata</i> Benick, 1954	3 <i>pallens</i> (Redt., 1849)
= 24 <i>bohemia</i> Benick, 1954	= 4 <i>hanseni</i> Scheerp., 1954
= 25 <i>hoelzeli</i> Benick, 1954	= 11 <i>titschacki</i> Benick, 1962
= 26 <i>apicalis</i> Benick, 1954	= 13 <i>lohsei</i> Benick, 1954
19 <i>exilis</i> (Knoch, 1806)	
= 12 <i>lubecensis</i> Benick, 1954	

1a *minutissima* Scheerp., 1951 gehört in die Verwandtschaft von *Actocharina/Hydrosmeeta*; 1 *circuliceps* Scheerp., 1951 ist synonym zu *Leptusa piceata* (Muls. Rey).

5:255 214. Gattung: *Cyrtonychochaeta* Scheerpeltz
von LOTHAR ZERCHE

Die Gattung ist zu streichen. Sie wird als Untergattung zur 223. G. *Oxypoda* gestellt und nach *Podoxya* Mulsant & Rey eingereiht.

5: 256 Lz. 3: 3 *jugaevaccarum* Lohse, 1968 ist Synonym zu 1 *hoelzeli* (Scheerpeltz, 1947)

Lz. 3—: 4 *falsa* Lohse, 1968 ist Synonym zu 4 *nimbicola* Fauvel, 1900.

Zur Unterscheidung der beiden verbleibenden Arten diene die folgende Tabelle nebst den Abbildungen in Bd. 5: 256.

1 Körper größer (2,3–3,0 mm) und breiter, etwas kahnförmig. K. viel schmäler als der Hsch.; Hlb. vom Segment 5 an verengt. F. kräftiger und gestreckter, zurückgelegt die Mitte der Fld. etwas überragend. Augen stark aus der K.Rundung vorgewölbt. Hsch.H.Rd. zu den H.Winkeln stark ausgeschweift. (Aed. 214:4 u. Spermatheca 214:4 in Bd. 5: 256). Alpin in den Alpen, Südkarpaten und Pyrenäen. 30b *nimbicola* Fauvel

— Körper durchschnittlich kleiner (2,2–2,5 mm) und schlanker. K. im Verhältnis zum Hsch. etwas breiter. Hlb. erst vom Segment 6 an verengt. F. ziemlich kurz, zurückgelegt nur das erste Viertel der Fld. erreichend. Augen flach. Hsch.H.Rd. zu den H.Winkeln nur schwach ausgeschweift. (Aed. 214:3 u. Spermatheca 214:3 in Bd. 5: 256). Montan bis subalpin in den Bayerischen Alpen, Karnischen Alpen und Hohen Tauern.

30a *hoelzeli* (Scheerpeltz)

12:230 216. Gattung: *Ocyusa* Kraatz

Lz. 2: In der vorletzten Textzeile ist nach einer Revision rheinischer Belege das Wort „möglicherweise“ zu streichen. Alle als *nigrita* bestimmten Tiere erwiesen sich als 3 *nitidiventris* Fagel.

5:258 218. Gattung: *Zoosetha* Mulsant & Rey

5:259 4 *hölzeliana* Scheerp. ist in *hoelzeliana* zu ändern.

1984 gelang es, im Berliner Grunewald die west- und südeuropäische Art *inconspicua* Er. erstmals in diesem Jahrhundert in Deutschland wieder aufzufinden.

12:223 222.a Gattung: *Derocala* Eppelsheim

Lz.23a: Autoren der Gattung sind Mulsant & Rey, nicht Eppelsheim.

5:262 223. Gattung: *Oxypoda* Mannerheim
von LOTHAR ZERCHE

5:265 Zum Einfügen einer weiteren Art ist die Tabelle zu verändern:

7 Schlanker gebaut. Hsch. neben den H.Wi. schwach ausgeschweift. F.Endgld. ohne abgeschnürte Spitze. 7a
— Körperform etwas gedrungener. Hsch. neben den H.Wi. deutlich ausgeschweift. F.Endglied mit abgeschnürter Spitze (beim ♂ stärker als beim ♀). Arktoalpin. 5 *nigricornis* Motsch.

7a Durchschnittlich größer und etwas robuster, etwas stärker glänzend. Geringfügig stärker punktiert. Dunkler gefärbt; Hsch. so dunkel wie der K. oder kaum heller. Hsch. im Verhältnis zu den Fld. schmaler (Index 0,81–0,89; Mittelwert 0,85). (Abb. 63, Aedoeagus 223:4a) (Abb. 63, Spermatheca 223:4a). Montan und subalpin, in S.Europa weit verbreitet, in M.E. im Silvretta-Massiv in Vorarlberg nachgewiesen.

4a *ignorata* Zerche

— Durchschnittlich kleiner und weniger robust, etwas schwächer glänzend und schwächer punktiert. Meist heller gefärbt, aber sehr variabel und deshalb nicht sicher zu trennen; Hsch. meist heller als der K. Hsch. im Verhältnis zu den Fld. breiter (Index 0,88–0,92; Mittelwert 0,9). (Abb. 63, Spermatheca 223:4). Weit verbreitet, in M.E. gemein. 4 *opaca* (Grav.)

5:266 Für 9 *lividipennis* Mannerheim, 1831, hat der Name 9 *acuminata* (Stephens, 1832) einzutreten.

5:268 Für 41 *riparia* Fairmaire & Brisout, 1859, hat der Name 41 *mutata* Sharp, 1871, einzutreten. Die Genitalabb. zeigt: Abb. 64, Aed. 223:41 und Abb. 64, Spermatheka 223:41.

5:268 Für 42 *mulsanti* Bernhauer & Scheerpeltz hat der Name 42 *reyi* Zerche einzutreten. Die Art ist aus Frankreich und Italien bekannt. Sie ist für M.E. nicht zu erwarten und deshalb einzuklammern. Ihre Genitalabb. zeigt: Abb. 64, Aed. 223:42 und Abb. 64, Spermatheka 223:42.

5:269

12:231 Lz. 18: 35 *lurida* Woll. ist in M.E. in Ausbreitung begriffen. Sie wurde mehrfach im Stadtgebiet von Hannover nachgewiesen.

Lz. 18—: Die richtige Schreibweise der U.G. ist *Baeoglana*.

5:270 Lz. 22—: Für 33 *lucens* Mulsant & Rey hat der Name *arborea* Zerche einzutreten. Die Größenangabe verbessere in 2,8–2,9 mm. Die Art ist bisher aus Skandinavien, Niedersachsen, Thüringen, Rheinland-Pfalz und Süditalien bekannt. Ihre Genitalabb. zeigt: Abb. 64, Aed. 223:33 und Spermatheka 223:33.

5:270

12:232 Lz. 26: Die richtige Schreibweise der U.G. ist *Sphenoma*.

5:272 Lz. 31: Bei 24 *abdominalis* ist der Autor in Klammern zu setzen.

5: 274 Zum Einfügen einer weiteren Art ist die Tabelle folgendermaßen zu verändern:

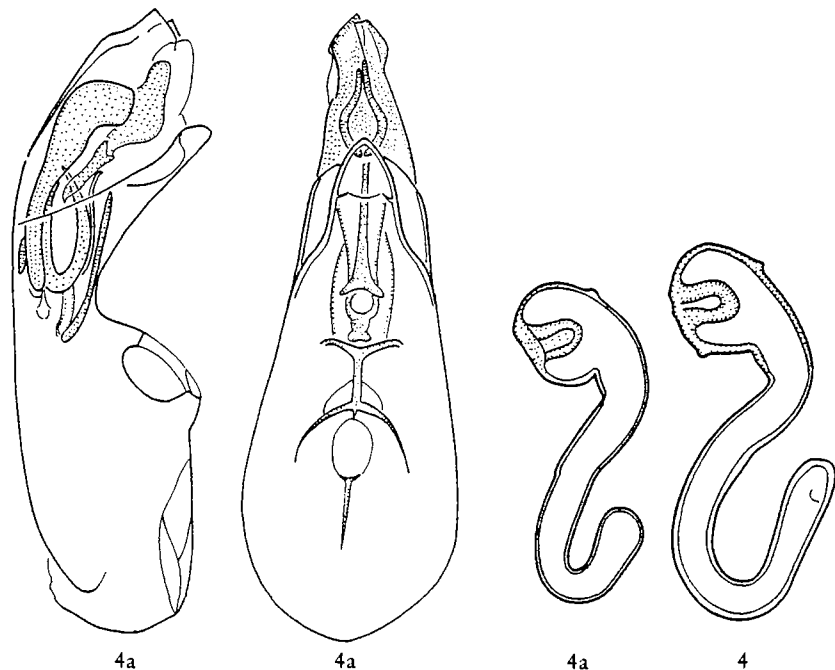


Abb. 63: 223 *Oxypoda*: Aedoeagus und Spermatheca von 4a *ignorata*, 4 *opaca*. (Nach ZERCHE).



Abb. 64: 223 *Oxypoda*: Aedoeagus und Spermatheca von 11a *densa*, 11 *tirolensis*, 33 *arborea*, 41 *mutata*, 42 *reyi*, 54 *nigrocincta*. (Nach ZERCHE).

- 40 Schlank, Hlb. nach hinten nur schwach verengt, Hsch. schwach quer, $\frac{1}{4}$ breiter als lang, mit verrundeten H.Wi.; F. schlank, vorletzte Glieder schwach quer. Schwarz bis schwarzbraun, Beine etwas heller. Zwei sehr ähnliche Arten. In M.E. nur hohe Lagen der Alpen und Brockengipfel. 40a
- 40a Durchschnittlich größer (2,7–3,8 mm) und oft robuster. Bei kräftigen Exemplaren F.Gld. 4 deutlich gestreckt. Wegen der großen Variabilität beider Arten aber nur nach den Genitalien sicher von 11 *tirolensis* zu trennen. (Abb. 64, Aed. 223:11a) (Abb. 64, Spermatheka 223:11a). Alpen und Apennin, in M.E. nur Tirol: Stubai Alpen und Venedigergruppe sowie Steiermark: Rinsennock. 11a *densa* (Fauvel)
- Durchschnittlich kleiner (2,5–3,0 mm), schlanker und weniger robust. (Abb. 64, Aed. 223:11) (Abb. 64, Spermatheka 223:11). Großbritannien, Pyrenäen, Harz, Alpen, Apennin; in Deutschland bisher nur Brocken-gipfel. 11 *tirolensis* Gredler
- 5:274 Lz. 41 ist zu streichen. 20 *bavarica* Scheerpeltz ist Synonym zu 30 *exoleta* Erichson.
- 5:275 Lz. 42: Für 18 *umbrata* (Gyllenhal, 1810 nec Gravenhorst, 1802) hat der Name 18 *brevicornis* (Stephens, 1832) einzutreten.
- Lz. 43— ist zu streichen. 19 *carnica* Scheerpeltz ist Synonym zu 18 *brevicornis* (Stephens).
- 5:276 Lz. 46: Für 22 *sericea* Heer, 1839 nec Boisduval & Lacordaire, 1835, hat der Name 22 *carbonaria* (Heer, 1841) einzutreten.
- Lz. 46— ist zu streichen. 16 *hoelzeli* Scheerpeltz ist Synonym zu 15 *skaltzkyi* Bernhauer.
- 5:277 Lz. 47—: 31 *hütheri* Scheerp. ist in *huetheri* zu berichtigen.
- Lz. 49—: 44 *miranda* Roubal wurde inzwischen bei Hamburg gefunden. Die Größenangabe muß in „3,0–4,5 mm“ geändert werden.
- 5:279 Lz. 59: Eine für 54 *nigrocincta* zutreffende Abb. der Spermatheka bringt Abb. 64, 223:54.
- 5:281 Lz. 64— ist zu streichen. 53a *misella* Kraatz ist Synonym zu 53 *ferruginea* Erichson. Zutreffende Genitalabb. sind (223:53a. Nur Spermatheka!) (223:53b. Nur Aed.!).
- Lz. 65: Bei 60 *haemorrhoea* ist der Autor in Klammern zu setzen.
- 12:231 „S. 269“ Die Tabelle wird ab Lz. 17 — wegen der Einfügung einer weiteren Art nach Angaben von L. ZERCHE neu gebracht:“. Streiche: „nach Angaben“.
- 12:233 „(nach ZERCHE)“ muß heißen „(ZERCHE, Original)“.

5:285 228. Gattung: *Ischnoglossa* Kraatz

VON PAUL WUNDERLE

WUNDERLE, P. (1990): Revision der mitteleuropäischen Arten der Gattung *Ischnoglossa* Kraatz 1856 (Coleoptera, Staphylinidae, Aleocharinae). — Ent. Bl. 86 (1–2): 51–68.

Diese Revision erbrachte eine neue und eine weitere in M.E. erstmals nachgewiesene Art, die nachfolgend unterschieden werden:

2,5–3,4 mm große Arten, O.S. ± braun, schwach glänzend. Hsch. quermaschig chagriniert, glänzend. Augen höchstens $\frac{1}{3}$ länger als die Schläfen. Hsch.

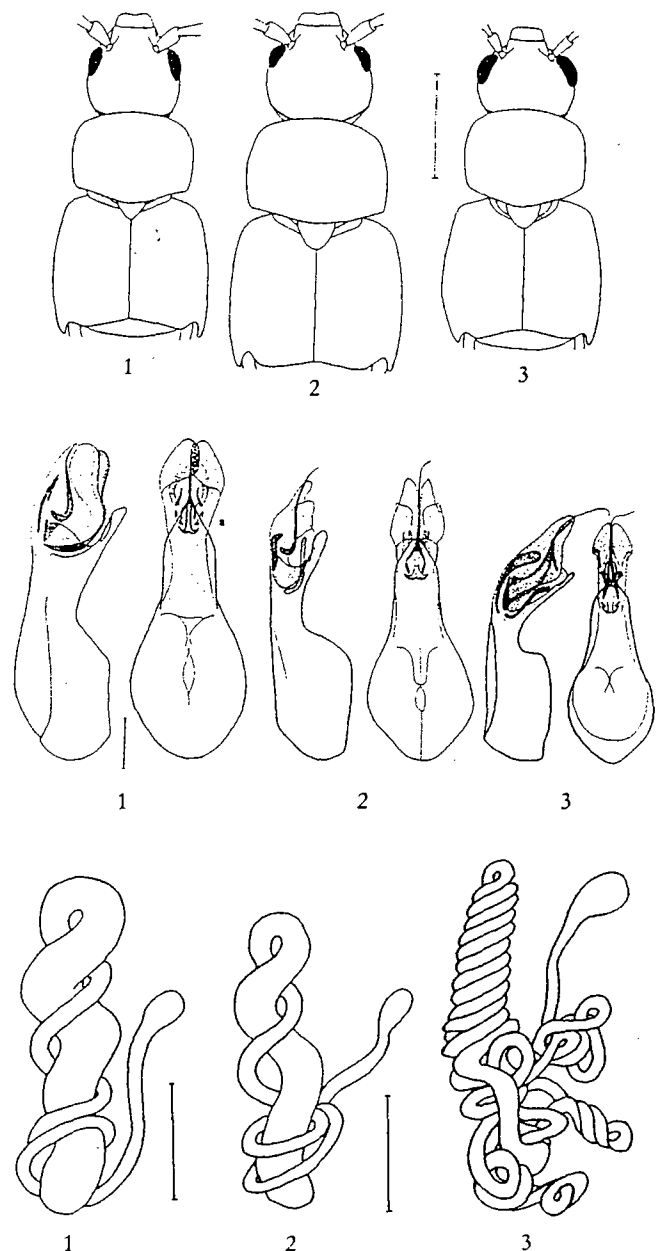


Abb. 65 228 *Ischnoglossa*: Habitus, Aedoeagus lateral und ventral, Spermatheca von 1 *prolixa*, 2 *elegantula*, 3 *obscura*. Maßstab obere Reihe = 0,5 mm, mittlere und untere Reihe = 0,1 mm. (Originale).

weniger als $\frac{1}{3}$ breiter als lang. Durch diese Merkmale von *Pseudaphana vorbringeri* Bernh. verschieden, die in Bd.5 zu dieser Gattung gestellt wurde. Vgl. auch Bd. 12:234.

1 Durchschnittlich kleiner (2,5–2,9 mm). Färbung dunkel pechbraun, K. fast schwarz. Chagrinierung des V.Körpers deutlicher, daher Glanz gedämpft (auf dem K. meist gut zu sehen). Augen in Seitenansicht $\frac{1}{5}$ länger als die Schläfen. (Aed., Spermatheka und Habitus Abb. 65, 228:3).

3 *obscura* Wunderle

— Meist etwas größer (2,7–3,4 mm). Hellere Arten, Grundfarbe dunkel rotbraun bis dunkel gelbbraun. Chagrinierung des V.Körpers schwächer, K. und Hsch. glänzend.

2 2,7–3,2 mm. Färbung im allgemeinen etwas dunkler, Aufhellungen deutlicher. Augen in S.Ansicht so lang wie die Schläfen. Hsch. weniger quer, etwas schmaler als die Fld. zwischen den Schultern und stärker gewölbt. Grundbehaarung von Tergit 5 des ♂ viel schwächer als die dunklen Borstenhaare. (Aed., Spermatheka und Habitus Abb. 65, 228:1). Wie 3 *obscura* in ganz M.E. nachgewiesen und darüber hinaus bis zum Kaukasus vbr.; im ganzen ziemlich s.

1 *prolixa* (Grav.)

— 2,9–3,4 mm. Färbung heller, Aufhellungen meist nur undeutlich. Augen $\frac{1}{3}$ kürzer als die Schläfen. Hsch. so breit wie die Fld. zwischen den Schultern, flacher gewölbt. ♂: Grundbehaarung des 5. Tergits kaum schwächer als die dunklen Borstenhaare (Aed., Spermatheka und Habitus Abb. 65, 228:2). Boreoalpin vbr. Art: Finnland, Schweden; in M.E. im Alpengebiet weit vbr., aber s.

4 *elegantula* (Mannh.)

5:287 231. Gattung: *Thiasophila* Kraatz

5:288 Statt 3 *wockeii* ist trotz falscher Latinisierung des Dedikationsnamens die Schreibweise *wockii* gültig.

12:235 Zur Trennung der Arten 1 *angulata* (Erichson) und 1a *lohsei* Zerche sind die Spermatheken besser geeignet als die Aedoeagi (Abb. 66, Spermatheka 231:1 und Spermatheka 231:1a, aus ZERCHE, 1987).

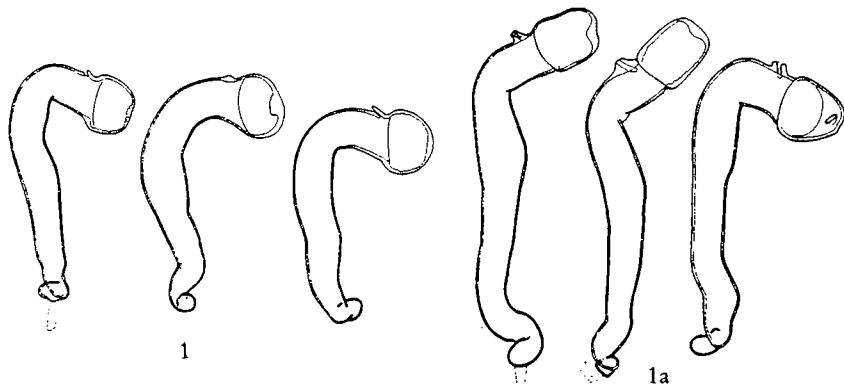


Abb. 66: 231 *Thiasophila*: Spermatheca von 1 *angulata*, 1a *lohsei*. (Nach ZERCHE).

12:235

234. Gattung: *Haploglossa* Kraatz

Der Name *fulvohirta* ist durch 6 *bernhaueri* (St.-Claire-Deville) zu ersetzen. Die Art wurde aus Ungarn beschrieben und auch auf Korsika gefunden.

5:293

237. Gattung: *Aleochara* Gravenhorst

U.G. *Ceranota*

Bestimmungstabelle der mitteleuropäischen Arten

VON JÜRGEN VOGEL

5:302 Vor allem wegen unzureichender Beachtung der teilweise variablen oder geschlechtsdimorphen Punktierung der Tergite führte der Bestimmungsgang nach bisheriger Tabelle leicht zu Fehlern. In nachfolgender Überarbeitung wird dies berücksichtigt.

41a 4. und (oder) 5. vollständiges Tergit nicht deutlich dunkler gefärbt als die ersten drei vollständigen Tergite. Alle Tergite $\pm$ einheitlich in ihrer Vorderhälfte (1. bis 3. vollst. Tergit mitunter nur in der Mitte) oder ganz schwarzbraun bis schwarz gefärbt. (Hellfarbige *A. ruficornis* ♂♂ sind an der spezifischen queren Form des Höckers auf dem 1. vollst. Tergit leicht erkennbar.) 41b

— 4. und (oder) 5. vollständiges Tergit ganz oder teilweise $\pm$ deutlich abstechend dunkelbraun bis schwarz gefärbt. 1. bis 3. vollst. Tergit fast immer einfarbig gelbbraun und heller. (Gelegentlich davon abweichende *A. major* ♂♂ mit leicht angedunkelten vorderen Tergiten sind durch die abgerundete bis seitlich zusammengedrückte, nicht quere Form ihres Höckers auf dem 1. vollst. Tergit leicht von hellfarbigen *A. ruficornis* ♂♂ zu trennen.) 43

41b Querrfurchen des 2. und 3. vollständigen Tergits deutlich, aber mitunter fein punktiert. Fld.Naht meist kürzer als der Hsch. ♂: Mitte des 5. vollst. Tergits ohne auffällig verdichtete Punktur. 42

— Querrfurchen des 2. und 3. vollständigen Tergits ohne oder mit ganz schwacher Punktur. Fld.Naht so lang wie der Hsch.; Hsch. dunkelbraun, oft mit seitlichen Aufhellungen; Hinterränder der schwarz- bis dunkelbraunen Tergite sowie die Pleurite fast immer aufgehellte. ♂: Zwischen den (meist vorhandenen) Höckern in der Mitte des 5. vollst. Tergits mit verdichteter Punktur. 1. vollst. Tergit mit abgestutztem und seitlich zusammengedrücktem Höcker. (Abb. 67, Aed. und Spermatheka 237:41). Alpen, s.s. 41 *ganglbaueri* Bernh. (*pacholei* Bernh.)

42 Hsch. wie die Fld. gelbbraun oder dunkelbraun mit breit aufgehellten Seitenrändern. Tergite zumindest in den Querrfurchen (1. bis 3. vollst. Tergit mitunter nur in der Mitte) oder mit Ausnahme eines breiten hellen Hinterrandes ganz dunkelfarbig. Fld.Naht kürzer als der Hsch. ♂: 1. vollst. Tergit mit querplattenförmigem, leicht nach hinten geneigtem, oft 2spitzigem Höcker. (Abb. 67, Aed. und Spermatheka 237:38). In M.E. verbreitetste *Ceranota*-Art, aber n.h. 38 *ruficornis* Grav. (*hummleri* Bernh.)

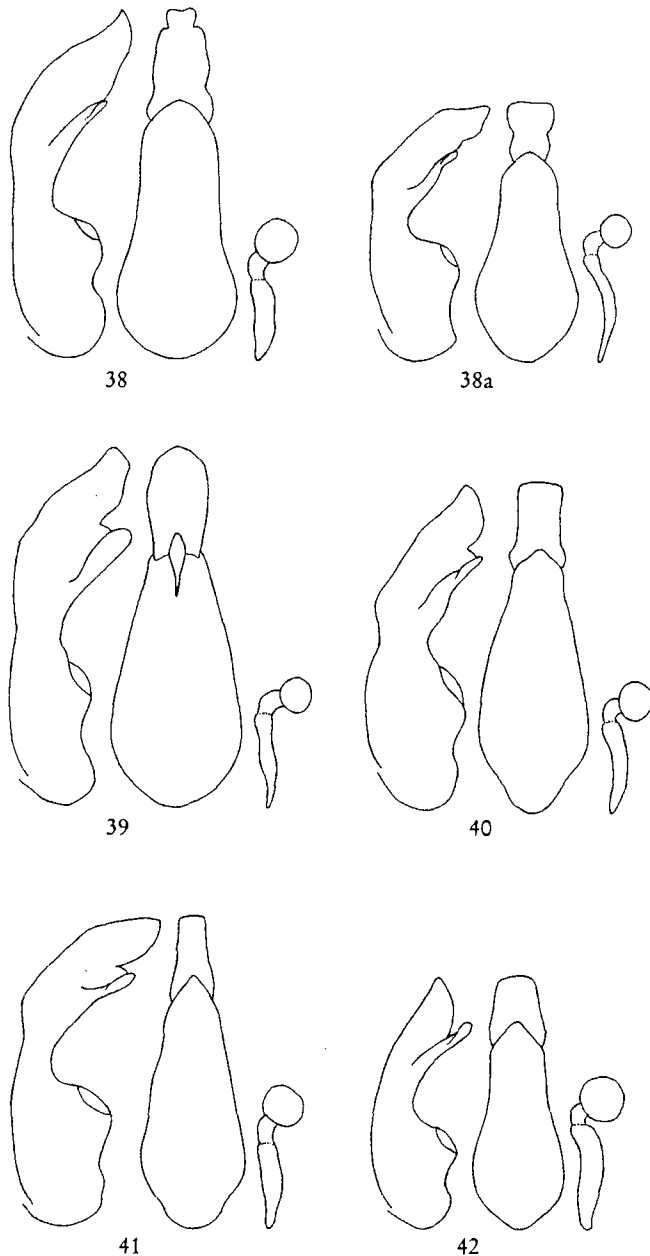


Abb. 67: 237 *Aleochara*: Aedocagus lateral und ventral, Spermatheca von 38 *ruficornis*, 38a *major*, 39 *melichari*, 40 *meschniggi*, 41 *ganglbaueri*, 42 *erythroptera*. (Originale).

- Hsch., 1. bis 5. vollständiges Tergit und Pleurite ± einheitlich schwarz- bis dunkelbraun; Tergit-Hinterränder und Hsch.Seitenrand mitunter mit leichten Aufhellungen. Fld. abstechend heller und rotbraun. Fld.Naht oft kaum kürzer als der Hsch. ♂: 1. vollst. Tergit mit kleinem, abgestutztem und ± seitlich zusammengedrücktem Höcker. (Abb. 67, Aed. und Spermatheka 237:42). Im südl. und mittleren M.E., s.

42 *erythroptera* Grav.

- 43 K. (und Hsch.) zwischen der Punktur glänzend und ohne oder nur mit fast verloschener Mikroskulptur (50x). Schläfen kaum verrundet und ± parallel. Hsch. relativ schmal und meist mit in der Mitte geradlinigen Seitenrändern. 2. bis 4. vollständiges Tergit überall (♀♀) oder nur in den Vorderhälften bzw. Querfurchen (♂♂) punktiert. ♂: 1. vollst. Tergit mit verrundetem bis seitlich zusammengedrücktem Höcker. (Abb. 67, Aed. und Spermatheka 237: 38a). Westeuropäisch, jedoch schon bis nach Brandenburg und Thüringen nachgewiesen, lokal und s.

38a *major* Fairm.

- K. (und Hsch.) zwischen der Punktur nicht glänzend und mit ± deutlicher Mikroskulptur (50x) oder (und) Schläfen ± verrundet oder sich unmittelbar hinter den Augen verengend. Hsch. an den Seiten ± breit verrundet.

44

- 44 K. (und Hsch.) mit deutlicher Mikroskulptur (50x). 2. bis 4. vollständiges Tergit mit lockerer (Zwischenräume etwa von doppeltem Punktdurchmesser) und relativ feiner (♀♀) oder in den Querfurchen (fast) ohne Punktur (♂♂). Fld.Naht oft kürzer als der Hsch. ♂: Höcker auf dem 1. vollst. Tergit verrundet bis seitlich zusammengedrückt und meist mit nach hinten abgestutzter Spitze. (Abb. 67, Aed. und Spermatheka 237: 40). Bisher oft für 39 *melichari* gehalten. Alpen und Alpenvorland, s.

40 *meschniggi* Bernh.

- K. (und Hsch.) nur mit sehr undeutlicher bis fast verloschener Mikroskulptur (50x). Alle Tergite relativ gleichmäßig kräftig und dicht (Zwischenräume etwa so groß wie die Punktdurchmesser) punktiert bei ♀♀ und ♂♂. Fld.Naht nicht kürzer als der Hsch. ♂: Höcker auf dem 1. vollst. Tergit verrundet bis seitlich zusammengedrückt. (Abb. 67, Aed. und Spermatheka 237: 39). Bisher nur aus Dalmatien und Istrien bekannt, s.s.; möglicherweise auch in den SO. Alpen. (Die aus Westdeutschland gemeldeten „*melichari*“ haben sich als *A. major* erwiesen).

39 *melichari* (Rtt.)

12:239 Die in Deutschland bisher nur bei Hamburg und Lübeck aufgefundene Art 46a *verna* Say kann nunmehr auch von xerothermen Standorten im Rheinland gemeldet werden. Sie wurde inzwischen auch in Dänemark nachgewiesen.

12:240

23.a FAMILIE: MICROPEPLIDAE

NEWTON, A. F., JR. & THAYER, M. K. (1995): *Protopselaphinae* new subfamily for *Protopselaphus* new genus from Malaysia, with a phylogenetic analysis and review of the Omaliine Group of Staphylinidae including *Pselaphus*.

phidae (Coleoptera). — In: PAKALUK, J. & ŚLIPINŃSKI, S. A. (Hrsg.): Biology, phylogeny, and classification of Coleoptera: Papers celebrating the 80th birthday of ROY A. CROWSON. — Warszawa: 229–320.

Die Micropeplidae sind wieder als 8a. Unterfamilie zu den Staphylinidae zu stellen und wegen ihrer Zugehörigkeit zur Omaliinae-Gruppe nach der 8. Unterfamilie Proteininae einzufügen. *Micropeplus* bekommt die Gattungsnummer 9a. [ZERCHE].

4:16 9a. Gattung: **Micropeplus** Latreille
 von GUSTAV ADOLF LOHSE †

Hier ist eine weitere, 2 *staphylinoides* (Marsh.) nahestehende Art aufzunehmen.

Braun mit rötlichgelben Hsch.S. sowie gelbroten F. und B.; Fld. zwischen Nahtrippe und Schulterrippe mit 2 Rückenrippen. Schulterrippe breit abgesetzt und hoch aufgebogen. Fld. kurz und sehr breit. ♂: Clypeus in eine Spitze ausgezogen. 2–3 mm. Nördl. Jugoslawien. 2a (*latus* Hampe)

4:17 Die bisher nur aus dem nordwestlichen M.E. bekannte Art 7 **ripicola** Kerstens ist inzwischen auch in Österreich (Seebach b. Aflenz) gefunden worden.

24. FAMILIE: PSELAPHIDAE

von WILHELM LUCHT

5:314 5. Gattung: **Biblopectus** Reitter

5:315 Die im südöstlichen M.E. verbreitete Art 8 **obtusus** Guillebeau konnte nunmehr auch in Deutschland (südl. Rheinland und Hessen) festgestellt werden.

5:317 6. Gattung: **Euplectus** Leach

12:240 13b **tholini** Guilleb., bisherige Unterart von *punctatus* Muls., wurde in Westfalen, Pfalz und Niedersachsen gefunden und damit erstmals in Deutschland festgestellt; auch liegen Nachweise aus Mähren und Dänemark vor.

5:324 8. Gattung: **Plectophloeus** Reitter

5:325 1990 gelang es, 7 **rhenanus** (Rtt.) in der Nähe von Brühl nach über 80 Jahren in Westdeutschland wiederzuentdecken und damit erstmals zuverlässig für das Rheinland nachzuweisen. 1992 wurde ein weiterer westdeutscher Nachweis im Wiehengebirge erbracht. Die Art wurde außerdem im Rheintal in Vorarlberg 1986 erstmals in Österreich gefunden.

5:327 10. Gattung: **Saulcyella** Reitter

Die ursprüngliche Schreibweise von 1 *schmidtii* ist **schmidtii** (Märkel, 1844). Die vorwiegend osteuropäische Art wurde auch in Dänemark nachgewiesen.

5:329 13. Gattung: **Amauronyx** Reitter

5:330 Die ursprüngliche Schreibweise von *maerkeli* ist **maerkelii** (Aubé).

5:338 18. Gattung: **Bryaxis** Kugelann

5:344, 345 Die ursprüngliche Schreibweise von *curtisi* ist **curtisii** (Leach).

5:361 30. Gattung: **Claviger** Preyssler

5:362 Die für M.E. als fraglich angegebene Art 2 **nitidus** Hampe wird für die Slowakei gemeldet; da außerdem auch Kärnten zum Verbreitungsgebiet gehört, können die Klammern entfallen.

Ergänzungen und Berichtigungen
zu
„Die Käfer Mitteleuropas“
Band 6 (1979), Band 7 (1967), Band 8 (1969) und Band 13 (1992)

25. FAMILIE: LYCIDAE

von MICHAEL GEISTHARDT

6:10, 11

13:11

1. Gattung: **Dictyoptera** Latreille

Die Gattung muß **Dictyopterus** Mulsant, 1838 heißen, da der Name *Dictyoptera* Latreille, 1829 präokkupiert ist.

13:11

1.a Gattung: **Benibotarus** Kôno

2 **taygetanus** Pic, seit vielen Jahrzehnten in Deutschland nicht mehr festgestellt, konnte 1994 im Pfälzer Wald (Hinterweidenthal bei Pirmasens) erneut aufgefunden werden. Es ist der westlichste Fundort dieser bei uns nur sehr sporadisch und vereinzelt in Südbayern und Südbaden nachgewiesenen südosteuropäischen Art.

27. FAMILIE: CANTHARIDAE

von BERND GRUNDMANN

6:21

2.a Gattung: **Ancistronycha** Märkel

6:27 Die ursprüngliche Schreibweise von 3 *erichsoni* ist **erichsonii** Bach.

6:34

5. Gattung: **Rhagonycha** Eschscholtz

6:39 Die südosteuropäische Art 17 **rorida** Kiesw. wird aus Tschechien (Mähren) und der Slowakei gemeldet. Die Klammern können somit entfallen.

6:39

13:13

7. Gattung: **Silis** Dejean

Autor der Gattung ist Charpentier, 1825, nicht Dejean oder Latreille.

6:39 Aus Verden an der Aller wird ein 1994 erfolgter Fund von **nitidula** (F.) als Erstnachweis in Nordwest-Deutschland gemeldet.

6:43

9. Gattung: **Malthodes** Kiesenwetter

6:46 7 **transeuropaeus** Wittmer konnte durch Funde im Düsseltal bei Dornap und bei Hagen in Westfalen erstmals in Deutschland nachgewiesen werden.

6:47 Die Verbreitung von 28 **holdhausi** Kaszab in Südosteuropa kann durch Tschechien und das östliche Deutschland ergänzt werden.

6:48 Autor von 27 **crassicornis** ist (Mäklin, 1846), nicht Märkel. Die Art wurde inzwischen auch in Tschechien (Böhmen) gefunden.

6:51 Statt 31 *dimidiaticollis* (Rosh.) lies **dimidiatocollis**. Die Art wird auch aus Tschechien und der Slowakei gemeldet.

13:14 Von der erst 1981 in N.Tirol als Einzelexemplar entdeckten Art 1a **kahleni** Wittm. konnten 1989 am Lech und neuerdings am Tiroler Reißbach weitere Exemplare festgestellt werden.

13:15 Bei der Darstellung des Kopulationsapparates 9:15 in Abb. 3 handelt es sich nicht um 15 *guttifer* Kiesw., sondern versehentlich um 14 *alpicola* Kiesw. Die richtige Zeichnung für *guttifer* s. Bd. 6:47, Aed. 9:15.

29. FAMILIE: MALACHIIDAE

von A.M.J. EVERS †

13:15 1. Gattung: *Troglops* Erichson

Die Anmerkung, daß in Bd.6, S.57, die Abb.-Nummern für die Halsschildformen von 1 *albicans* und 2 *cephalotes* vertauscht seien, beruht auf einem Irrtum; nicht die Nummern der Abbildungen, sondern die Hinweisnummern im Text müssen korrigiert werden, und zwar muß es heißen:

unter Lz. 1: (1:2) und

unter Lz. 1–: (1:1).

6:67 12. Gattung: *Ebaeus* Erichson

13:18 Lz. 6: Statt *pedicularis* lies **pedicularius** (F.).

Eine *pedicularius* täuschend ähnliche Art wurde erst jetzt bei der Revision einer alten Serie aus Lappland erkannt und als **lapplandicus** beschrieben. Da die Verbreitung außer ihrem Vorkommen im hohen Norden noch nicht bekannt ist, werden für den Fall weiterer Funde die differierenden Merkmale beider Arten nachstehend gegenübergestellt.

4a *lapplandicus* Evers

Basis der Hintertibien beim ♂ leicht angedunkelt, beim ♀ mit vollständig braunen Hintertibien.

Kleiner Anhang des Excitators rotbraun.

Großer Anhang des Excitators breit, seicht V-förmig vertieft (Abb. 68: 1).

Pygidium beim ♂ nahezu gerade abgeschnitten (Abb. 68: 2).

4 *pedicularius* (F.)

Hintertibien beim ♂ und ♀ lebhaft gelb.

Kleiner Anhang des Excitators schwarz.

Großer Anhang des Excitators schmal, parallel, in der Mitte mit einer tiefen Furche über die ganze Länge (Abb. 68: 3).

Pygidium beim ♂ deutlich ausgebuchtet (Abb. 68: 4).

Beide Arten stimmen in allen weiteren Merkmalen (Größe, Form und Färbung) ansonsten überein.

6:68 14. Gattung: *Axinotarsus* Motschulsky

Lz. 1: Die bei *ruficollis* (Oliv.) in der Regel roten Fühler sind besonders im Rheinland auf der Oberseite häufig schwarz.

29.a FAMILIE: DASYTIDAE

VON KAREL MAJER

MAJER, K. (1993): Dasytidae & Melyridae. In: JELINEK, J. (edit.): Check-list of Czechoslovak Insects IV. – Fol. Heyrovskyana, Suppl. 1, 171 S.; Prag.

– (1995): A review of the classification of the Melyridae and related families (Coleoptera, Cleroidea). – Entomologica Basiliensia 17: 319–390.

6:70, 71 Die 1. U.F.: Dasytinae wird als selbständige Familie aus den Melyridae ausgegliedert; dadurch werden die Tribus Dasytini und Danaceini in den Rang von Unterfamilien erhoben. Da außerdem eine dritte Unterfamilie aufgenommen wird, werden die Gattungen wie folgt neu gruppiert und nummeriert:

1. U.Fam.: **Rhadalinae** mit den Gattungen 1 *Aplocnemus* Steph., 2 *Trichocele* Thoms.

2. U.Fam.: **Danaceinae** mit der Gattung 3 *Danacea* Cast.

3. U.Fam.: **Dasytinae** mit den Gattungen 4 *Divales* Cast., 5 *Dasytes* Payk., 6 *Psilothrix* Redt., 7 *Dolichosoma* Steph., 8 *Enicopus* Steph.

6:76

13:20

5. Gattung: *Dasytes* Fabricius

Autor der Gattung ist Paykull, 1799, nicht Fabricius.

6:78 5 *caeruleus* (DeGeer, 1774) ist ein primäres Homonym von *caeruleus* (Linnaeus, 1758) (*Asclera*, Oedemeridae); der gültige Name ist **cyaneus** F.

6:79 6 *nigrocyaneus* Muls. & Rey ist kürzlich in der Slowakei gefunden worden; die Klammern können somit entfallen. Alte Fundmeldungen aus Deutschland konnten bisher nicht bestätigt werden.

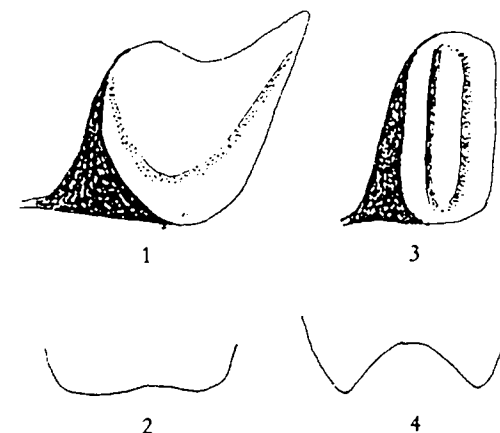


Abb. 68: 12 *Ebaeus*: Anhang des Excitators und Pygidium von *lapplandicus* (1, 2), *pedicularius* (3, 4). (Nach EVERS 1993).

7 *flavipes* (Olivier, 1790) ist ein sekundäres Homonym von *flavipes* (Fabricius, 1781) (= *plumbens* Müll.). Der gültige Name für *flavipes* (Ol.) nec *flavipes* (F.) ist *virens* (Marshall, 1802).

9 *aerosus* Kiesenwetter, 1867 wurde bereits früher als *aeratus* Stephens, 1830 beschrieben.

13:21 Für 12 *dalmatinus* Baudi hat der Name *striatulus* Brullé einzutreten.

13:22 6. Gattung: *Psilothrix* Redtenbacher

Autor von *viridicoeruleus* ist Geoffroy in Fourcroy, 1785.

30. FAMILIE: MELYRIDAE

VON KAREL MAJER

6:82 Die bisherige 2. U.F.: Melyrinae bildet jetzt die 30. Familie: Melyridae mit der 1. Gattung: *Cerallus* und der bei uns nicht heimischen 2. Gattung: *Zygia*.

1. Gattung: *Cerallus* du Val

6:83 Das als möglich erachtete Vorkommen von *varians* (Morawitz) in der Slowakei konnte inzwischen bestätigt werden, so daß die Klammern entfallen können.

13:23 30.a FAMILIE: PHLOIOPHILIDAE

1. Gattung: *Phloiophilus* Stephens

Die originäre Schreibweise des Artnamens ist *edwardsii* Stephens.

S. 85

31. FAMILIE: CLERIDAE

VON ROLAND GERSTMEIER

KOLIBÁČ, J. (1992): Species of the genera *Thanasimus* Latreille and *Korynetes* Herbst in central Europe (Coleoptera, Cleridae). — Acta ent. bohemoslov. 89: 309–314.

6:91 7. Gattung: *Thanasimus* Latreille

6:92 Da *Thanasimus rufipes* (Brahm) und *Necrobia rufipes* (Degeer) homonym sind und sich *Th. pectoralis* Fuss als Synonym von *Th. femoralis* Zett. erwiesen hat, ist der Gattungsschlüssel wie folgt zu ändern:

1 Thoraxunterseite rot. (Ausnahme: Die Thoraxunterseite der ab. *brioni* Pic, 1946, ist schwarz). Basis der Fld. mit regelmäßigen Reihen großer Eindrücke. Genitalien (Abb. 69, 1–4). 7–12 mm. In ganz E., bei uns in Nadelwäldern ü.h., vorzugsweise an Kiefern. 1 *formicarius* (L.)

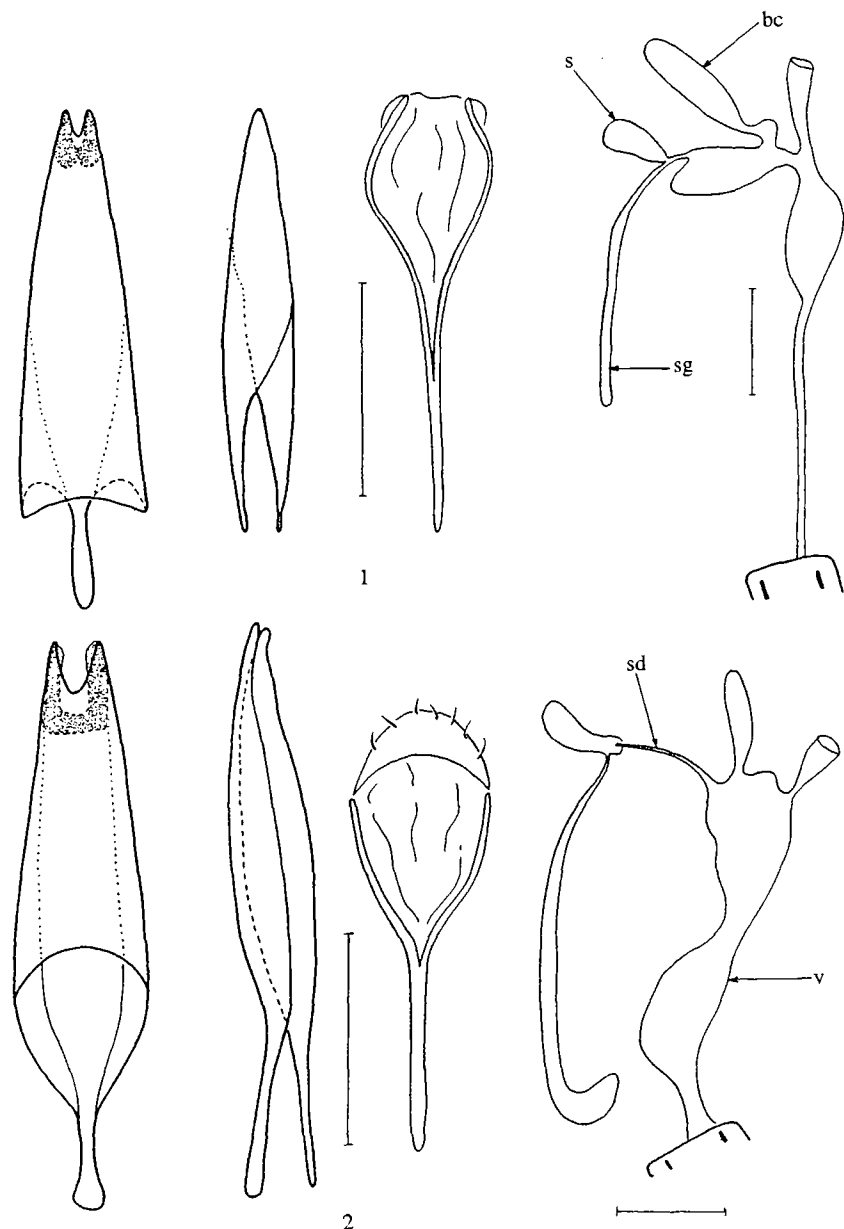


Abb. 69: 7 *Thanasimus*: Tegmen, dorsal; Aedeagus, dorsal, Spicula und inneres Kopulationsorgan des Weibchens von 1 *formicarius*, 2 *femoralis* ((bc = bursa copulatrix, s = spermatheca, sg = glandula spermathecae, sd = ductus spermathecae, v = vagina). Maßstab = 0,5 mm. (Nach KOLIBÁČ 1992).

- Thoraxunterseite ± schwarz. Basis der Fld. mit ± regelmäßigen Reihen kleinerer Eindrücke. Genitalien (Abb. 69, 5–8). 6,5–9,5 mm. In N.E. und M.E., Alpen, Bayerischer Wald und Karpaten weit vbr., aber seltener als *formicarius*.

2 *femoralis* (Zett.)
(*rufipes* Brahm)
(*pectoralis* Fuss)

6:95 12. Gattung: *Tarsostenus* Spinola

1 *univittatus* (Rossi) wurde 1992/93 in Südbaden in einigen Exemplaren (vorwiegend an Holzklaftern) festgestellt. Das Auftreten mag mit dem im dortigen Gebiet nachgewiesenen Vorkommen mehrerer *Lyctus*-Arten zusammenhängen.

S. 96 13. Gattung: *Korynetes* Herbst

Lz. 1: Die originäre Schreibweise von 1 *coeruleus* ist *caeruleus* (Degeer).

32. FAMILIE: DERODONTIDAE

6:99 2. Gattung: *Laricobius* Rosenhauer

Die ursprüngliche Schreibweise von *erichsoni* Rosh. ist *erichsonii*.

32.a FAMILIE: TROGOSITIDAE

VON WILHELM LUCHT

Die korrekte Schreibweise des Familiennamens ist *Trogossitidae*.

7:14 LAWRENCE & NEWTON (1995) haben die Familienbearbeitung, wie sie in Band 7 dargelegt ist, vorerst beibehalten, da hinsichtlich einer Klassifikation auf Weltniveau noch Unklarheit besteht. Soweit die Taxa unser Gebiet betreffen, hat CROWSON die Trogossitidae in Anbetracht ihrer wesentlichen Unterschiede in Habitus, Morphologie und Nahrungsanspruch in drei Familien aufgeteilt, deren Berechtigung durch KLAUSNITZER (1996) auf Grund eingehender Larvenuntersuchungen erhärtet wird. Danach gliedert sich die Gruppe in folgende Familien:

32.a FAMILIE: TROGOSSITIDAE

mit den Gattungen

- 1 *Nemosoma* Latreille, 1804
- 2 *Temnochila* Westwood, 1835
- 3 *Tenebroides* Piller & Mitterpacher, 1783

32.b FAMILIE: PELTIDAE

mit den Gattungen

- 1 *Peltis* Kugelann, 1792 (= *Zimioma*)
- 2 *Calitys* Thomson, 1859
- 3 *Ostoma* Laicharting, 1781
- 4 *Thymalus* Latreille, 1802

32.c FAMILIE: LOPHOCATERIDAE

mit den Gattungen

- 1 *Lophocateres* Olliff, 1883
- 2 *Grynocharis* Thomson, 1859
- 3 *Ancyrona* Reitter, 1876

32.a FAMILIE: TROGOSSITIDAE

7:14, 15

1. Gattung: *Nemosoma* Latreille

Die originäre Schreibweise des Gattungsnamens mit „z“ beruht auf einem Druckfehler. LATREILLE selbst hat die Schreibweise nachträglich geändert, da der Name von den griechischen Wörtern nema = Faden und soma = Körper abgeleitet ist.

In dieser Gattung ist noch eine weitere für M.E. neue Art zu berücksichtigen:

- 1 F. 10gliedrig. Hsch. etwa 2x so lang wie breit. Fld. deutlich kräftig punktiert. Kleiner, unter 5 mm. In M.E. weit vbr. 1 *elongatum* (L.)
- F. 11gliedrig. Hsch. etwa 1,5x länger als breit. Vorderes Hsch. Drittel rot. Fld. fein punktiert. 5,5–9,5 mm. Mehrfach in der Slowakei gefunden; neu für M.E. 2 *caucasicum* Ménétr.

7:15

2. Gattung: *Temnochila* Westwood

Statt 1 *coerulea* lies *caerulea* (Olivier). Die Art ist (lt. KAHLEN i.litt.) 1991 auch in Nordtirol in Kiefernwäldern auf xerothermen Felsstandorten nachgewiesen worden.

7:16

13:24 3. Gattung: *Tenebroides* Piller & Mitterpacher

Aufgrund einer Revision von Museumsbeständen konnte das Vorkommen von 2 *fuscus* (Goeze) an sporadischen Fundorten im Norden des Landes erstmals für die Schweiz nachgewiesen werden. Auch in Tschechien und in der Slowakei ist das Vorkommen der bislang mit 1 *mauritanicus* konfundierten Art erst nachträglich erkannt worden.

32.c FAMILIE: LOPHOCATERIDAE

7:14 Zur Aufnahme der letztgenannten G. ist die Gattungstabelle unter Beibehaltung der bisherigen Numerierung folgendermaßen zu ändern:

- | | | |
|----|--|-------------------------|
| 4 | O.S. deutlich behaart. | 5 |
| — | O.S. unbehaart. | 6 |
| 5 | Fld. mit starken Rippen, Hsch. stark lappig verbreitert und beidseitig vorgezogen. | 4 <i>Calitys</i> Thoms. |
| — | Fld. ohne Rippen. Hsch. nach vorn gleichmäßig gerundet verengt. | 5a |
| 5a | Körper rundlich wie 9:1 in Bd. 7:18. | 9 <i>Thymalus</i> Latr. |
| — | Körper ± parallelseitig wie 8:1 in Bd. 7:18. | 3 <i>Ancyrona</i> Rtt. |

Von der Gestalt eines *Grynocharis*, ± parallelseitig. Fld. ohne deutliche Längsrippen, mit doppelten Punktreihen, deren Punkte jeweils ein kurzes, schräg aufgerichtetes Haar tragen. Heller oder dunkler braun, F. und B. heller. F. 10gliedrig 3,1–4,5 mm. Aus Japan beschrieben, über Ungarn bis in die Slowakei vorkommend. Von Eichenästen geklopft. 1 *japonica* (Reitter)

34. FAMILIE: ELATERIDAE

VON MANFRED ZEISING & JÜRGEN SIEG †

CHASSAIN, J. (1992 a): *Ectamenogonus montandoni*, espèce nouvelle pour la Faune de France (Col. Elateridae). – L'Entomologiste 48: 289–295.

– (1992 b): Contribution à la connaissance du sousgenre *Brachygonus* Buysson, 1912 avec description d'une espèce nouvelle (Col. Elateridae). – L'Entomologiste 48: 323–335.

FRANZ, H. (1967): Zur Kenntnis der mitteleuropäischen *Hypnoidus*-Arten aus dem Subgenus *Zorochrus* Thoms. – Ent. Bl. 63 (1): 32–37.

GURJEVA, E. L. (1979): [Coleoptera. Click-beetles (Elateridae). Subfamily Elaterinae – Tribes Megapenthini, Physorhinini, Ampedini, Elaterini, Pomachiliini.]. – Fauna of USSR, Volume 12 (4), 451 pp.

– (1989): [Coleoptera, Click-beetles (Elateridae). Subfamily Athoinae – Tribe Ctenicerini.]. – Fauna of USSR, Volume 12 (3), 295 pp.

KISHII, T. (1987): A taxonomic study of the Japanese Elateridae (Coleoptera, with the keys to the subfamilies, tribes and genera. – Biological Laboratory, Heian High School, Kyoto, Tafel 1–12, 262 pp.

KUBAN, V. (1995): Towards the occurrence of click-beetles *Ampedus* (*Brachygonus*) *megerlei*, *Ampedus* (*Brachygonus*) *dubius*, and *Ectamenogonus montandoni* (Coleoptera: Elateridae) on the territory of the Czech Republic and Slovak Republic. – Klapalekiana 31: 23–30.

LAIBNER, S. (1985): Key and spread of the Carpathian species *Athous carpathicus* Rtt., *Athous mollis* Rtt., *Athous austriacus* Desbr. (Coleoptera, Elateridae). – Biologia (Bratislava) 40 (2): 139–148.

– (1993): Elateridae. – In: Jelinek (Hrsg.): Check-list of Czechoslovak Insects IV. – Fol. Heyrovskyana, Suppl. 1: 76–79.

LESEIGNEUR, L. (1972): Coléoptères Elateridae de la faune de France continentale et de Corse. – Bull. Soc. Linn. Lyon, Suppl. 41. 381 pp.

STIBICK, J. N. L. (1977): A Revision of the Hypnoidinae of the world (Col. Elateridae). Part III. The Hypnoidinae of Eurasia. – EOS Madrid 53: 223–307.

– (1979): Classification of the Elateridae (Coleoptera). Relations and classification of the subfamilies and tribes. – Pacific Insects 20 (2–3): 145–186.

WURST, C. (1994): Neues von *Anostirus* Thomson (*Pseudostirus* Binaghi) *reissi* (Reitter) mit Beschreibung einer neuen Art aus Kärnten: *Anostirus* (*Pseudostirus*) *lauianus* n.sp. (Col., Elateridae). – Ent. Nachr. Ber. 38 (4): 261–266.

– (1994): *Selatosomus rugosus* (Germar, 1817) neu für Mitteldeutschland (Coleoptera, Elateridae). – Ent. Nachr. Ber. 38 (4): 282.

WURST, C. & KAUPP, A. (1995): *Ampedus auripes* (Reitter) – ein verkannter mitteleuropäischer Schnellkäfer. Angaben zur Morphologie und geographischen Verbreitung. (Coleoptera: Elateridae). – Mitt. int. ent. Ver. 20 (3/4): 79–86.

ZEISING, M. & SIEG, J. (1992): Beschreibung von neuen Arten aus der Verwandtschaft des *Ampedus praeustus* Fabricius, 1792, und des *Ampedus rufipennis* Stephens, 1830, nebst Anmerkungen zur Taxonomie. – Ent. Bl. 88 (2–3): 103–141.

In den letzten 15 Jahren sind bei den Elateridae, insbesondere durch STIBICK (1979), KISHII (1987) und GURJEVA (1989) eine ganze Reihe von klassifikatorischen Änderungen vorgeschlagen worden, die mittlerweile allgemein akzeptiert sind. Ein großer Teil der nachfolgenden Angaben stellt die Konsequenzen aus diesen systematischen Veränderungen dar.

6: 104–108, 130, 140: – Die Namen der beiden folgenden U.F. müssen wie folgt geändert werden:

Agrypininae ist nach *Agrypnus* Eschscholtz in *Agrypninae* umzubenennen.

Pomachiliinae ist nach *Pomachilius* in *Pomachiliinae* umzubenennen.

6:108 Im Zusammenhang mit den neueren Erkenntnissen zu *Brachygonus* Buysson (CHASSAIN 1992a, 1992b; KUBAN 1995) erscheint es uns notwendig, eine überarbeitete Gattungstabelle der U.F. *Ampedinae* zur Verfügung zu stellen.

1. Unterfamilie: **Ampedinae**

- | | | |
|---|--|---------------------------|
| 1 | HRd. der V.Hüften nach hinten breit geöffnet; Prosternalfortsatz zwischen den V.Hüften flach (Ampedini). | 2 |
| — | HRd. der V.Hüften nach hinten verengt, zu einem oder zwei Drittel geschlossen; Prosternalfortsatz zwischen den V.Hüften grubchenartig vertieft (Megapenthini). | 4 |
| 2 | Prosternalnähte vorn nicht vertieft. | 2 Ischnodes Germar |
| — | Prosternalnähte vorn mit kurzer Grube für die Antennen. | 3 |
| 3 | Hsch.H.Wi. mit einem feinen Nebenkieselchen zwischen dem normalen Kiel und dem Seitenrand („mit zwei parallel verlaufenden Kielen“). | |
| | 1.a Brachygonus Buysson | |
| — | Hsch.H.Wi. mit nur einem Kiel (manchmal scheint ein zweiter Kiel dadurch vorhanden zu sein, daß die Punktur sehr regelmäßig ist und die Zwischenräume wie auf einer Linie liegen). | 1 Ampedus Dejean |
| 4 | Hsch.H.Wi. mit nur einem Kiel. | 5 |
| — | Hsch.H.Wi. mit zwei getrennt parallel verlaufenden Kielen. | |
| | 1.b Ectamenogonus Buysson | |
| 5 | Stirnleiste in der M. unterbrochen; Hsch. gestreckt, mehr oder minder parallelseitig, seine S.Kante vorn auf die U.S. gebogen. | |
| | 4 Procaerus Reitter | |
| — | Stirnleiste vollständig, Linie des Hsch.S.Rd. gerade, seitlich gelegen. | |
| | 3 Megapenthes Kiesenwetter | |

1. Gattung: *Ampedus* Dejean

Nach den Darlegungen von ZEISING & SIEG (1992) ist *Ampedus* nicht Germar, 1844, sondern Dejean, 1833 zuzuschreiben.

6:109 Lz. 1: Die Autoren von 2 *ruficeps* sind (Mulsant & Guillebeau). Die Art muß ebenfalls in die 1.a Gattung *Brachygonus* versetzt werden.

Lz. 4: Die Artangabe muß heißen 26 *nigrinus* (Herbst) und nicht Paykull. Da außerdem in neuester Zeit die Artberechtigung von 26a *auripes* (Reitter, 1895) nachgewiesen werden konnte, ist eine Erweiterung des Bestimmungsschlüssels notwendig:

- 4 F. schlank, fadenförmig, die Gld. vom 3. Gld. an alle erheblich länger als breit; F. und B. rot bis rötlichbraun. 4a
- Mittlere F.Gld. vom 4.Gld. an nach innen dreieckig erweitert, z.T. nicht länger als breit, etc. 5
- 4a F. kürzer. Gld. 2–3 zusammen kürzer als Gld. 4 (Abb. 70, F. 1:26); Hsch. nach vorn deutlich gerundet verengt, stets ohne M.Furche, selten schwach angedeutet; Gesamtform gedrungener, Fld. bereits von der Mitte an stärker gerundet verengt, Punktstreifen nur flach eingedrückt; Schl.Decken ganzrandig (Abb. 70, Schl.Decken 1:26); Abdominaltergite 7–8 wenig stumpf (Abb. 70, Abdominaltergite 1:26); kleiner, Länge 7–9 mm. 26 *nigrinus* (Herbst)
- F. länger, Gld. 2–3 zusammen so lang wie Gld. 4, jedoch in der Regel nicht so schlank wie bei der vorherigen Art (Abb. 70, F. 1:26a); Hsch. trapezförmig, meist mit deutlicher M.Furche; Gesamtform gestreckter, Fld. auffallend parallel, erst im letzten Drittel verengt, Punktstreifen deutlich vertieft; Schl.Decken mit Ausschnitt (Abb. 70, Schl.Decken

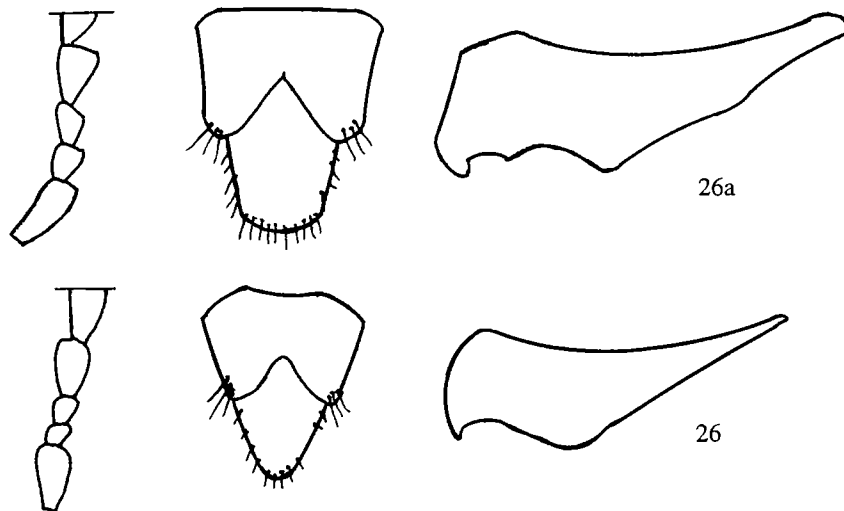


Abb. 70: 1 *Ampedus*: Fühler, Abdominaltergite und Schenkeldecken von 26 *nigrinus*, 26a *auripes*. (Nach WURST & KAUPP 1995).

1:26a); Abdominaltergite 7–8 stumpf endend (Abb. 70, Abdominaltergite 1:26a); größer, Länge 9,5–10,5 mm; Bayerischer Wald, Alpenraum (div. Fundorte), Sudeten (Oberschlesien locus typicus; div. Fundorte), Westkarpaten (div. Fundorte). 26a *auripes* (Reitter)

6:112 Nach Auffinden der Typen von *Ampedus satrapa* Riesenwetter, 1858, konnte die seit langem angenommene Synonymie zu 5 *rufipennis* Stephens eindeutig nachgewiesen werden (ZEISING & SIEG, 1992).

13:27 Der in M.E. noch weitgehend unbekannte 5a *forticornis* (Schwarz) konnte 1941 bei Karlstadt am Main und 1991 in 1 Exemplar bei Tauberbischofsheim, Nordbaden, nachgewiesen werden. Ansonsten aus Österreich, Tschechien und aus der Slowakei gemeldet.

13:29 Die bisher nur aus Deutschland bekannte Art 19b *nemoralis* wird nach Funden 1986 in der Steiermark neu für Österreich gemeldet.

LAIBNER (1993) betrachtet nunmehr auch die Art 19c *robustus* Bouwer als synonym zu 19 *pomorum* (Herbst). Damit sind LOHSES Zweifel (Band 13: 25) bestätigt.

13:30 Die aus Kärnten beschriebene Art 28 *carinthiacus* Bouwer wurde 1988 auch in Vorarlberg festgestellt.

13:26, 31

1.a Gattung: *Brachygonus* Buysson

6:109 Eine genauere Untersuchung von 3 *Ampedus ruficeps* (Mulsant & Guillebeau) erwies, daß auch diese Art zu *Brachygonus* zu stellen ist. Außerdem wurden durch die Untersuchungen von KUBAN (1995) umfangreiche Änderungen in der Synonymie der Arten 1 *megerlei* (Lacordaire) und 2 *dubius* (Platia & Cate) vorgenommen. Da weiterhin nicht ausgeschlossen ist, daß in Mitteleuropa ebenfalls *Brachygonus bouyoni* (Chassain) vorkommt, geben wir hier die von CHASSAIN (1992b) vorgelegte Bestimmungstabelle wieder.

- 1 Prosternalfortsatz zwischen den V.Hüften rechtwinklig (Abb. 71, P.Fortsatz 1.a:1); Behaarung der Antennen in beiden Geschlechtern einfach, 12–13 mm. 1 *megerlei* (Lacordaire)
- Prosternalfortsatz zwischen den V.Hüften gleichmäßig gerundet. 2
- 2 Deutlich kleinere Art, 5–6,5 mm; Spitze des Prosternalfortsatzes seitlich stärker gerundet (Abb. 71, P.Fortsatz 1.a:3). 3 *ruficeps* (Mulsant & Guillebeau)
- Deutlich größere Arten. 3
- 3 F. beim Männchen auf der Innenseite der F.Gld.Einlenkungen mit etwas längeren Borsten besetzt; die F. die Spitzen der Hsch.H.Wi. erreichend; beim Weibchen Glied 2 und 3 zusammen kaum so lang wie das 4.; Spitze des Prosternalfortsatzes mehr oder weniger parallelseitig (Abb. 71, P.Fortsatz 1.a:2); 9,1–12,5 mm. 2 *dubius* (Platia & Cate)
- F. in beiden Geschlechtern ohne längere Borsten bei den F.Gld.Einlenkungen; Antennen beim Männchen nicht die Spitzen der Hsch.H.Wi. erreichend; beim Weibchen Glied 2 und 3 deutlich länger als das 4.; Spitze des Prosternalfortsatzes stärker seitlich gerundet (Abb. 71, P.Fortsatz 1.a:4); 11–13,5 mm. 4 (*bouyoni* Chassain)

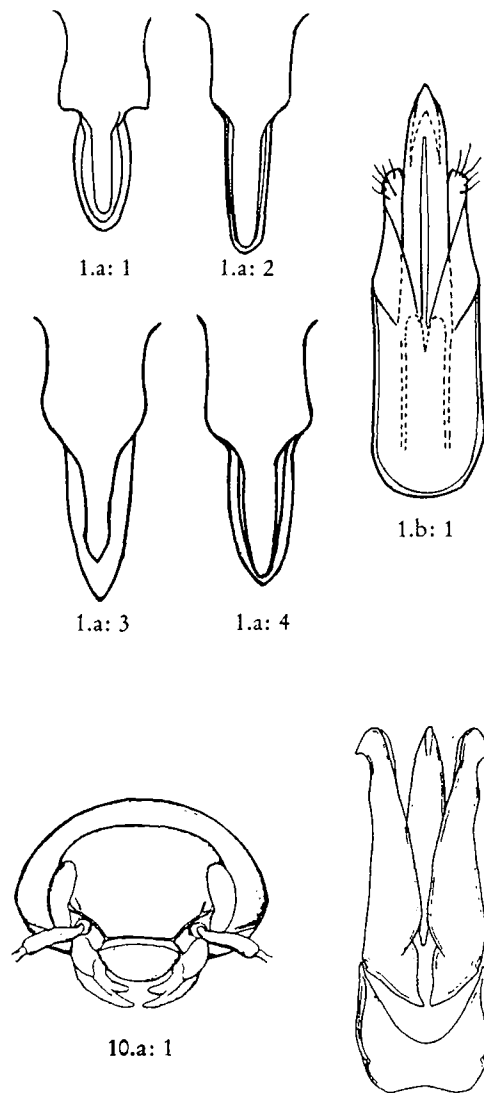


Abb. 71: 1.a *Brachygonus*: Prosternalfortsatz von 1 *megerlei*, 2 *dubius*, 3 *ruficeps*, 4 *bouyoni*. 1.b *Ectamenogonus*: Aedoeagus von 1 *montandoni*. (1.a: 3 Originale, andere nach KUBAN 1995).

10.a *Ectinus*: Kopf frontal und Aedoeagus von 1 *aterrimus* (nach LESEIGNEUR 1972).

6:109 Einfügen: 1.b Gattung: *Ectamenogonus* Buysson

In Mitteleuropa neu mit einer Art, 1 *montandoni* (Buysson), vertreten. Körper schwarz, glänzend, kräftig; Beine und Antennen rotbraun, Flügeldecken mit raspelartiger Punktur (Abb. 71, Aed. 1.b:1).

Diese bis vor kurzem mit *Brachygonus* vermengte Form (CHASSAIN 1992a) konnte sowohl in Tschechien als auch in Slowenien nachgewiesen werden (KUBAN 1995). Außerdem: Frankreich (Korsika), Rumänien, Bulgarien, Griechenland und Türkei.

6:119 2. Gattung: *Ischnodes* Germar

Ein zu erwartendes Vorkommen von 1 *sanguinicollis* Panzer in Polen konnte 1990 im Süden des Landes bestätigt werden.

6:120, 121 6. Gattung: *Porthimidius* Germar

Die korrekte Schreibweise ist *Porthmidius*.

6:124

13:31

10. Gattung: *Agriotes* Eschscholtz

6:125 Lz. 1: Die Untergattung *Ectinus* Eschscholtz wird nunmehr unter der Nr. 10.a als eigene Gattung geführt.

6:126 Lz. 6: Die Artangabe muß heißen 4 *gallicus* Boisduval & Lacordaire.

13:31 Lz. 14: Die als 9a *incognitus* Schwarz geführte Art hat unserer Meinung nach *ponticus* Stepanov, 1935, zu heißen. Nach den Ausführungen von GURJEVA (1979), die das Typenmaterial von SCHWARZ nachuntersucht hat (l.c. 423), gibt es keinen Zweifel daran, daß *incognitus* identisch zu *modestus* ist. Unglücklicherweise aber hatte DOLIN (1964) Exemplare der Art „*incognitus*“ aus dem Süden des europäischen Teils der ehemaligen UdSSR gemeldet. Diese Tiere gehören jedoch nach GURJEVA (1972, 1979) zu *ponticus* Stepanov, 1935, und so wird verständlich, wie es seinerzeit zu der Namensverwechslung kommen konnte.

6:130 Der bis jetzt nur aus dem Gebiet des Kaiserstuhls gemeldete 12 *sordidus* Illiger wurde in neuerer Zeit mehrfach in der Oberrheinebene bis Hessen und Rheinland nachgewiesen.

6:131 Einfügen: 10.a Gattung: *Ectinus* Eschscholtz

mit der einzigen mitteleuropäischen Art 1 *aterrimus* (L.), die bisher zur G. *Agriotes* gehörte. (Abb. 71, Kopf und Aedoeagus. Nach LESEIGNEUR 1972).

13:31

15. Gattung: *Adrastus* Eschscholtz

13:32 Lz. 2: Für die als 1a *circassicus* bezeichnete Art hat der Name 1a *judithae* Laibner einzutreten. Die gegebene Diagnose und die Genitalabbildung (15:1a) beziehen sich auf diese 1991 beschriebene Art. *A. circassicus* Reitter kommt in M.E. nicht vor.

6:136 Lz. 5: Die Artangabe muß heißen 5 *rachifer* (Geoffroy in Fourcroy, 1785)

6:137 16. Gattung: **Melanotus** Eschscholtz

6:139 Lz. 5: für 4 *niger* (Fabricius) hat der Name 4 **punctolineatus** (Pelerin) einzutreten.

13:33 Für den im Text genannten *erythropus* (Gmelin) hat der Name **villosus** (Geoffroy in Fourcroy, 1785) einzutreten.

6:140 9. Unterfamilie: **Agrypninae**

HAYEK (1973) hat eine umfangreiche Überarbeitung dieser Unterfamilie vorgenommen. Insbesondere die Gattung *Lacon* hat eine weitere Einengung erfahren. Von den Umgruppierungen sind von den aus M.E. bekannten Arten zwei, *conspersus* (Gyllenhal) und *fasciatus* (Linné), betroffen. Sie sind der bereits 1859 von Thomson aufgestellten Gattung *Danosoma* zuzuordnen.

6:141 Gattungstabelle

- 1 Klauen an der Basis mit je einem Härchen (Abb. 72, Klauen 19). . . . 2
- Klauen an der Basis ohne Härchen (Abb. 72, Klauen 18a).
- 18a **Danosoma** Thomson
- 2 F.Gld. zwei und drei nicht länger als breit (Abb. 72, F. 19).
- 19 **Agrypnus** Eschscholtz
(*Brachylacon* Reitter)
- Zweites F.Gld. kleiner als das dritte, dieses so lang wie das vierte (Abb. 72, F. 18).
- 18 **Lacon** Laporte de Castelnau
(*Adelocera* auct.)

18a. Gattung: **Danosoma** Thomson

Hier können die entsprechenden Merkmale aus der *Lacon*-Bestimmungstabelle übernommen werden.

- 1 Hsch.S. in der M. stumpf gekantet, die Kante erlischt hinten am Beginn des basalen Drittels und vorn vor Erreichen der V.Wi. etc.
- 2 **conspersa** (Gyllenhal)
- Hsch.S. vollständig scharf gekantet. Hsch. nicht länger etc.
- 1 **fasciata** (Linné)

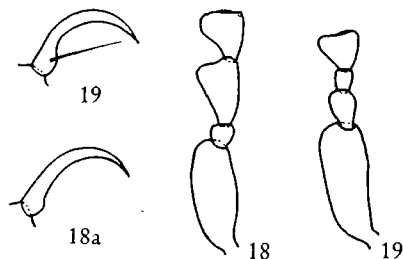


Abb. 72: 9. U.F. Agrypninae: Klauen von 19 *Agrypnus*, 18a *Danosoma*; Fühler von 18 *Lacon*, 19 *Agrypnus*. (Originale; Fühler nach KISHII 1987).

6:143 11. Unterfamilie: **Ctenicerinae** (*Corymbitinae*)

Bei der „Restgattung“ *Selatosomus* sind in letzter Zeit noch weitergehende Veränderungen vorgenommen worden. Da sie mittlerweile allgemein akzeptiert worden sind (z.B. GURJEVA 1989), bedarf die Gattungstabelle einiger Anpassungen.

6:144 Gattungstabelle

Durch die Einführung von 3 neuen Gattungen muß die Tabelle ab Lz. 5 und 8 folgendermaßen neu gefaßt werden:

- 5 Hsch.H.Wi. ungekielt (gelegentlich die Kiele schwach sichtbar und ganz dicht am Seitenrand gelegen). 5a
- Hsch.H.Wi. gekielt. 6
- 5a Kiele über den Fühlern kurz, sie erreichen bei weitem nicht den Vorder- rand der Stirn (Abb. 73, Stirn 30); Propleuren glänzend, die Punkte von unterschiedlicher Größe. 30 **Calambus** Thomson (nec Motschulsky)
- Kiele über den Fühlern lang, den Vorderrand der Stirn erreichend (oder bis kurz davor; Abb. 73, Stirn 30.a); Propleuren meist matt, die Punkte von gleicher Größe. 30.a **Pseudanostirus** Dolin
- Lz. 8: Nahe verwandt mit *Selatosomus* ist die neu aufgestellte Gattung *Mosotalesus* Kishii.
- 8 H.Rand der M.Brust zwischen den Coxen schmal, deutlich weniger als die halbe Breite der Coxen erreichend; F. fadenförmig, nicht gesägt, Gld. 4–10 viel länger als breit. 28 **Metanomus** Buysson
- H.Rand der M.Brust zwischen den Coxen breit, mindestens halb so breit wie die Coxen; F. fast stets kurz und die Hsch.H.Wi. nicht erreichend, vom 4. Gld. an gesägt. 8a
- 8a Hintere Schl.Decken schwach bis stark nach außen erweitert, der Rand immer unregelmäßig verlaufend (Abb. 73, Schl.Decken: 29); Ovipositor kurz und breit, Styli fehlen (Abb. 73, Ov.: 29). 8b
- Hintere Schl.Decken nur leicht und gleichmäßig nach außen erweitert (Abb. 73, Schl.Decken: 29.b); Ovipositor schmal und lang, Styli vorhanden (Abb. 73, Ov.: 29.b). 29.b **Mosotalesus** Kishii
- 8b Hsch. vorn linienförmig gerandet, mit deutlicher M.Längslinie. 4.–10. F.Gld. kräftig erweitert, die Gld. mit spitzem I.Wi.; die kragenförmige Erweiterung der V.Br. überragt die vorderen Ecken der Episternen (Abb. 73, V.Br. 29.a). 29.a **Neopristilophus** Buysson
- Hsch. vorn ungerandet oder nur in der Mitte äußerst fein gerandet, die mehr oder weniger erweiterten mittleren F.Gld. innen nicht spitzwinklig; die kragenförmige Erweiterung der V.Br. erreicht maximal die vorderen Ecken der Episternen (Abb. 73, V.Br. 29). 29 **Selatosomus** Stephens

Lz. 9: Hier muß 32 *Paranomus* Kiesenwetter durch *Eanus* LeConte ersetzt werden.

6:151 Lz. 3: Die Art 2 *gracilicollis* (Stierlin) wurde in jüngster Zeit durch Funde in Vorarlberg und Liechtenstein erstmals in M.E. nachgewiesen.

Lz. 5: Hier muß eine weitere neue Art eingefügt werden (Unterscheidungsmerkmale nach Weibchen).

5 Schwarz, Fld. lebhaft karminrot. 3. und 4. Fld.Zwischenraum an der Basis etwas gewölbt etc. 6 *zenii* Rosenh.

— Schwarz, Fld. bräunlichgelb, einfarbig oder mit geschwärzter Spitze. 5a

5a Fld. bräunlichgelb einfarbig (var. *testaceipennis* Duft.) oder mit geschwärzter Spitze (Nominatform) etc. Analsternit zur Spitze hin gleichmäßig gerundet (Abb. 74, Analsternit 26:5). Hsch. so lang oder wenig breiter als lang. Die Seiten stark gerundet mit kräftig ausgeschweiften Hinterecken. Scheibe flach gewölbt. 3. F.Gld. mit einem kurzen Fortsatz. 5 *sulphuripennis* Germar

— Fld. bräunlichgelb mit geschwärzter Spitze. Analsternit an der Spitze halbkreisförmig ausgeschnitten (Abb. 74, Analsternit 26:5a). Hsch. wenig länger als breit, Seiten schwach gerundet, die Hinterecken mäßig ausgeschweif, Scheibe etwas stärker gewölbt als bei der vorhergehenden Art. 3. F.Gld. ohne deutlichen Fortsatz. Halsschildpunktur wie bei *sul-*

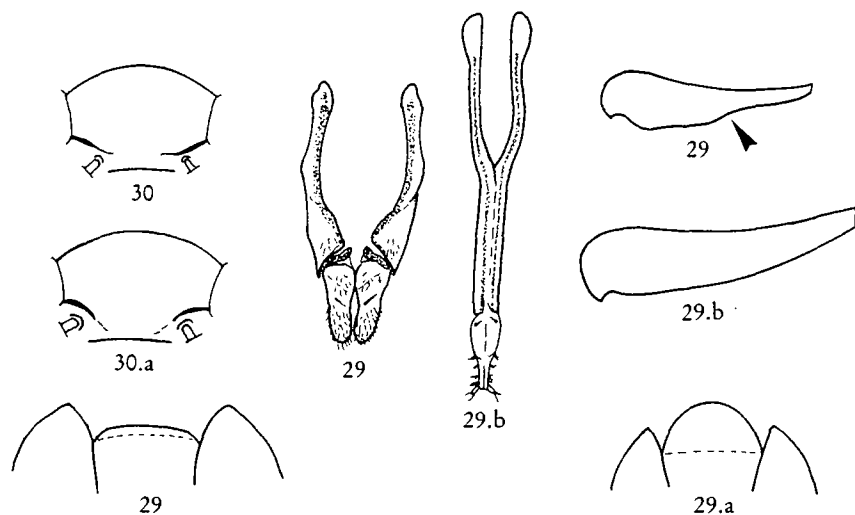


Abb. 73: 11. U.F. Ctenicerinae: Stirn von 30 *Calambus*, 30.a *Pseudanostirus*; Schenkeldecken und Ovipositor von 29 *Selatosomus*, 29.b *Mosotalesus*; Vorderrand der Vorderbrust von 29 *Selatosomus*, 29.a *Neopristilophus*. (Nach GURJEVA 1979).

phuripennis, nur die Punkte etwas feiner und die Seiten des Hsch. und Fld. parallelseitiger. Nach einem Weibchen aus Kärnten (Karawanken) beschrieben, Männchen unbekannt. Länge: 11,5 mm. Breite: 3,6 mm.

5a *lauianus* Wurst

6:153

29. Gattung: *Selatosomus* Stephens

6:155 Lz. 6: Die Art 6 *rugosus* (Germar) konnte jetzt erstmals auch in Mitteleuropa (Thüringen) in vier Exemplaren nachgewiesen werden.

6:156 Einfügen: 29.a Gattung: *Neopristilophus* Buysson

Die bereits von BUYSSON, 1894 aufgestellte Untergattung wird nunmehr als selbständiges Taxon angesehen. Ihr gehört in M.E. nur die eine Art, *depressus* (Germar), an.

6:156 Einfügen: 29.b Gattung: *Mosotalesus* Kishii

Die hier zugeordneten Arten wurden in erster Linie von *Selatosomus* abgetrennt, weil bei den Weibchen ein völlig anderer Bau des Ovipositors zu konstatieren ist. In M.E. ist die Gattung mit den Arten 1 *nigricornis* (Panzer) und 2 *impressus* (Fabricius) vertreten.

6:156 Einfügen: 30.a Gattung: *Pseudanostirus* Dolin

mit der bisher zur G. *Selatosomus* gehörenden Art *globoicollis* (Germar).

6:157

32. Gattung: *Paranomus* Kiesenwetter

Da *Paranomus* Kiesenwetter, 1863, ein jüngeres Homonym zu der Carabidengattung *Paranomus* Chaudoir, 1842 ist, muß *Eanus* LeConte, 1861 an seine Stelle treten. Der von JACOBSEN (1913) vorgeschlagene Name *Gyrus* kann aus Prioritätsgründen keine Anwendung finden. Die Art hat nunmehr *Eanus guttatus* (Germar) zu heißen.

6:160

13. Unterfamilie: *Athoinae*

Gattungstabelle

Lz. 1: Hier sollte eine Ergänzung vorgenommen werden:

- | | | |
|---|--|---|
| 1 | I.Rd. der etc.; V.Br.Fortsatz breit, Seiten mit „flügelartig“ erweiterten Rändern (Abb. 74, V.Br. 34). | 2 |
| — | I.Rd. des etc.; V.Br.Fortsatz normal, nach vorn stumpfspitzig zulaufend, ohne „flügelartig“ erweiterte Ränder (Abb. 74, V.Br. 35). | 3 |

Lz. 2: Durch die stärkere Eingrenzung von *Cidnopus* ergeben sich hier folgende Ergänzungen:

- | | | |
|----|---|----------------------------|
| 2 | H.Rd. der V.Br.Episternen neben den Hsch.H.Wi. eingebuchtet, etc. | |
| | 36 <i>Limoniscus</i> Reitter | |
| — | H.Rd. der V.Br.Episternen gerade zu den abgestumpften H.Wi. verlaufend. | 2a |
| 2a | F.Glieder 2 und 3 klein, knopfförmig, höchstens so lang wie breit, F.Glied 3 nicht länger als 2 (Abb. 74, F. 34.a). | 34.a <i>Kibunea</i> Kishii |

- F.Glieder 2 und 3 gestreckt, länger als breit, F.Glied 3 etwas länger als Glied 2 (Abb. 74, F. 34). 2b
- 2b V.Br.Episternen am Vorderrand schwach vertieft und die Seitenränder nicht hochgebogen. **34 Cidnopus** Thomson
- V.Br.Episternen am Vorderrand eingeschnitten und die Seitenränder hochgebogen. **34.b Nothodes** LeConte

6:162 Einfügen: **34.a** Gattung: **Kibunea** Kishii

In dieses neue Taxon ist die Art *minutus* (Linné) zu stellen, die jetzt *minuta* (Linné) zu heißen hat.

6:162 Einfügen: **34.b** Gattung: **Nothodes** LeConte

Dieser bereits 1861 von LeConte aufgestellten nordamerikanischen Gattung ist die Art *parvulus* (Panzer) zuzuordnen.

6:163 **37. Gattung: Harminius** Fairmaire

Die U.G. *Diacanthous* (nec *Diacanthus*, lapsus calami) wird im Rang erhoben zur

37.a Gattung: **Diacanthous** Reitter

mit der einzigen mitteleuropäischen Art 1 *undulatus* (DeGeer).

Die Gattung *Harminius* ist demnach in M.E. nicht vertreten.

13:33 **38. Gattung: Stenagostus** Thomson

In der Textzeile ist das Wort „ältere“ zu streichen und nach *rhombeus* (Ol., 1790) ist zu ergänzen: „*villosus* auct. nec Fourcroy, 1785“.

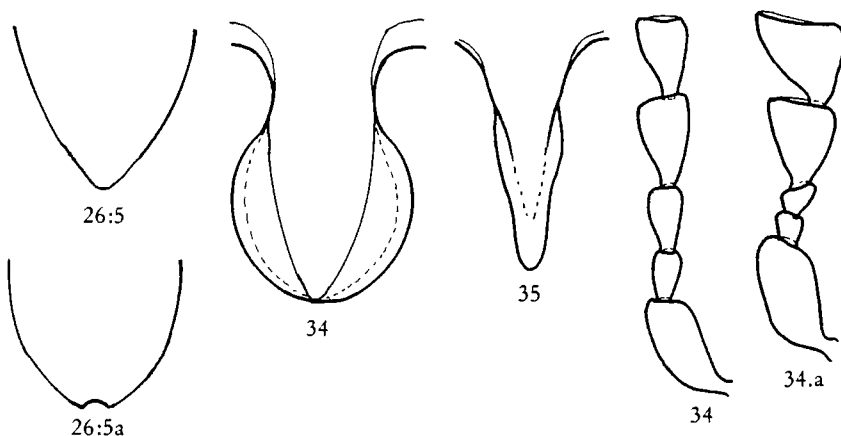


Abb. 74: 26 *Anostirus*: Analsternit von 5 *sulphuripennis*, 5a *lanianus*. 13. U.F. Athoinae: Vorderbrustfortsatz von 34 *Cidnopus*, 35 *Limoni*; Fühler von 34 *Cidnopus*, 34.a *Kibunea*. (Originale; Athoinae nach KISHII 1987; 26:5a nach WURST 1994).

6:166

41. Gattung: Athous Eschscholtz

6:169 Lz. 7: Hier muß eine weitere Art eingefügt werden:

7 Episternen der V.Br. dicht und ziemlich kräftig, zum Teil pupilliert punktiert; V.Rand der Stirn gerade verlaufend (Abb. 75, St. 41:5); etc. (Abb. 75, Aed. 41:5). **5 austriacus** Desbrochers

— Episternen der V.Br. in der H.Hälfte glänzend und mehr oder weniger weitläufig punktiert; V.Rand der Stirn deutlich vorgezogen. 7a

7a Stirnrand fein wulstförmig erhoben, der Rand vorn in der Mitte nicht niedergedrückt (Abb. 75, St. 41:6a). Hsch. quadratisch, parallel, fein und spärlich punktiert, die Randkante deutlich scharf ausgeprägt, vor den H.Winkeln schwach ausgeschweift, die H.Ecken nach hinten gerichtet. Braunschwarz, glänzend, die Seiten des Kopfes, der V.Rand des Hsch. schmal, die H.Winkel oder die ganze Basis rostrot; Fld. rostbraun, die Naht, der S.Rand und gewöhnlich auch die Basis sowie die Spitze etwas heller rötlich, 8–10, seltener 12 mm. (Abb. 75, Aed. 41:6a). Ost- und Zentralkarpaten, neuerdings durch eine Mehrzahl von sicheren Funden in der Slowakei belegt. **6a carpathicus** Reitter

— Stirnrand nicht wulstig erhaben, in der Mitte niedergedrückt, dem Clypeusrand sehr genähert (Abb. 75, St. 41:6), etc. (Abb. 75, Aed. 41:6).

6 mollis Reitter

13:35 *Athous campyloides* wurde kürzlich in Hamburg erstmalig für Deutschland nachgewiesen (verschleppt), eine Meldung aus dem Rheinland erwies sich als falsch.

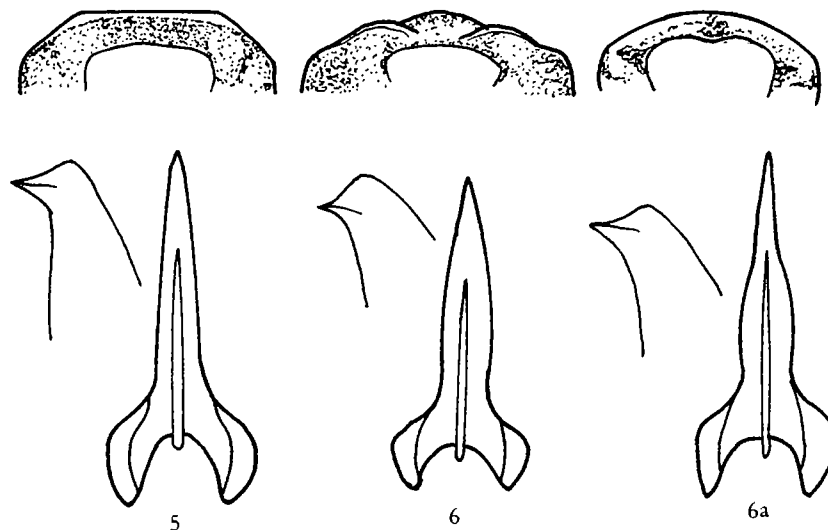


Abb. 75: **41 Athous**: Vorderrand der Stirn und Aedoeagus von 5 *austriacus*, 6 *mollis*, 6a *carpathicus*. (Nach LAIBNER 1985).

6:172 42. Gattung: **Berninelsonius** Leseigneur

Der Gattungsname muß nach neueren Erkenntnissen in **Ascoliocerus** Méquignon geändert werden.

6:173 43. Gattung: **Hypnoidus** Dillwyn

6:174 Lz. 2: Der immer wieder vorgenommenen Synonymisierung von 3 *consobrinus* Mulsant & Guillebeau mit 2 *rivularis* (Gyllenhal) sollte bis zur endgültigen taxonomischen Klärung nicht gefolgt werden. Es sei hier nur auf die Anmerkungen von LESEIGNEUR (1972) und STIBICK (1977) verwiesen.

6:177 47. Gattung: **Zorochrus** Thomson

Die originäre Schreibweise des Gattungsnamen ist **Zorochros** Thomson.

6:179 Lz. 4: Da die nomenklatorischen Verwirrungen um die von FRANZ (1967) aus der Steiermark gemeldeten „*quadriguttatus*“ immer noch nicht vollständig ausgeräumt zu sein scheinen, sollte an dieser Stelle eine Erweiterung der Tabelle vorgenommen werden:

4 V.Schl. in beiden Geschlechtern im mittleren Teil erweitert, von dort zur Spitze hin bogenförmig ausgeschnitten; Mitte vor der Spitze stumpfzählig gewinkelt. Innenrand der V.Schn. im basalen Drittel gewinkelt, von dort zur Spitze parallel. Hsch.V.Rd. in der Mitte mäßig gerundet vorgezogen.

2 *boubersi* Leseigneur

(*tetragraphus* sensu Binaghi nec Germar)

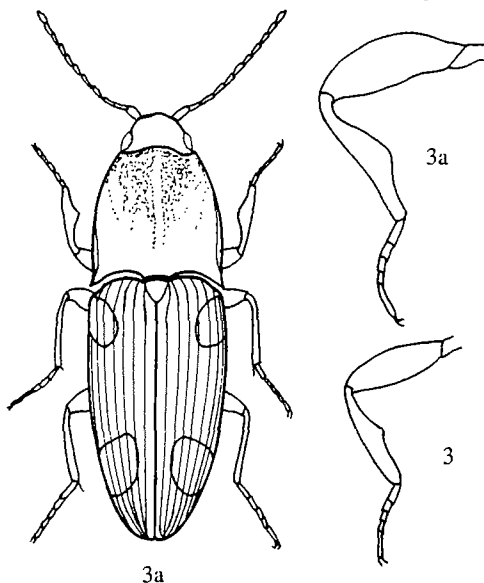


Abb. 76: 47 *Zorochros*: Habitus von 3a *trigonochirus*; Vorderbein von 3 *quadriguttatus*, 3a *trigonochirus*. (Nach LESEIGNEUR 1972).

V.Schl. in beiden Geschlechtern im mittleren Teil erweitert und von dort zur Spitze gleichmäßig schmaler werdend, ohne jeglichen zahnartigen Vorsprung. Hsch.V.Rd. in der Mitte stark gerundet vorgezogen, neben den deutlich vorgezogenen V.Ecken tiefer eingebuchtet. . . . 4a

4a Innenrand der V.Schn. ziemlich stark vorgezogen, fast dreieckig, Scheitel der Ausbuchtung deutlich abgerundet, nicht zahnartig zugespitzt (Abb. 76, V.B. 47:3a). Diese bisher in M.E. nur aus der Steiermark be-

kannte Art ist nunmehr auch für Tschechien und Slowenien gemeldet worden.

3a *trigonochirus* Binaghi

(*quadriguttatus* sensu Franz nec Laporte de Castelnau)

— Innenrand der V.Schn. nur wenig vorgezogen, nicht dreieckig, in der Mitte stumpf gewinkelt (Abb. 76, V.B. 47:3). In W.E. weit vbr. und vielleicht auch bei uns im W. anzutreffen.

3 (*quadriguttatus* Laporte de Castelnau)

(*tetragraphus* Germar)

6:181 49. Gattung: **Cardiophorus** Eschscholtz

6:182 Lz. 4: Die Art 5 *anticus* (Erichson) konnte aufgrund eines bereits 1984 im Burgenland erbeuteten Exemplares nunmehr auch für Österreich gemeldet werden.

6:183 Lz. 9: Autor von 6 *atramentarius* ist Erichson, nicht Kiesenwetter.

Langjährige Nachweise im Rheinland (Wahner Heide bei Köln) und ein 1993 erfolgter hessischer Neufund in der Nähe von Frankfurt stellen bislang die westlichsten Fundpunkte dieser Art in M.E. dar. Die Verbreitungsschwerpunkte von *atramentarius* liegen in Nord- und Osteuropa.

36. FAMILIE: EUCNEMIDAE

VON WILHELM LUCHT

6:190 Der Erstfund einer in den USA und Kanada beheimateten Eucnemide in Deutschland macht nachstehende Erweiterung der Gattungstabelle erforderlich:

10 Unter dieser Lz. ist im letzten Satz die Zeile „jederseits vor der Schildchenbasis mit einem zahnförmigen Vorsprung“ zu streichen, da dieses Merkmal auch für die neue Art in der nächsten Gruppe zutrifft.

— Arten unter 7 mm. Die mittleren F.Gld. nicht gesägt oder gekämmt. Hsch.Basis nur schwach doppelbuchtig. 11

11 Die letzten F.Gld. deutlich länger als die vorhergehenden. 11a

— Die letzten F.Gld. von gewöhnlicher Länge, untereinander ± gleich, nur das 11.Gld. etwas verlängert.

11 *Hylis* des Gozis

(*Hypocoelus* auct.)

11a Die 5 letzten F.Gld. viel größer als die vorhergehenden.

10 *Nematodes* Latr.

— Die 4 letzten F.Gld. extrem lang gestreckt.

10.a *Epiphanis* Eschz.

(*Prosopotropis* Ab.)

6:191

13:37

2. Gattung: **Isorhipis** Lacordaire

Autoren der Gattung sind Boisduval & Lacordaire

Die Verbreitungsangaben für 2 *marmottani* Bonv. können durch „Tschechien“ und „Slowakei“ ergänzt werden.

6:193

7. Gattung: **Rhacopus** Hampe

6:194 Von dem sehr seltenen und in Deutschland nur südlich der Mainlinie sporadisch nachgewiesenen *sahlbergi* (Mannh.) konnte 1946 1 Exemplar in

Baden-Württemberg (bei Albstadt) und 1993 ein weiteres Exemplar in Bayern (Gerolfing) gefunden werden.

6:197 10. Gattung: *Nematodes* Berthold

Die in M.E. äußerst seltene Art *filum* (F.) wurde 1976 nach Jahrzehnten erneut in Niederösterreich und 1992 im Lainzer Tiergarten bei Wien gefunden.

6:197 Einfügen: 10.a Gattung: *Epiphanis* Eschscholtz

Die an wenigen Fundorten in E. festgestellte nearktische Adventivart *cornutus* Eschz. konnte im Juli 1996 in drei Exemplaren in Rheinland-Pfalz erstmals in Deutschland nachgewiesen werden.

Unverkennbar durch die 4 letzten extrem verlängerten F.Gld. sowie durch einen stark vorgezogenen glänzenden Stirnkiel, so daß der Kopf in der Aufsicht ± spitzwinklig erscheint. Kopf und Hsch. dunkelbraun bis nahezu schwarz, die leicht gestreiften Fld., das etwas trapezförmige Schildchen und die Unterseite rötlichbraun, F. und Beine gleichfarbig, meist jedoch heller. 3,5–7 mm.

♂: 3. F.Gld. $\frac{1}{3}$ länger als breit, 4.–7. Gld. quer, 8.–10. 3x so lang wie breit, 11. 4x so lang wie breit.

♀: 3. F.Gld. $\frac{1}{3}$ länger als breit, 4.–6. Gld. so lang wie breit, 7. geringfügig länger als breit, 8.–11. doppelt so lang wie breit.

In E. bisher vereinzelt nachgewiesen in England, Belgien, Frankreich und Italien.

1 *cornutus* Eschz.
(*devillei* Ab.)

6:197

13:38

11. Gattung: *Hylis* des Gozis

Lz 3–: Von der 1989 in Südbayern erstmals in Deutschland aufgefundenen Art 4 *procerulus* (Mannh.) wurde im Juli 1991 eine Population in der Nähe von München entdeckt, 1993 in einem Garten in Konstanz ein schwärmendes Exemplar erbeutet und 1995 ein Exemplar im Bayerischen Wald gefunden. Es ist ein deutlicher Ausbreitungstrend nach Norden festzustellen. 1982 gelang der Erstnachweis des Vorkommens in Tschechien (Mähren) und 1989 in Polen.

37. FAMILIE: THROSCIDAE

VON LUCIEN LESEIGNEUR

BONVOULOIR, H. DE (1859): Essai monographique sur la famille des Throscides – Deyrolle, Paris, 144 pp., 5 pl.

BURAKOWSKI, B. et al. (1985): Katalog fauny polski. – Instytut Zoologii, Warszawa, 401 pp. (239–244).

COBOS-SANCHEZ, A. (1958): Dos nuevas especies de „Throscus“ palearticos comunicados por el Naturhistorisches Museum (Vienna), y nueva descripcion de *T. orientalis* Bonvouloir, con comentarios acerca de su validez especifica. – Misc. zool. Barcelona 1 (V): 1–6 (6).

COFFIN, J. (1992): „Fosses céphaliques“ énigmatiques découvertes chez les especès du genre *Throscus* Latreille, 1796 (Coleoptera, Throscidae). – Bull. Soc. ent. France 97(4): 309–311.

FRANZ, H. (1982): Revision der *Throscus*-Arten (Coleoptera) der Makaronesischen Inseln. – Z. Arbeitsgem. Österreich. Ent. 34 (1/2): 49–58.

HANSEN, M., KRISTENSEN, S., MAHLER, V. & PETERSEN, B. (1992): Tillaeg til „Fortegnelse over Danmarks biller“ (Coleoptera) – Ent. Medd. 60 (3): 69–84 (76).

HORN, G. (1882–1897): Biologia centrali-americana. Insecta. Coleoptera. Sericornia, III, part 1. – London, Taylor Francis, XV + 690 pp., 27 pl. coul.

KUGELANN, J.G. (1794): In: SCHNEIDER (1791–1794), Neues Magazin für die Liebhaber der Entomologie, 1, pars 5. – Stralsund, D. & C. Lorenz Strucks, 640 pp.

LATREILLE, P.A. (1796): Précis des caractères génériques disposés dans un ordre naturel. – F. Bourdeau, Brives, 179 pp. *Throscus*: 42.

LESEIGNEUR, L. (1995): Statut actuel des genres *Trixagus* Kugelann, 1794, et *Throscus* Latreille, 1796. Désignation des lectotypes des espèces paléarctiques de H. de Bonvouloir (Coleoptera, Throscidae). – Bull. Soc. ent. France 100 (4): 347–359.

LESEIGNEUR, L. (1996): *Trixagus atticus* Reitter et *T. minutus* Rey, deux espèces méconnues d'Europe occidentale présentes en France (Coleoptera, Throscidae). – Bull. mens. Soc. Linn. Lyon 65 (6): 181–192.

LINDELÖW, Å. & LUNDBERG, S. (1991): Skalbaggssynd från Medelpad med *Trixagus caucasicus* (Coleoptera, Throscidae) ny ör Sverige. – Ent. Tidskr. 112 (4): 157–158.

LOHSE, G. A. (1979): Elateridae, Cerophytidae, Eucnemidae, Throscidae. In: Freude, H., Harde, K.W. & Lohse, G.A.: Die Käfer Mitteleuropas, Bd. 6, 367 pp. (*Throscus*: 201–203). – Goecke & Evers Verlag, Krefeld.

LOHSE, G.A. & LUCHT, W.H. (1992): Die Käfer Mitteleuropas. 2. Supplementband mit Katalogteil. 375 pp. – Goecke & Evers Verlag, Krefeld.

LUCHT, W. (1987): Die Käfer Mitteleuropas. Katalog, 342 pp. – Goecke & Evers Verlag, Krefeld.

MUONA, J. (1984): *Trixagus caucasicus* Reitter found in Finland (Coleoptera Throscidae). – Notul. Ent. Helsingfors 64 (2): 89–90.

REITTER, E. (1921): Bestimmungs-Tabellen des europaischen Coleopteren, 90. Trixagidae, Eucnemidae Cerophytidae und Phylloceridae. – Wien. ent. Ztg. 38: 65–90. (*Trixagus*: 66–73).

Die Gattung *Trixagus*, seit LATREILLE, 1796, teils als *Trixagus*, teils als *Throscus* bezeichnet, muß definitiv *Trixagus* Kugelann, 1794 heißen (LESEIGNEUR, 1995). Die Arten *brevicollis* Bonv. und *laticollis* Rybinski werden der Gattung *Aulonothroscus* Horn zugeordnet (COBOS-SANCHEZ 1958, MUONA 1984).

Eine derzeitige Studie der Fauna Europas und der Mittelmeerländer hat bereits Irrtümer, Verwechslungen und Verknüpfungen der Arten ergeben, von denen mehrere wesentlich weiter verbreitet sind, als bisher bekannt war. Die Untersuchung der männlichen Genitalien hat sich dabei als sehr nützlich zur Unterscheidung der Arten erwiesen. Außerdem hat die Überprüfung der Typen mehrere Berichtigungen und Klarstellungen der Synonymie ergeben

(LESEIGNEUR 1995, 1996); insbesondere konnte die Validität von *exul* Bonvouloir bestätigt und der Unterschied zu *duvalii* auf Grund der Morphologie der Mittelbeine und der Strukturen der männlichen Genitalien festgestellt werden. Die nachfolgende Tabelle beschränkt sich auf die mitteleuropäische Fauna, wie sie durch „Die Käfer Mitteleuropas“ definiert ist, ergänzt durch einige Arten, die in benachbarten Gebieten vorkommen. Zwei Arten, *T. gracilis* Woll. (LESEIGNEUR 1997) und *T. atticus* Reitter (LESEIGNEUR 1996) sind in die Tabelle von LOHSE (1979) einzufügen. *T. caucasicus*, der aus Finnland (MUONA 1984), Schweden (LINDELÖW & LUNDBERG 1991) und Dänemark (HANSEN et al. 1992) gemeldet wird, ist in Wirklichkeit ein Synonym von *T. atticus* (LESEIGNEUR im Druck).

Die charakteristischen Merkmale in den nachstehenden dichotomen Tabellen erfordern eine x60 bis x80 und höhere Vergrößerung, um die Einzelheiten einwandfrei zu erkennen, insbesondere das Vorhandensein oder Fehlen der Stirnkiele; die Struktur der Punktierung auf den Flügeldeckenzwischenräumen in Form großer Punkte auf sehr fein punktiertem Untergrund, die manchmal eine stellenweise Entfernung der Behaarung erfordert; die Mittelbeine müssen sichtbar und nicht in Leim eingebettet sein, um die verschiedenen Arten zu identifizieren; die allgemeine Form der Aedoeagi ist bei der Betrachtung unter dem Binokular identifizierbar und reicht zur Trennung der Arten aus, aber die äußerst feinen Strukturen der Parameren sind nur unter dem Mikroskop erkennbar.

Die spezifischen Merkmale sind bei den Männchen leicht zu erkennen, da die Parameren der Aedoeagi alle unterschiedlich sind. Im Gegensatz hierzu sind bei gewissen Arten die Weibchen viel schwieriger zu separieren; ein Vergleich mit korrekt bestimmten Männchen kann hierbei nützlich sein.

Drei Öffnungen, deren Funktion unbekannt ist, sind bei rasterelektronenmikroskopischen Betrachtungen entdeckt worden: eine an der Fühlerbasis (Subantennalgrube), eine andere an der Basis des Augeneinschnitts (Antoculargrube) und die dritte oberhalb des Auges, nahe dem Ende des Augeneinschnitts (Postoculargrube) (COFFIN, 1992).

Gattungstabelle

- 1 Augen mit einem $\pm$ langen dreieckigen Einschnitt (Abb. 77, 1:2, 1:6). Es fehlen höchstens einige Ommatidien am Rand der Einlenkungsstelle der Antennen. Metasternum ohne seitliche Tarsalfurche. Medianlobus des Aedoeagus so lang oder länger als die Parameren (Abb. 78, 1).

1 *Trixagus* Kugelann

- Augen ohne dreieckigen Einschnitt (Abb. 77, 2:1). Metasternum auf jeder Seite mit einer deutlichen Tarsalfurche. Medianlobus des Aedoeagus kürzer als die Parameren (Abb. 78, 2:1).

2 *Aulonothroscus* Horn

6:202

1. Gattung: *Trixagus* Kugelann

Die Männchen unterscheiden sich von den Weibchen durch eine kräftiger entwickelte Fühlerkeule, durch eine deutlich hervortretende Verengung der Hsch.S. zum V.Rd. und bei gewissen Arten dadurch, daß der S.Rd. der Fld. bei frischen Exemplaren mit einer mehr oder weniger dichten Haarfranse versehen ist und die Tibien der Mittelbeine manchmal besonders gestaltet sind.

- 1 Stirn mit zwei mehr oder weniger kräftigen Kielen, manchmal sehr fein, aber deutlich oder nur durch eine leichte Wölbung und eine deutliche seitliche Aufhellung gekennzeichnet (Abb. 77, 1:3, 1:4). 2
- Stirn ohne Spur von Kielen, mehr oder weniger kräftig, aber regelmäßig gewölbt (Abb. 77, 1:6). 5
- 2 Einschnitt der Augen kurz, nicht über die Mitte des Auges hinausgehend. Zwischen dem Ende und dem Rand der Augenhöhle befinden sich zahlreiche Ommatidien (Abb. 77, 1:2). Stirnkiele deutlich. (Abb. 78, Aed. 1:2), (Abb. 80, Habitus ♂ 1:2). Länge: 2,1–3,2 mm. Die Männchen tragen an der Spitze lange, oft nach hinten bis unter die Fld. gekrümmte Wimpernhare, die bei frischen Exemplaren deutlich sichtbar sind, bei älteren hingegen abgerieben sein können (Abb. 80, 1:2). Ganz Europa einschließlich Großbritannien. 2 *dermestoides* (L.)

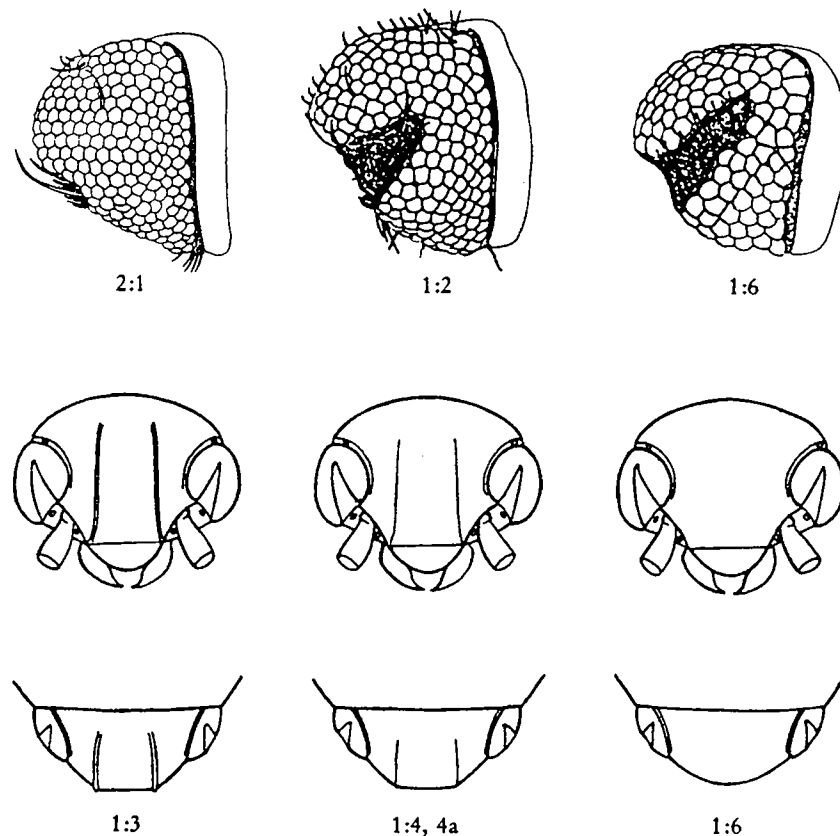


Abb. 77: Auge von 2:1 *Aulonothroscus brevicollis*; 1 *Trixagus*: 2 *dermestoides*, 6 *obtusius*; 1 *Trixagus*: Stirnkiele, schematisch von 3 *carinifrons*, 4 *elateroides* und 4a *gracilis*, 6 *obtusius*. (Originale).

- Einschnitt der Augen lang, weit über die Mitte des Auges hinausgehend. Zwischen dem Ende und dem Rand der Augenhöhle nur 2 oder 3 Ommatidien (Abb. 77, 1:6). 3
- 3 Stirnkiele kräftig, im allgemeinen etwas verflacht, aber immer gut erkennbar (Abb. 77, 1:3). Bei den Männchen werden die Wimpernfransen an den S. der Fld. von langen, steifen, wenig gedrängt stehenden Haaren gebildet. Punktur der Fld. Zwischenräume locker. Hsch. stark nach vorn verengt, die Seiten beim Männchen oft leicht gebuchtet, beim Weibchen gerundet. (Abb. 78, Aed. 1:3), (Habitus Abb. 80, 1:3). Relativ große Art von 2,5–3 mm. Ganz Europa einschließlich Großbritannien, auch vom Kaukasus gemeldet. 3 *carinifrons* (Bonvouloir)
- Stirnkiele fein, manchmal nur sehr schwach ausgebildet oder sogar zu einem einfachen Winkel reduziert (Abb. 77, 1:4), dann nur mit starker seitlicher Belichtung erkennbar. Die seitlichen Wimpernhaare an den Fld. selbst bei den Männchen kaum erkennbar. Körper durchschnittlich kleiner, 1,5–2,75 mm. 4
- 4 Zweiter Fld. Zwischenraum auf der Vorderhälfte mit nur zwei Reihen ziemlich regelmäßig ausgerichteter großer Punkte, manchmal höchstens ein oder zwei zusätzliche Punkte nahe der Basis (Abb. 79, 1:4). An den Mittelbeinen sind die Schienen und die Enden der Schenkel bei Männchen und Weibchen normal (Abb. 79, 1:4). (Abb. 78, Aed. 1:4) Parameren divergieren zur Spitze. (Habitus Abb. 80, 1:4). Länge: 1,5–2,75 mm. Die Art wird aus ganz Europa gemeldet, aber da sie mit *gracilis* Woll. konfundiert wurde, muß ihre wirkliche Verbreitung durch eine Revision aller diesbezüglichen Sammlungsbelege geklärt werden.
- 4 *elateroides* (Heer)
- Zweiter Zwischenraum auf der Vorderhälfte der Fld. unregelmäßig punktiert, an der Basis mit 3 bis 4 ± unregelmäßigen Reihen kräftiger Punkte (Abb. 79, 1:4a). An den Mittelbeinen der Männchen tragen die distalen Enden der Schenkel am Unterrand von oben sichtbare goldgelbe Wimpernhaare, die Schienen am Außenrand des vorderen Viertels einen kleinen Höcker mit einem abstehenden Haarbüschel, das bei schwacher Vergrößerung in etwa wie ein dreieckiger Vorsprung erscheint (Abb. 79, 1:4a). (Abb. 78, Aed. 1:4a). Die Parameren zur Spitze leicht divergierend. (Habitus Abb. 80, 1:4a). Länge: 1,9–2,6 mm. Loc. typ. Madeira. Nachgewiesen auf den Azoren, in Marokko, Algerien, Spanien, Frankreich, Italien, Bulgarien, Ungarn, Kaukasus, Großbritannien, Deutschland, Österreich (?), FRANZ 1982). 4a *gracilis* Wollaston
- T. gracilis* ist seit Bonvouloir (1859) von allen Autoren synonym zu *elateroides* gestellt worden. Die Überprüfung zahlreicher Exemplare und ihr Vergleich mit dem Lectotypus (♀) lassen mich annehmen, daß es sich um eine Art mit sehr weiter Verbreitung handelt, die einwandfrei kenntlich ist an der Punktur der Fld. Zwischenräume sowohl beim Männchen als auch beim Weibchen, bei ersteren an der Ausbildung der Mittelbeine und der Parameren; FRANZ (1982) hat ebenfalls die Hypothese geäußert, daß *gracilis* eine von *elateroides* unabhängige Art sein könnte, aber er hat keine präzisen Merkmale hierzu angegeben. Nach Lage der Dinge neigt die gegenwärtige Meinung dazu, die beiden Taxa zu separieren, ohne

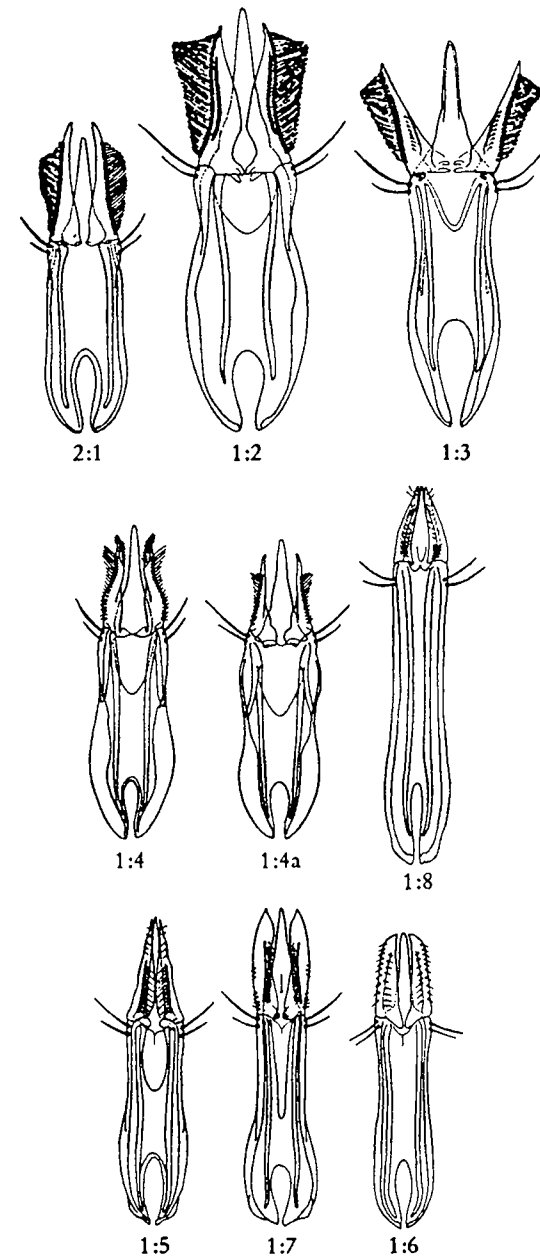


Abb. 78: Aedoeagus von 2:1 *Aulonothroscus brevicollis*; 1 *Trixagus*: 2 *dermestoides*, 3 *carinifrons*, 4 *elateroides*, 4a *gracilis*, 8 *atticus*, 5 *duvalii*, 7 *exul*, 6 *obtus*. (Originale).

einen neuen Namen zu kreieren, der möglicherweise bald in die Synonymie verwiesen werden muß. Sie verlangt aber eine Bestätigung durch Untersuchung männlicher Exemplare vom typischen Fundort (Madeira), was bisher noch nicht möglich war. Gegebenenfalls muß die hier als *gracilis* benannte Art einen neuen Namen erhalten.

- 5 Punktur der Zwischenräume auf der Scheibe der Fld. fein und locker, insbesondere auf dem ersten Zwischenraum. Der Abstand der Punkte zueinander beträgt in der Regel 2 bis 3 Durchmesser der Punkte, manchmal mehr. 6

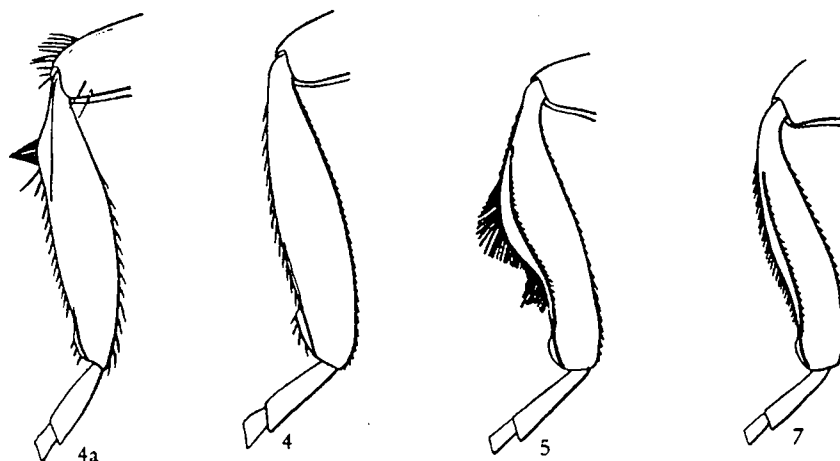
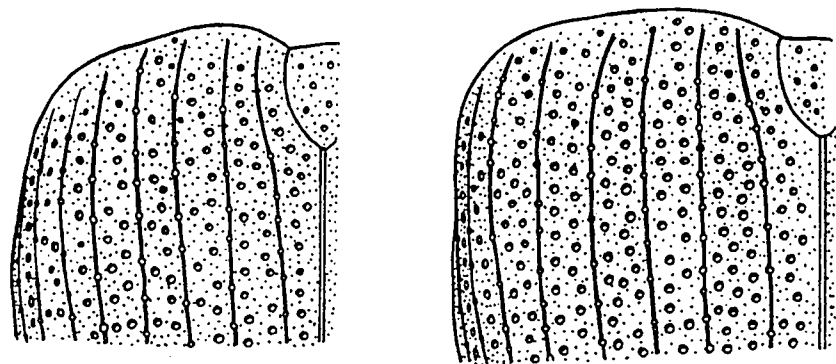


Abb. 79: 1 *Trixagus*: Punktierung der Flügeldeckenbasis von 4 *elateroides*, 4a *gracilis*; Mittelbeine der Männchen von 4a *gracilis*, 4 *elateroides*, 5 *duvalii*, 7 *exul*. (Originale).

- Punktur der Zwischenräume auf der Scheibe der Fld. kräftiger, die Punkte sind groß, selbst auf dem ersten Zwischenraum. Der Abstand zwischen zwei Punkten beträgt durchschnittlich 1 bis 1,5 der Durchmesser, höchstens 2 Durchmesser. 7

- 6 Seitenrand der Fld. der Männchen, außer einer Wimpernfranse mit einem Haarsaum, nahe der Mitte mit einem Pinsel längerer Haare und einer kleinen Bürste kurzer Haare unter der Humeralbeule (Abb. 80, 1:8). In beiden Geschlechtern ist die Hsch.Punktur fein und weitläufig; die Fld. fast parallel, 1,8 bis 2x länger als breit. Braun bis hell rotbraun, niemals schwarz. Behaarung sehr fein und sehr hell. Aedoeagus sehr lang, mit kurzen Parameren (Abb. 78, Aed. 1:8). (Abb. 80, Habitus 1:8). Länge: 2–2,5 mm. Loc.typ. Griechenland. Nachgewiesen in Deutschland, Kaukasus (= *caucasicus* Rtt.), Zypern, Dänemark, Finnland, Frankreich, Israel, Italien, Schweden, Schweiz. 8 *atticus* Reitter

REITTER beschreibt die Fld. als „wenig mehr wie doppelt so lang als breit“. Auf Grund genauer Nachmessungen müssen die Proportionen auf die angegebenen Werte zurückgeführt werden. Nahe *atticus* Reitter, einer Art mit sehr weiter Verbreitung, ist *minutus* zu stellen, die von REITTER zu Unrecht als Synonym von *T. obtusus* (Curtis) betrachtet wurde. Diese sehr differenzierte Art ist derzeit nur aus Südfrankreich, Spanien und Nordafrika bekannt (LESEIGNEUR 1996).

- Seitenrand der Fld. der Männchen mit einem breiten Wimpernsaum heller Haare, aber ohne einen Pinsel langer Haare nahe der Mitte. Tibien der Mittelbeine der Männchen deutlich verbreitert und am Außenrand mit einer kräftigen Bürste langer heller Haare (Abb. 79, 1:5). Im allgemeinen dunkel gefärbt, schwarz oder braunschwarz, manchmal rotbraun. Parameren verlängert und zum Ende sehr zugespitzt (Abb. 78, Aed. 1:5). (Habitus Abb. 80, 1:5). Länge: 1,9–2,3 mm. M.- und S.E., auch aus dem Kaukasus gemeldet. 5 *duvalii* (Bonvouloir)

- 7 Dunkelfarbig, schwarz oder schwarzbraun. Punktur der Fld. Zwischenräume grob, besonders auf dem ersten Intervall; insgesamt sehr unregelmäßig; vorn sind die Punkte auf den Intervallen 2 und 3 annähernd in zwei Reihen, ab dem 4. Intervall nur einreihig. Beim Männchen besitzt der Fld.Seitenrand einen breiten Wimpernsaum heller Haare (Abb. 80, 1:7). Im Aussehen wie *duvalii*, aber die Tibien der Mittelbeine der Männchen sind nicht stark verbreitert und tragen nur am Außenrand einen kurzen gleichmäßigen Wimpernsaum heller Haare (Abb. 79, 1:7). Die Punktur der Intervalle grob. Parameren an der Spitze schräg abgestutzt. (Abb. 78, Aed. 1:7). (Habitus Abb. 80, 1:7). Länge: 2–2,4 mm. Südfrankreich, Schweiz, für Deutschland gemeldet. Die Verbreitung muß noch geklärt werden, da diese Art lange Zeit mit *duvalii* konfundiert wurde. 7 *exul* (Bonvouloir)

Nach REITTER (1921) ist *T. exul* (Bonv.) ein Synonym von *T. duvalii* (Bonv.), das ist ein Irrtum. Der Lectotypus von *exul* ist ein Weibchen, das sich jedoch durch seine Punktur sehr von den Exemplaren der typischen Serie von *duvalii* unterscheidet. Die augenblickliche Deutung des Männchens von *exul* beruht auf einer kürzlich gefangenen Serie von Männchen und Weibchen, die mit dem Lectotypus verglichen wurde

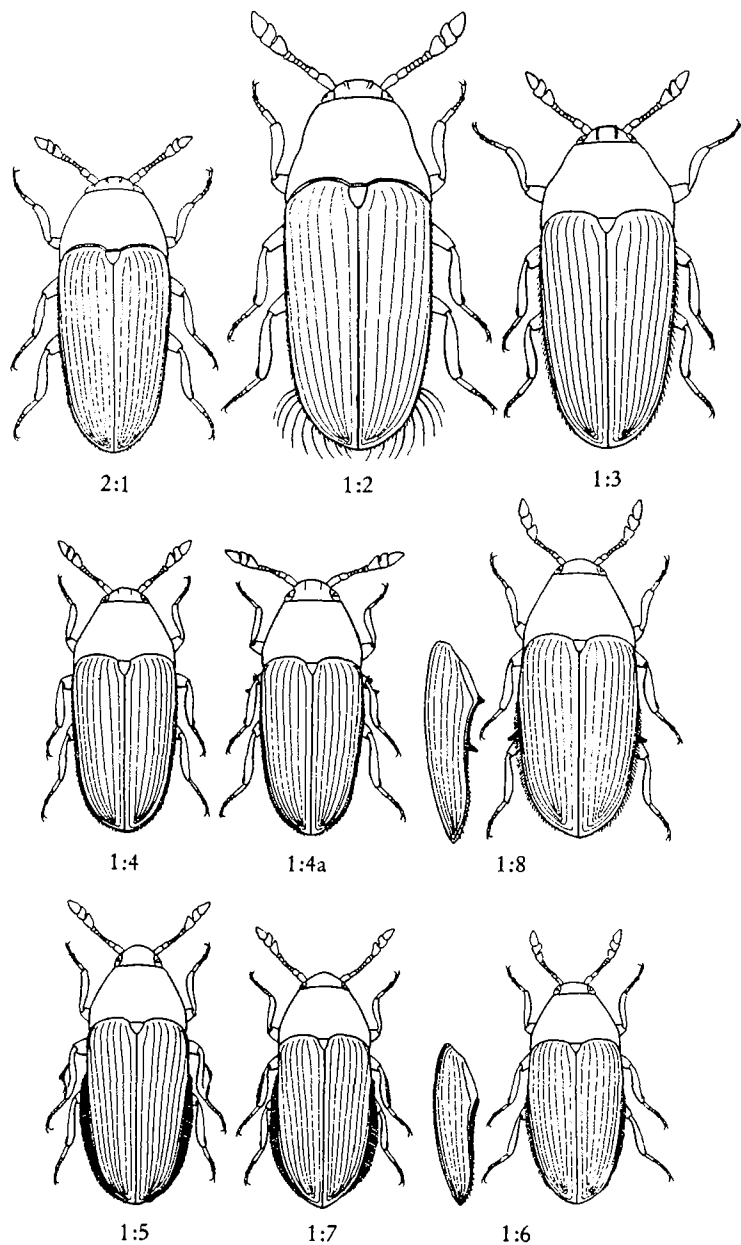


Abb. 80: Habitus der Männchen von 2:1 *Aulonothroscus brevicollis*; 1 *Trixagus*: 2 *dermestoides*, 3 *carinifrons*, 4 *elateroides*, 4a *gracilis*, 8 *atticus*, 5 *dwvalii*, 7 *exul*, 6 *obtusius*. (Originale).

(LESEIGNEUR 1996). Der Fall *pusillus* Heer konnte nicht entschieden werden, da kein typisches Exemplar wiedergefunden werden konnte.

- Färbung im allgemeinen hell, besonders bei den Männchen, gelbbraun bis braun, niemals schwarz. Punktur der Fld. Zwischenräume dicht; vorn sind die Punkte auf dem ersten Intervall unregelmäßig in drei Reihen angeordnet, auf den Intervallen 3 und 4 in zwei Reihen und ab dem 5. Intervall in 1 Reihe. Bei den Männchen befindet sich unterhalb des Fld. Seitenrandes ein Wimpernsaum heller, kurzer und gedrängter Haare (Abb. 80, 1:6). Parameren an der Außenspitze gerundet. (Abb. 78, Aed. 1:6). (Habitus ♂ Abb. 80, 1:6). Länge: 1,5–2,5 mm. M.- u. S.E., Großbritannien (loc. typ.), Nordafrika. **6 obtusius** (Curtis)

2. Gattung: *Aulonothroscus* Horn

- 1 Stirn mit zwei wenig erhabenen, aber deutlichen auseinander stehenden Kielen, die den Augen angenähert sind. (Abb. 78, Aed. 2:1). (Habitus Abb. 80, 2:1). Länge: 2,5–3 mm. Aus M.- u. S.E. von Frankreich bis zum Kaukasus gemeldet; auch in Großbritannien.

1 *brevicollis* (Bonvouloir)

- Stirn glatt, ohne Kiele. Länge: 3 mm. Sehr selten; aus Kroatien, Finnland und Polen gemeldet. **2 laticollis** (Rybinski)

A. laticollis ist eine sehr seltene Art, die von REITTER (1921) aus Galizien und Kroatien gemeldet wird, in Finnland (MUONA, 1964) und in Polen im Forst von Bialowieza (BURAKOWSKI, 1985) wiedergefunden wurde. Ist möglicherweise auch in M.E. nachzuweisen.

38. FAMILIE: BUPRESTIDAE

VON HANS MÜHLE

6:207

13:43

1.a Gattung: *Acmaeoderella* Cobos

1 *flavofasciata* wird aus Mittelfranken/Bayern gemeldet.

13:44

6. Gattung: *Sphenoptera* Solier

Der Name 4 *petricecki* Obenb. ist in *petriceki* zu korrigieren.

6:220

13:46, 47

14. Gattung: *Phaenops* Lacordaire

Autor der Gattung ist Dejean, 1833.

1 *cyanea* und 2 *formanecki* scheinen vom angeschlagenen Zustand der Wälder zu profitieren; *cyanea* wird seit 1990 von fast allen deutschen Bundesländern als Schädling der Kiefern genannt, *formanecki* wurde auch bei Salzburg gefunden.

6:221

15. Gattung: *Anthaxia* Eschscholtz

1 *hungarica* wird – mit der Einschränkung, daß das Stück importiert wurde – aus Mittelfranken/Bayern gemeldet.

6:226 16 **tuerki** (nicht *türki*) wurde 1988 nach über 100 Jahren wieder in Niederösterreich gefunden und seitdem mehrfach bestätigt. Die Klammer kann entfallen.

13:49 8a **hackeri** wurde 1988 in Niederösterreich gefunden.

13:50 16. Gattung: **Chrysobothris** Eschscholtz

4 **igniventris** wurde nun auch in Mittelfranken/Bayern und Thüringen gefunden.

6:228 17. Gattung: **Coroebus** Laporte & Gory

Der Gattungsname lautet **Coraebus** Gory & Laporte.

6:229 1 **florentinus** wird neu für Baden und das Elsaß gemeldet.

6:230 19. Gattung: **Nalanda** Théry

1 **fulgidicollis** wird neu für Baden-Württemberg (vom südlichen Oberrhein) und das Elsaß gemeldet.

6:230 20. Gattung: **Agrilus** Curtis

6:234 Die Wirtspflanze von 15 **cyanescens** ist *Rhamnus cathartica* (Kreuzdorn), nicht *Rhamnus frangula* (Faulbaum).

6:239 24 **aurichalceus** Redt. ist durch den Namen **cuprescens** Ménétries zu ersetzen.

6:240 Die ursprüngliche Schreibweise von 22c **ribesii** Schaefer ist **ribesi**. Die Art wird für Niederösterreich zum ersten Mal gemeldet.

6:243 Wegen der Aufnahme zweier neuer Arten ist die Tabelle ab Lz. 41 wie nachfolgend zu ersetzen. Hierzu ist zu bemerken, daß die bisher unter dieser Lz. geführte Art 38 **convexifrons** Kiesw. zur Zeit nicht gedeutet werden kann. Der zur Beschreibung passende Typus ist nicht auffindbar. Das in der Sammlung KIESENWETTER als Typus gekennzeichnete Exemplar ist *Agrilus zigzag* Marseul.

41 Prosternalfortsatz schmal, sich gleichmäßig zum Ende verjüngend (Abb. 81, 20:37a); beim Männchen das 1. Segment der Hintertarsen an der Innenkante auf ganzer Länge mit einer Bürste aus langen Haaren (Abb. 81, 20:37a). Große, deutlich zweifarbige Art: Hsch. grün, gold- bis blaugrün, Fld. bronzene oder bronzegrün. Aedoeagus lang und spindelförmig (Abb. 81, 20:37a). 5,7–8 mm; Entwicklung in *Viscum album*. Beschrieben aus Mähren, der Slowakei, Niederösterreich und Griechenland.
37a **viscivorus** Bílý

— Prosternalfortsatz breit, ziemlich parallel (Abb. 81, 20:39); beim Männchen mit langer, dichter Behaarung. Stirn mit grober Punktierung und feiner Mikroskulptur, die einen seidigen Glanz hervorruft. 1. Segment der Hintertarsen beim Männchen nur in der basalen Hälfte mit langer Haarbürste (Abb. 81, 20:39).

42 Prähumeralkiel kurz und deutlich gebogen, Hsch.S.Rd. vor dem H.Wi. deutlich nach innen gebogen. Fld. im hinteren Drittel gerade. Bronzegrün glänzende kleine Art. 3,5–5,5 mm.

39 **viridicaerulans rubi** Schaefer

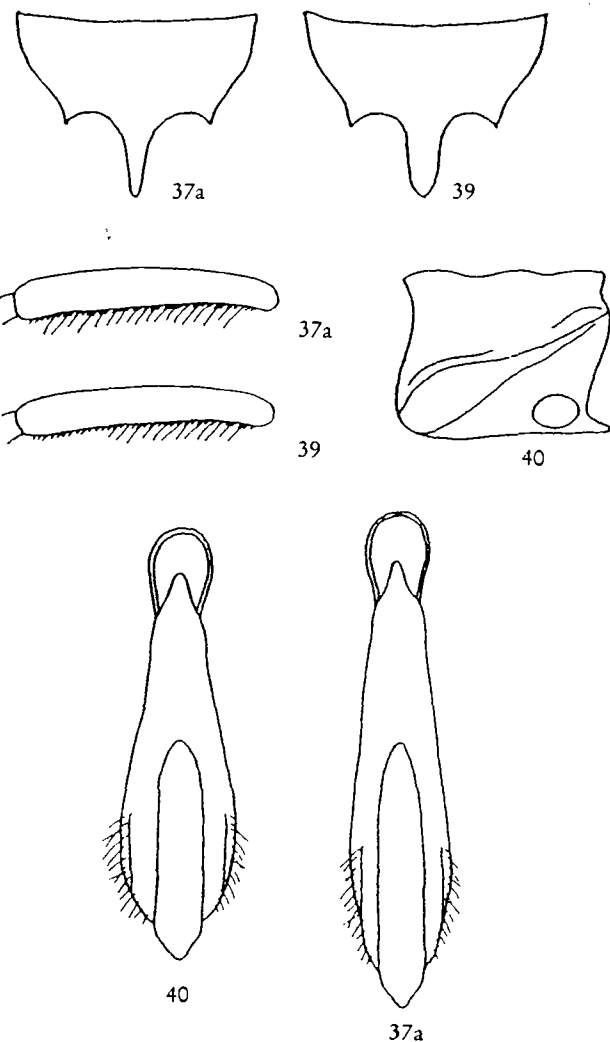


Abb. 81: 20 *Agrilus*: Prosternalfortsatz, 1. Glied der Hintertarsen, Aedoeagus von 37a **viscivorus**, Prosternalfortsatz und 1. Glied der Hintertarsen von 39 **viridicaerulans**, Halsschild seitlich und Aedoeagus von 40 **kubani**. (Nach Bílý).

- Präumeralkiel lang und gestreckt, fast parallel, dem Hsch.S.Rd. folgend. Hsch.S.Rd. gerade oder nur schwach nach innen gebogen. Fld. im hinteren Drittel meist etwas konvex. Stumpf bis schwach glänzend bronzefarben, grünlich oder rot- bis violettbronzen, größere Arten. 43
- 43 Große, kräftige Art. Kopf breit, Stirn schwach, Scheitel stark konvex. Der Augeninnenrand (von vorn betrachtet) deutlich S-förmig. Hsch.V.Wi. mit feinem, glattem Kiel, der fast die Hälfte des Hsch. erreicht und ziemlich parallel zu dessen Rand verläuft (Abb. 81, 20:40). S.Rd. des Hsch. vor dem H.Wi. deutlich nach innen gebogen. Rau und matt, rot- bis violettbronzen, Männchen mit grüner Stirn, mitunter ganz mit grünlichem Glanz. Aedoeagus robust mit gerundeten, an der Basis schlanken Parameren (Abb. 81, 20:40). 4,9–6 mm; Entwicklung in *Loranthus europaeus*. Beschrieben aus Mähren, der Slowakei und Niederösterreich. 40 **kubani** Bílý
- Große, schlanke Art. Scheitel konvex, Stirn ± eben. Hsch.V.Wi. ohne Kiel. S.Rd. des Hsch. vor den H.Wi. gerade oder nur schwach konkav. Bronzefarbige oder grünbronzene Art mit leichtem Glanz. Aedoeagus mit breitem Basalteil. Sehr polyphag, bevorzugt an Rosaceen.

37 **roscidus** Kiesenwetter

Die in Band 13:52 erfolgte Meldung dieser Art für den Mittelrhein wird zurückgezogen. Es handelt sich um *A. viridicaerulans rubi*.

6:245 23. Gattung: **Aphanisticus** Latreille

Bei Lz. 2 und 2– ist „Analsternit“ durch „Analtergit“ zu ersetzen. Die Behaarung ist nur zu sehen, wenn die Fld. leicht abgehoben werden bzw. bei dem auf dem Rücken liegenden Tier die Abdomenspitze nach oben gebogen wird.

6:246 13:54 25. Gattung: **Trachys** Fabricius

Lz. 3: Für 3 *coruscus* Ponza hat der Name **troglodytiformis** Obenb. mit den Synonymen *pygmaea* F. und *fabricii* Schaefer einzutreten.

38.a FAMILIE: CLAMBIDAE

VON SEBASTIAN ENDRÖDY-YOUNGA

3:268 2. Gattung: **Clambus** Fischer v. Waldheim

Anfang September 1992 konnte im Rheintal bei Lustenau in Vorarlberg ein Exemplar des bisher nur aus Australien (loc.typ. Tasmanien) und Südafrika bekannten *C. simsoni* Blackburn, 1902, mit dem Autokäscher erbeutet werden. Dieser österreichische Fund ist der erste Nachweis dieser Art auf der nördlichen Erdhälfte. Da nicht auszuschließen ist, daß durch Verschleppung weitere Exemplare auftreten, aber erst anhand einer Beschreibung erkannt werden, wird die Bestimmungstabelle der Gattung wie folgt erweitert:

- 1 O.S. deutlich, ziemlich lang behaart. Die Härchen länger als die Abstände der einzelnen Haare voneinander. 2

- O.S. höchstens kurz und sehr spärlich oder mikroskopisch fein behaart. Die Abstände der einzelnen Haare voneinander viel weiter als die Härchen lang sind. 4
- 2 Hintere Hälfte der Fld. fein, aber deutlich punktiert. 2a
- Hintere Hälfte der Fld. glatt oder chagriniert, aber nicht punktiert. 3
- 2a Kopfschild, Seitenlappen des Hsch. und hintere Hälfte der Fld. fein und dicht chagriniert, fettglänzend. Punktierung der Fld. hinten deutlich, aber fein. Behaarung dichter, Härchen etwa zweimal länger als der Abstand zwischen den einzelnen Haaren. Nahtlinie der Fld. von der Seite betrachtet hinten abgeflacht. Paramerenplatte des Kopulationsapparates breiter, an der Spitze breit abgestutzt. Penis lang zugespitzt. 0,9–1,2 mm. Holarktische Region. 1 **pubescens** Redt.
- Ganze Oberfläche wie poliert glänzend. Punktierung der Fld. hinten auffallend, Pünktchen viel größer und tiefer eingestochen. Behaarung der Oberfläche schütterer, Härchen kaum länger als die Abstände der einzelnen Haare. Nahtlinie der Fld. auch hinten gebogen. Paramerenplatte schmaler, an der Spitze ausgerandet. Penis an der Spitze abgerundet. 1,0–1,2 mm. Australien, Südafrika, Österreich. 1a **simsoni** Blackburn
- 3 Größer, 1,3–1,6 mm.

3:270 Das mögliche Vorkommen von 5 **dux** E.-Y. in Österreich konnte inzwischen durch Funde im Burgenland bestätigt werden.

40. FAMILIE: SCIRTIDAE

VON BERNHARD KLAUSNITZER

NYHOLM, T. (1985): The identity of *Elodes elongata* TOURNIER, 1868 (Col., Helodidae). – Ent. scand. 15: 435–441.

KLAUSNITZER, B. (im Druck): Über die *Cyphon*-Arten HENRI TOURNIERS (Coleoptera: Scirtidae). – Beitr. Ent. 48 (2).

6:253 1. Gattung: **Elodes** Latreille

13:59 Das Vorkommen von 7 *gredleri* in Deutschland ist zweifelhaft und bedarf belegter Funde.

6:255

13:62 2a **johni** wurde in Württemberg, Hessen, Rheinland, Nordrhein-Westfalen nachgewiesen.

6:255

13:62 Statt 3 *koelleri* Klausnitzer, 1971 muß der Name 3 *elongata* Tournier, 1868 eingesetzt werden.

6:255

13:60 4 *elongata* Tournier, 1868 (sensu Klausnitzer, 1971) muß 4 *tricuspis* Nyholm, 1985 heißen.

3. Gattung: **Cyphon** Paykull

6:261 4 **putoni** wurde bisher in Baden, Hessen und Rheinland gefunden.

6:262 Statt 8 *phragmiteticola* Nyholm, 1955 muß der Name 8 *laevipennis* Tournier, 1868 eingesetzt werden.

13:65 Das Vorkommen von *3a furcillatus* in Österreich ist zweifelhaft, die Art ist für M.E. einzuklammern.

13:66 *6 ochraceus* ist in S.O.Europa weiter verbreitet als ursprünglich bekannt (z. B. Griechenland, Euböa).

(FAMILIE: PTILODACTYLIDAE)

VON WILHELM LUCHT

Diese Familie und die Habituszeichnung (Abb. 82) einer *Ptilodactyla*-Art werden mit aufgenommen, um eine grobe Bestimmungshilfe zu geben, da es hin und wieder vorkommt, daß einzelne der über 100 vorwiegend zentral- und südamerikanischen Arten dieser Gattung mit exotischen Pflanzen eingeführt werden. In Gewächshäusern und in dekorativ mit tropischen Sträuchern ausgestatteten Hallenbädern finden die Tiere dann bei ausreichender Feuchtigkeit und Wärme zusagende Lebensbedingungen.

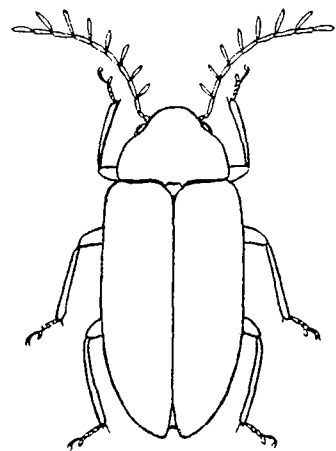


Abb. 82: *Ptilodactyla* spec.
Habitus. (Original).

Bekanntgewordene Funde in M.E.: Deutschland: Im Dahlemer Palmenhaus in Berlin wurde in der ersten Hälfte dieses Jahrhunderts wiederholt *Ptilodactyla luteipes* Pic festgestellt; eine noch unbestimmte Art 1983/84 in Deidesheim/Weinstraße zahlreich in einem Hotel-Schwimmbad mit Sauna; 1981 in Bielefeld 7 Ex. an importiertem tropischen Holz. *Ptilodactyla* sp. auch in Krefeld, Köln und Solingen. Slowakei: Bratislava, 1988, 1 Ex. fliegend am Fenster.

41. FAMILIE: EUCINETIDAE

6:264

1. Gattung: *Eucinetus* Germar

Die in M.E. bisher nur aus der Slowakei bekannte Art *hopffgarteni* Rtt. wurde 1992 in den Beskiden erstmals in Polen aufgefunden.

42.a FAMILIE: ELMIDAE

VON MANFRED JÄCH

HESS, M. & HECKES, U. (1996): Verbreitung, Status und Ökologie von *Stenelmis canaliculata* (Gyllenhal, 1808) in Deutschland. – Koleopt. Rdsch. 66: 191–198.

ICZN (1995): Opinion 1812. Elmidae Curtis, 1830 (Insecta, Coleoptera): Conserved as the correct original spelling, and the gender of *Elmis* Latreille, 1802 ruled to be feminine. – Bull. Zool. Nomencl. 52(2): 217–218.

JÄCH, M. A. (1994): Case 2861. Elmidae Curtis, 1830 and *Elmis* Latreille, 1802 (Insecta, Coleoptera): proposed conservation as correct spelling and of feminine gender respectively. – Bull. Zool. Nomencl. 51(1): 25–27.

JÄCH, M. A. & BOUKAL, D. S. (1995): Elmidae: 2. Notes on Macronychini, with description of four new genera from China (Coleoptera). – In: Water Beetles of China, pp. 299–323. – Editors: M. A. JÄCH and L. JI. – Zoologisch-Botanische Gesellschaft in Wien and Wiener Coleopterologenverein, Wien.

OLMI, M. (1976): Coleoptera Dryopidae, Elminthidae. – Fauna d'Italia XII. – Calderini, Bologna: 1–280.

Durch einen Beschluß der Internationalen Nomenklaturkommission (ICZN 1995) wurde auf Antrag von JÄCH (1994) der Name Elmidae ohne Gegenstimme als korrekte ursprüngliche Schreibweise festgelegt. Alle übrigen bisher gebrauchten Namen (Elminthidae, Helminthidae, Elmididae) sind somit ungültig.

6:277

13:72

2. Gattung: *Stenelmis* Dufour

6:278

13:72 1 *canaliculata* (Gyllenhal). Die historische und rezente Verbreitung dieser Art in M.E. wurde von HESS & HECKES (1996) kartiert. Inzwischen wurde die Art auch in der Würm bei München wiedergefunden.

6:280

13:72

3. Gattung: *Elmis* Latreille

6:281

13:74 3 *mauguetii* Latr., dessen Vorkommen in Deutschland bisher nur südlich der Mittelgebirge bekannt war, konnte 1995 mehrfach in der Trave bei Bad Oldesloe in Schleswig-Holstein festgestellt werden. Eine Prüfung von Sammlungsmaterial ergab, daß bereits in den fünfziger Jahren ein Exemplar in der Bille nördlich von Hamburg im Sachsenwald gefunden wurde.

6:283

13:72 6 *obscura* (P. Müller). Diese Art konnte 1996 im Stögersbach (epipotamale Zone) im Burgenland in einem Massenvorkommen nachgewiesen werden. Sämtliche Exemplare fanden sich ausschließlich in feinem Wurzelgeflecht in der wasserumspülten, steilen Uferböschung und nicht – wie bei den anderen *Elmis*-Arten üblich – auf Steinen. Weitere Funde gelangen im gleichen Jahr auch im Bundesland Salzburg (Fischach) und in Bayern, ebenso stets in der Uferzone.

6:293

13:81

9. Gattung: *Macronychus* P. Müller

6:294

13:81 1 *quadrituberculatus* P. Müller. Eine morphologisch-taxonomische Analyse der Macronychini (siehe JÄCH & BOUKAL 1995) hat ergeben, daß im Aedoeagus von *quadrituberculatus* die Parameren tatsächlich fehlen. Die von OLMI (1976, Fig. 147) dargestellten, kurzen Strukturen an der Basis des Penis

sind innenliegende Skleritspangen, die ganz offensichtlich mit den Parameren der übrigen Macronychini nicht homolog sind.

Diese Art wurde in den vergangenen Jahren vor allem in Bayern, Niederösterreich und im Burgenland nachgewiesen, gelegentlich auch in großer Individuenzahl.

45. FAMILIE: DERMESTIDAE

von WILHELM LUCHT

6:306

1. Gattung: *Dermestes* Linnaeus

6:311 19 *fuliginosus* Rossi, von dem aus Österreich nur alte unbelegte Meldungen vorlagen, ist seit 1966 in wenigen Exemplaren in Niederösterreich und 1968 sowie 1989 im Burgenland aufgefunden worden.

6:308, 309 Die ursprüngliche Schreibweise von 2 *frischii* Kugelann ist *frischii*, die von 11 *gyllenhalii* Cast. *gyllenhalii*.

6:317

5. Gattung: *Globicornis* Latreille

Nach alten, teils aus dem vorigen Jahrhundert stammenden Meldungen konnte 2 *fasciata* (Fairm.) 1989 in Baden-Württemberg (Heilbronn) erneut in Deutschland festgestellt werden.

6:319 Der Name der 4. U.F. Anthreninae ist aus Prioritätsgründen in *Megatominae* zu ändern.

6:324

9. Gattung: *Orphilus* Erichson

Durch einen Fund in Niederösterreich (1981) konnten alte Meldungen über das Vorkommen von *niger* (Rossi) in Österreich bestätigt werden.

6:327

13:86

13. Gattung: *Anthrenocerus* Arrow

Die zunächst aus England und Holland bekannte Adventivart *australis* (Hope) ist in Deutschland 1985–87 in Marburg/Lahn, 1989 in Mönchengladbach, 1991 in Hannover und 1992 in Winsen/Luhe aufgetaucht.

47. FAMILIE: BYRRHIDAE

von ANDREAS PÜTZ

6:334

4. Gattung: *Simplocaria* Stephens

6:334 Der präokkupierte Name der Untergattung *Trinaria* Mulsant & Rey, 1869 (nec Mulsant, 1852) ist in *Trirania* Mroczkowski, 1983 zu ändern.

6:334 Der Autorennamen von 2 *semistriata* ist einzuklammern.

6:335 6 *acuminata* Er. ist außer in den O.- und SO.Alpen auch in S.Polen, Tschechien und in der Slowakei bis nach N.Siebenbürgen verbreitet.

6:337

8. Gattung: *Carpathobyrrhulus* Ganglbauer

6:337 Der Autorennamen von 1 *transsylvanicus* ist einzuklammern. Die Art ist nicht bis zum Dukla-Paß verbreitet, ihre nördliche Verbreitungsgrenze befindet sich in den ukrainischen Karpaten (Ćorna hora).

6:338 Über der Abbildung des Aedoeagus 1 (rechts oben) muß „Aed. 9“ eingesetzt werden.

6:338 Die Abbildung U.S. 8 stellt die Unterseite der Gattung *Carpathobyrrhulus* dar.

6:339

10. Gattung: *Cytilus* Erichson

6:340 Autor von 1 *sericeus* ist nicht Fabricius, sondern (Forster, 1771).

6:340 2 *auricomus* ist eine Variation von 1 *sericeus* (Forster, 1771) und als Synonym dieser Art anzufügen. Die Art ist holarktisch verbreitet.

6:340

11. Gattung: *Byrrhus* Linnaeus

6:341 Der Autorennamen von 1 *fasciatus* ist einzuklammern.

6:342 Die Autorennamen von 2 *pilula* und 4 *pustulatus* sind einzuklammern.

6:343 Für 6 *lineatus* Panzer, 1823 (nec 1809) hat der bisher als Synonym geführte Name *luniger* Germar, 1817, einzutreten.

13:87 Autor von 8 *picipes* ist Duftschmid, 1825 (nec Olivier, 1790). *Byrrhus picipes* Olivier, 1790 ist ein Synonym von *Simplocaria* (s. str.) *semistriata* (Fabricius, 1794). Der Name *Byrrhus semistriatus* Fabricius, 1794 wurde von der ICZN unter der Nummer 2265 auf die offizielle Liste zoologischer Artennamen gesetzt (Opinion 1323, 1985).

6:344 Für 10 *alpinus* Gory, 1844 (nec 1829) hat der Name *scabripennis* Steffahny, 1843 einzutreten.

6:347

14. Gattung: *Syncalyptra* Stephens

Gattungsname und Autor sind aufgrund der Priorität in *Chaetophora* Kirby & Spence, 1823 zu ändern.

6:347

15. Gattung: *Curimopsis* Ganglbauer

6:348 Die Autorennamen von 1 *cyclolepida* und 8 *carnicolicola* sind einzuklammern.

6:349 Für 2 *striatopunctata* (Steffahny, 1843) hat der Name *maritima* (Marsham, 1802) einzutreten.

6:349 Die in M.E. bisher nur aus dem SO. bekannte Art 4 *monticola* (Franz, 1967) konnte in Sachsen-Anhalt und Thüringen nachgewiesen werden.

6:350 9 (*vicentina* Paulus, 1973) ist mit 10 *italica* (Franz, 1967) identisch, sie wurde nach einem Männchen mit teilweise zerbrochener Spitze des Medianlobus beschrieben. Die aus den Südalpen bekannte Art ist inzwischen auch in Süd- und Nordtirol nachgewiesen worden.

6:359 Der Autorennamen von 11 *austriaca* ist einzuklammern. Die Art wurde auch in Sachsen und Thüringen gefunden.

49. FAMILIE: BYTURIDAE

7:19

1. Gattung: *Byturus* Latreille

Autor von 1 *tomentosus* ist (de Geer, 1774) nicht Fabricius.

49.a FAMILIE: BOTHRIDERIDAE

VON WILHELM LUCHT

ŚLIPIŃSKI, S.A., POPE, R.D. & ALDRIDGE, R.J.W. (1989): A review of the world Bothriderini (Coleoptera, Bothrideridae). — Pol. Pismo Entomol. 59: 131–202.

13:91, 163 In diese Familie sind nach dem neuesten Stand der Bearbeitung außer der Gattung *Bothrideres* auch die Colydiiden-Gattungen 20 *Teredus* Dej., 21 *Oxylaemus* Er. und 22 *Anommatus* Wesm. einbezogen worden. Die Bothrideridae gliedern sich demnach für die mitteleuropäische Fauna wie folgt:

1. U.F.: Bothriderinae

1. Gattung: *Bothrideres* Dejean

Für *contractus* (F.) hat der Name **bipunctatus** (Gmelin in Linnaeus, 1790) einzutreten.

2. U.F.: Teredinae

2. Gattung: *Teredus* Dejean

3. Gattung: *Oxylaemus* Erichson

3. U.F.: Anommatinae

4. Gattung: *Anommatus* Wesm.

50. FAMILIE: NITIDULIDAE

VON KARL SPORNRAFT

AUDISIO, P. (1993): Fauna d'Italia, Vol. 32, Coleoptera, Nitidulidae e Kate-
retidae. — Calderini Ed., Bologna, 1–971.

In dieser Arbeit sind alle derzeit bekannten westpaläarktischen Arten der Familien 50 und 50a in erschöpfender Ausführlichkeit behandelt.

7:26

13:92

6. Gattung: *Carpophilus* Stephens

Neue Synonyme nach KIREJTSHUK (1996):

13:94 (6a *bifenestratus* Murray, 1864 (= *tersus* Wollaston, 1865)).

7:29

13:94 7 *dimidiatus* (Fabricius, 1792) (= *pilosellus* Motschulsky, 1858, nec auctt.).

13:95 7a *truncatus* Murray, 1864, (= *pilosellus* auctt., nec Motschulsky, 1858).

7:29

13:95 9 *nepos* Murray, 1864, (= *freemani* Dobson, 1956).

7:27

13:96

6.a Gattung: *Urophorus* Murray

1 *rubripennis* (Heer): Die Klammern um den Artnamen können gestrichen werden, denn seit 1983 sind Funde aus Österreich bekannt (Burgenland, Zicksee).

7:31

13:97

8. Gattung: *Meligethes* Stephens

7:39

(4) *subrugosus*-Gruppe

Wegen einer zusätzlichen Art ist der Schlüssel dieser Gruppe wie folgt zu erweitern:

8 Fld. deutlich querrissig punktiert. (V.Schn. 8:6, Bd. 7:32). 1,4–2,5 mm. 8a

— Fld. nicht querrissig punktiert. (V.Schn. 8:7, Bd. 7:32) 1,8–3 mm. ♂: H.Br. breit eingedrückt und mit einem kleinen, oft nur schwer sichtbaren Höckerchen in der Mitte. Letztes Sternit quer eingedrückt und dadurch hinten etwas aufgebogen. (Aed. 8:7, Bd. 7:34). ♀: Ovipositor ungewöhnlich lang und schmal. Ü.s.s. Die Larven entwickeln sich an *Campanula*-Arten, besonders an *C. trachelium* L. 7 *corvinus* Erichson

8a Pygidiumspitze in beiden Geschlechtern normal (Abb. 83, Pyg. 8:6). ♂: H.Br. hinten etwas eingedrückt. (Aed. 8:6, Bd. 7:34). — Ü.vbr. Die Larven entwickeln sich an *Jasione montana* L. und verschiedenen *Campanula*-Arten. 6 *subrugosus* (Gyllenhal)

— Pygidium beim ♀ stark, beim ♂ schwächer zugespitzt (Abb. 83, Pyg. 8:6a). Genitalien wie bei 6 *subrugosus*. ♂: H.Br. flach eingedrückt, in der

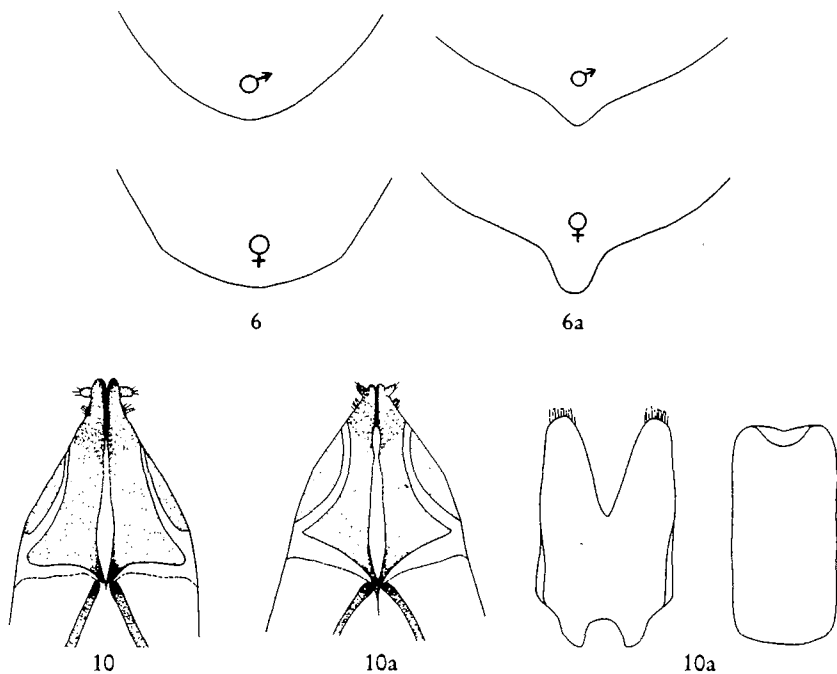


Abb. 83: 8 *Meligethes*: Pygidium Männchen, Weibchen von 6 *subrugosus*, 6a *caudatus*; Ovipositor-Spitze von 10 *subbaeneus*; Ovipositor-Spitze, Paramere, Penis von 10a *matronalis*. (Originale).

Mitte mit einem sehr kleinen kegelförmigen Knöpfchen, am H.Rd. leicht aufgestülpt. S.s. Sicher festgestellt im Fränkischen Jura, im Alpenvorland und im Leithagebirge. (Es ist anzunehmen, daß die Art weiter verbreitet ist und bisher stets als *subrugosus* fehlbestimmt wurde.) Die Larven entwickeln sich (lt. AUDISIO) an *Campanula*-Arten.

6a *caudatus* Guillebeau

7:40 (5) *aeneus*-Gruppe

13:98 Wegen einer zusätzlichen Art ist der Schlüssel dieser Gruppe zu ändern:

Lz. 9—: Nach „oder fettig“ ist einzufügen „oder kastanienbraun“.

Lz. 11— bis Lz. 12— sind zu streichen und wie folgt zu ersetzen:

11— Hsch. ohne Randwulst, Nahtstreifen der Fld. an der Naht und parallel zu ihr. 11a

11a Hsch. an der Basis am breitesten, nach vorn ± gerade bis schwach gerundet verengt. 12

— Hsch. vor der Basis am breitesten. 12a

12 O.S. erzfarben, oft mit schwachem Blauschimmer, matt. (Hsch. 8:10, Bd. 7:38). (V.Schn. 8:10, Bd. 7:32). 1,7–2,7 mm. ♂: H.Br. hinten schwach eingedrückt (Aed. 8:10, Bd. 7:34). ♀: Ovipositor etwas stärker zugespitzt als bei der folgenden Art (Abb. 83, Ovip. 8:10). Ü. in M.E., nirgends h. Brutpflanzen sind (lt. AUDISIO) *Cardamine*-, *Cardaminopsis*- und *Arabis*-Arten. 10 *subaeneus* Sturm

— O.S. hell bis dunkel kastanienbraun, nicht so matt wie *subaeneus*. Punktzwischenräume auf den Fld. ± glänzend. 2,2–3,1 mm. ♂: Parameren und Penis deutlich gestreckter als bei *subaeneus*, Parameren viel tiefer eingeschnitten (Abb. 83, Aed. 8:10a). ♀: Ovipositor weniger zugespitzt (Abb. 83, Ovip. 8:10a). Südeuropäisch-pontisch-kaukasische Art, die aber auch in Südbayern, in Nordrhein-Westfalen (Eifel und Sauerland), und sogar bei Hamburg und in Schleswig-Holstein gefunden wurde. Brutpflanze: *Hesperis matronalis* L.

10a *matronalis* Audisio et Spornraft

13:98 Lz. 12— ist ersatzlos zu streichen; der Schlüssel wird mit Lz. 12a weitergeführt.

13:99 1993/94 konnte 9a *reitteri* Schilsky auch im Rheinland (Südeifel) an *Hesperis matronalis* festgestellt werden.

13:100 18a *chlorocyaneus* Audisio et Jelinek konnte 1993 in Österreich nachgewiesen werden (Burgenland, Kanitz Riegel, 600 m).

7:44 33 *persicus* Faldermann, 1837 (= *pedicularius* auctt. nec (Gyllenhal, 1808)).

34 *pedicularius* (Gyllenhal, 1808) (= *viduatus* (Heer, 1841)).

7:47 50 *gagatinus* Erichson konnte 1991 in der Steiermark erstmals in Österreich nachgewiesen werden.

7:48 55 *carinulatus* Förster, 1849 (= *erythropus* (Gyllenhal, 1808) nec (Marsham, 1802)).

7:51

9. Gattung: *Epuraea* Erichson

7:58 4 *fageticola* Audisio, 1991 (= *castanea* (Duftschmid, 1825) nec (C.R.Sahlberg, 1820)).

7:61 22 *longiclavus* Sjöberg wurde in Tschechien (Böhmen) nachgewiesen.

7:63 33 *aestiva* (L., 1758) (= *depressa* Illiger, 1798).

7:64 29 *argus* Reitter, 1894 (= *nobilis* Reitter, 1894).

13:107 30 *muehli* Reitter wurde auch in der Umgebung von München und in Österreich (Krems) gefangen.

50.a FAMILIE: KATERETIDAE

VON KARL SPORNRAFT

13:90, 110 Aus Prioritätsgründen sollte der ERICHSONSche Familienname Brachypteridae eintreten. Da aber der Nomenklaturkommission ein Antrag vorliegt, den nunmehr gebräuchlichen Namen Kateretidae für gültig zu erklären, muß erst deren Entscheidung abgewartet werden.

7:23

13:110 3. Gattung: *Brachypterus* Kugelann

7:24

13:110 2 *fulvipes* Erichson wurde 1990 in der Steiermark gefunden.

13:111

5. Gattung: *Brachypterus* Grouvelle

4 *vestitus* Kiesenwetter: Bei einer Revision rheinischer Belege erwies sich ein 1951 im Hunsrück gesammeltes Tier als erster Fund dieser Art in Deutschland, nördlich bis Köln. Auch aus Tschechien (Böhmen) und der Slowakei liegen nunmehr Meldungen vor.

51. FAMILIE: CYBOCEPHALIDAE

VON KARL SPORNRAFT

7:77 In der schon immer unterschiedlich bewerteten systematischen Positionierung der Cybocephalidae als selbständige Familie (KIREJTSHUK 1984, AUDISIO 1993) oder als U.F. Cybocephalinae der Nitidulidae (KIREJTSHUK 1986, 1992) konnte bisher noch keine Übereinstimmung erreicht werden. Darum soll der in FHL vorgegebene Familienstatus belassen werden.

(52. FAMILIE: RHIZOPHAGIDAE)

VON WILHELM LUCHT

PAKALUK, J., ŚLIPINSKI, S.A. & LAWRENCE, J.F. (1994): Current classification and Family-group names in Cucujoidea (Coleoptera). — Genus 5(4): 223–268, Wrocław.

7:80

13:111 An die Stelle des Namens Rhizophagidae tritt der Familienname **Monotomidae**, da die 1. Unterfamilie Monotominae der Cucujidae als eigenständige Familie ausgegliedert und die Rhizophagidae als Unterfamilie Rhizophaginae in die Monotomidae einbezogen werden. Der Name Monotomidae Laporte, 1840, hat Priorität vor Rhizophagidae Redtenbacher, 1845.

Die ursprüngliche Schreibweise der Gattung **Rhizophagus** lautet *Rhyzophagus* Herbst, 1793, jedoch ist ein Antrag an die Internationale Nomenklaturkommission gestellt worden, die allgemein gebräuchliche Schreibweise mit „i“ zu konservieren.

52. FAMILIE: MONOTOMIDAE

VON WILHELM LUCHT

Diese neubenannte Familie gliedert sich in die

1. Unterfamilie: **Monotominae** mit der
 1. Gattung: **Monotoma** Herbst, 1793
2. Unterfamilie: **Rhizophaginae** mit der
 2. Gattung: **Rhizophagus** Herbst, 1793
 3. Gattung: **Cyanostolus** Ganglbauer, 1899

1. Gattung: **Monotoma** Herbst

7:84 Durch einen Fund im Reichswald bei Kleve konnte **quadrioveolata** Aubé nunmehr auch in Westdeutschland nachgewiesen werden. Die Art wird auch für Dänemark gemeldet.

13:112 Die Verbreitungsangaben von 6a **gotzi** Holzschuh & Lohse können durch „Vorarlberg“ und „Liechtenstein“ erweitert werden.

- 13:111 2. Gattung: **Rhizophagus** Herbst

13:112 Für 9a *simplex* (sensu Méquignon) hat der als Synonym genannte Name **oblongicollis** Blatch & Horner einzutreten.

13:293 Statt *Rizophagus* lies **Rhizophagus**

53. FAMILIE: CUCUJIDAE

VON WILHELM LUCHT

7:83, 84 Die 1. Unterfamilie: Monotominae wird ausgegliedert und zur eigenständigen 52. Familie: **Monotomidae** erhoben, in die die bisherige Familie Rhizophagidae als Unterfamilie einbezogen wird.

7:86

13:113 Aus der 2. Unterfamilie: **Cucujinae** werden außer der schon umgruppierten 1. Tribus: Silvanini auch die 2. Tribus: Psammoecini und die 3. Tribus: Uleiadini (die jetzt Brontini heißt) in die 53.a Familie: Silvanidae versetzt.

7:94 In der 53. Familie: Cucujidae verbleiben lediglich die bisher als 4. Tribus: Cucujini zusammengefaßten Gattungen **Cucujus** Müller, 1764 (nec F.) und **Pediacus** Shuckard, 1839.

53.a FAMILIE: SILVANIDAE

VON MICHAEL KARNER

THOMAS, M.C. (1984): A new species of apterous *Telephanus* (Col., Silvanidae) with a discussion of phylogenetic relationships of the Silvanidae. – Coleopt. Bull. 38: 43–55.

Nicht nur die zur 1. Tribus: Silvanini gehörenden Gattungen, sondern auch die unter den Psammoecini und Uleiadini aufgeführten Genera sind in die Familie Silvanidae zu stellen.

Die systematische Ordnung für die in M.E. vorkommenden Gattungen sieht, unter Berücksichtigung der Neunumerierung, folgende Gliederung vor:

1. Unterfamilie: **Silvaninae**
 1. Gattung: **Cathartus** Reiche
 2. Gattung: **Airaphilus** Redtenbacher
 3. Gattung: **Nausibius** Lentz (nec Redtenbacher)
 4. Gattung: **Ahasverus** des Gozis
 5. Gattung: **Oryzaepilus** Ganglbauer
 6. Gattung: **Silvanus** Latreille
 7. Gattung: **Silvanoprus** Reitter
 8. Gattung: **Monanus** Sharp
2. Unterfamilie: **Brontinae** (= *Uleiotinae*)
 9. Gattung: **Cryptamorphus** Wollaston
 10. Gattung: **Psammoecus** Latreille
 11. Gattung: **Uleiota** Latreille
 12. Gattung: **Dendrophagus** Schönherr

- 7:92 (jetzt) 8. Gattung: **Monanus** Sharp

Für 1 *signatus* (Frauenf.) hat der ältere Name **concinulus** (Walker) einzutreten.

54. FAMILIE: EROTYLIDAE

VON WILHELM LUCHT

- 13:114 1. Gattung: **Tritoma** Müller

Nach einer 1994 getroffenen Entscheidung der Internationalen Nomenklaturkommission ist Fabricius als Autor der Gattung *Tritoma* bestätigt worden.

7:106

- 13:114 2. Gattung: **Triplax** Paykull
Autor der Gattung ist Herbst, 1793.

7:106 Die außerordentlich seltene Art **elongata** Lac., von der aus Westdeutschland nur ein historischer Fund bei Hamburg bekannt ist, konnte nach

130 Jahren 1994 in Südhessen (Auwald bei Stockstadt am Rhein) wiederentdeckt werden.

7:107 Das Vorkommen von 5 *pygmaea* Kr. in der Slowakei (als fraglich angegeben) wird neuerdings bestätigt. Die Klammern können demnach entfallen.

9 *rufipes* (F.) konnte 1990 in Luxemburg und 1991 in Belgien erstmals für die Fauna von Benelux festgestellt werden.

7:107 4. Gattung: *Dacne* Latreille
VON JÜRGEN SCHMIDL

Aus einem im November 1993 in Erlangen eingetragenen Schwefelporling konnten um die Jahreswende 93/94 18 Exemplare *Dacne picta* Crotch gezüchtet werden. Mit Erscheinen der neuen *Laetiporus sulphureus*-Fruchtkörper wurden im Herbst 1994 etliche weitere Exemplare sowie zahlreiche Larven und Puppen festgestellt, aus denen im Frühjahr '95 erneut Käfer schlüpften. Auch aus Schweden liegt inzwischen ein Fund aus dem Jahr 1994 vor. Über das Freilandauftreten dieser in Japan und Ostsibirien beheimateten und nun erstmals in M.E. aufgetretenen Art können nur Vermutungen angestellt werden. Wahrscheinlich erfolgt die Ausbreitung durch Import befallener Pilze. Die Art besitzt ein breites Wirtspilzspektrum und tritt in Japan auch als Schädling in Shiitake-Pilzkulturen auf.

Tabelle für die mitteleuropäischen Arten:

- | | | |
|---|---|---|
| 1 | Letztes Fühlerglied breiter als das vorletzte, asymmetrisch nach außen erweitert. | 2 |
| — | Letztes Fühlerglied schmäler als das vorletzte, nicht über dessen Außenrand hinaus erweitert. | 3 |
| 2 | Körper pechbraun bis schwarz, glänzend. Fühler und Beine rotgelb. Flügeldecken mit ziemlich scharf begrenzter, an der Flügeldecken-Basis beginnender und nach hinten erweiterter rotgelber Schultermakel. Halsschild zur Basis schwach gerundet verengt, die größte Breite vor der Basis. 3–3,5 mm. In Mitteleuropa nur im Osten, sehr selten. | |
| | 1 <i>notata</i> (Gmelin) | |
| — | Körper rotgelb, Flügeldecken glänzend schwarz mit breiter rotgelber Schultermakel, die an der Schulterbeule beginnend schräg nach innen bis kurz vor die Naht zieht; Apex aufgehellte. Halsschild an der Basis am breitesten, nach vorne leicht gerundet verengt. Halsschild-Scheibe in variabler Ausdehnung geschwärzt. 2,8–3,3 mm. Ostpaläarktische Art, seit 1993 im Stadtgebiet von Erlangen (Franken) mehrfach in Anzahl an Schwefelporling (<i>Laetiporus sulphureus</i>) gefunden bzw. daraus gezüchtet. | |
| | 5 <i>picta</i> Crotch | |
| 3 | Halsschild rot, nur an der Basis schmal geschwärzt. Kopf, Halsschild, Fühler und Beine rot. Schildchen und Flügeldecken schwarz, mit einer roten Schultermakel. Selten Oberseite ganz rot (a. <i>jekeli</i> Reitter), dann am besten durch die Form und den stärkeren Glanz des Halsschildes von hellen <i>rufifrons</i> -Stücken zu unterscheiden. 2,5–3,3 mm, meist häufig. | |
| | 4 <i>bipustulata</i> (Thunberg) | |

- | | | |
|---|--|---|
| — | Halsschild schwarz, auch bei unausgefärbten Stücken nie heller als die Flügeldecken. | 4 |
| 4 | Kopf und Halsschild zwischen den Punkten glänzend, höchstens mit feiner doppelter Punktierung. Halsschild in der Mitte gleichmäßig gewölbt. Schultermakel größer, ziemlich scharf begrenzt. Flügeldecken bis zur Spitze schwarz oder dort höchstens schwach aufgehellte. 2–3 mm. Vom Kaukasus bis nach Kärnten verbreitet, hier sehr selten. | |
| | 2 <i>pontica</i> Bedel | |
| — | Kopf und Halsschild matt, chagriniert. Halsschild in der Mitte etwas abgeflacht, querüber nicht gleichmäßig gewölbt. Schultermakel kleiner, unscharf begrenzt. Flügeldecken schwarz, an der Spitze verwaschen rötlich oder mit rotem Spitzenrand, selten ganz hell. 2,2–3 mm. In alten Laubwäldern, selten. | |
| | 3 <i>rufifrons</i> Fabricius | |

54.a FAMILIE: BIPHYLLIDAE

VON GOTTHARD KREMER

7:108

13:114

1. Gattung: *Biphyllus* Dejean

7:109 Die bisher nur aus der Slowakei bekannte Art 2 *frater* Aubé konnte 1994 im Leitha-Gebirge (Burgenland) erstmals in Österreich nachgewiesen werden. Die Klammern können somit entfallen.

55. FAMILIE: CRYPTOPHAGIDAE

VON MIROSLAV REŠKA † und BERND FRANZEN

7:112

1. Gattung: *Telmatophilus* Heer

7:113 Die Schreibweise 5 *schönherri* ist in *schoenherri* (Gyll.) zu ändern.

7:116

7. Gattung: *Pteryngium* Reitter

Autor von 1 *crenatum* ist (Fabricius, 1798), nicht Gyllenhal.

7:116

8. Gattung: *Cryptophagus* Herbst
und

8.a Gattung: *Micrambe* Thomson

REŠKA, M. (1977): *Cryptophagus vseteckai* sp.n. aus der Tschechoslowakei (Col., Cryptophagidae). — Acta ent. bohemoslov. 74: 394–397.

— (1994): Bestimmungstabelle der mitteleuropäischen Arten der Gattungen *Micrambe* Thomson und *Cryptophagus* Herbst (Insecta: Coleoptera: Cryptophagidae). — Ann. Naturhist. Mus. Wien 96B: 247–342.

Bestimmungen in den Gattungen *Cryptophagus* und *Micrambe* sollten in vielen Fällen durch das Studium der Genitalstrukturen überprüft werden. LOHSE schrieb in der Einleitung zur Gattung *Cryptophagus* (Bd. 7: 116): „Zur sicheren Unterscheidung sollte man daher stets die Gesamtheit der angege-

benen Merkmale berücksichtigen“. Diesem Rat ist leider nicht immer gefolgt worden; es sind Fundmeldungen veröffentlicht worden, die vielfach angezweifelt werden müssen. Aus diesem Grund sind faunistische Aussagen für einige Arten erschwert oder sogar unmöglich gemacht worden. Es sei an dieser Stelle ausdrücklich darauf hingewiesen, daß sich einzelne Weibchen oder nicht genitalisierte Männchen der unten genannten Arten nicht mit Sicherheit bestimmen lassen können. Eine Meldung dieser Arten ohne genitale Überprüfung ist unseriös. Eine faunistische Arbeit, die eine *Cryptophagus* spec. oder 1 Ex. aus der *Cryptophagus dentatus*-Gruppe meldet, ist zu akzeptieren, da sie nicht eine Sicherheit in der Determination vorspiegelt, die nicht vorhanden ist. Zu begrüßen ist, wenn Belegmaterial solcher Meldungen vorhanden und zur Überprüfung zugänglich ist. In der folgenden Tabelle sind auch häufigere *Cryptophagus*- und *Micrambe*-Arten genannt, für die eine Genitalüberprüfung unabdingbar ist. Darüber hinaus sollte es selbstverständlich sein, daß alle seltenen Arten genitaliter überprüft werden. Arten, die mit * gekennzeichnet sind, können zwar meist ohne Überprüfung des Genitals erkannt werden, sind aber erfahrungsgemäß besonders häufig fehlbestimmt.

Cryptophagus Herbst

- 12 *badius* Sturm
- 16 *lapponicus* Gyllenhal
- 21 *saginitus* Erichson *
- 25 *inaequalis* Reitter
- 26 *intermedius* Bruce
- 27 *dentatus* Herbst
- 27a *acuminatus* Coombs & Woodroffe
- 27b *rotundatus* Coombs & Woodroffe
- 28 *pseudodentatus* Bruce
- 30 *distinguendus* Sturm *
- 32 *hexagonalis* Tournier
- 33 *corticinus* Thomson
- 34 *scanicus* L.
- 35 *pallidus* Sturm
- 36 *postpositus* Sahlberg
- 37 *thomsoni* Reitter
- 39 *scutellatus* Newman *
- 42 *pilosus* Gyllenhal *

Weiterhin alle ungeflügelten Gebirgsarten:

- 52 *straussi* Ganglbauer
- 53 *deubeli* Ganglbauer (= *silesiacus* Ganglbauer) (= *transsilvanicus* Ganglbauer),
- 53a *okalii* Reška
- 56 *croaticus* Reitter

Micrambe Thomson

- 3 *villosus* Heer*
- 4 *vini* Panzer*

Die Abbildungen von Genitalien der Arten beider Gattungen sind in den gängigen Bestimmungsschlüsseln von mikroskopischen Präparaten mit Deckglas bei einer Vergrößerung von etwa 300–400x im Durchlichtmikroskop

angefertigt worden. Eine Ausnahme machen die Abbildungen, die JOHNSON (Bd. 13:117) für die *dentatus*-Gruppe gibt. Es hat sich in der Praxis gezeigt, daß gedeckelte Präparate zwar durch die unvermeidliche Quetschung immer ein unnatürliches Aussehen besitzen, dieses aber bei Gleichbehandlung der Präparate reproduzierbar ist. Vor allem dem Anfänger in der Bestimmung von Cryptophagiden sei vor der Benutzung der vorgenannten Abbildungen geraten, sich mikroskopische Präparate der Arten anzusehen. Erst wenn man weiß, wie die Strukturen im mikroskopischen Bild aussehen, sind die Abbildungen in Bd. 13 sinnvoll zu nutzen. Praktische Hinweise zur Anfertigung mikroskopischer Genitalpräparate von Cryptophagiden werden auf S. 20 im Vorspann dieses Buches gegeben.

7:116

8. Gattung: *Cryptophagus* Herbst

7:117 Dritter Abschnitt von oben, vorletzte Zeile: *sopradum* ändere in: **sporadum**.

7:120 Autor von 40 *lycoperdi* ist (Scopoli, 1763), nicht Herbst.

Von der süd- und westeuropäischen Art 41 *ruficornis* Steph. befindet sich im Museum Stuttgart ein Exemplar aus Ludwigsburg.

7:121 48 *simplex* Mill. ist mehrfach mit Sonnenblumensamen und Getreide aus Rußland in die Tschechische Republik (Böhmen) eingeschleppt worden.

Die unter Lz. 14– genannten Arten 49 und 49a können auch durch folgende Merkmale unterschieden werden:

Abgesetzte Vordereckenverdickung des Hsch. mehr oder weniger abgerundet (Abb. 84, Hsch. 8:49). 49 *sporadum* Bruce

Abgesetzte Vordereckenverdickung des Hsch. ragt vom S.Rd. in scharfem Wi. hervor (Abb. 84, Hsch. 8:49a). 49a *skalitzkyi* Rtt.

Die boreomontane Art 14 *lysholmi* Munster, bisher nur aus Österreich, Tschechien und der Slowakei bekannt, konnte im Wettersteinwald (Bayern) erstmals in Deutschland aufgefunden werden.

7:128 Das seinerzeit noch als vermutlich angegebene Vorkommen von 31 *falcozi* Roub. (syn. *westi* Bruce) in Dänemark wird neuerdings bestätigt.

7:129 1991 konnten Einzelexemplare der west- und nordeuropäischen Art 20 *micaceus* Rey in der Niederrheinischen Bucht erstmals in Westdeutschland nachgewiesen werden. Die Art wird auch aus der Slowakei und Tschechien gemeldet, wo in Böhmen in einem Hornissennest über 100 Exemplare gefunden wurden.

In Tschechien (Böhmen, Zadní, Třebán) ist im Juli und August 1974 eine Art aufgefunden worden, die vermutlich durch Vögel oder mit importiertem Getreide aus dem asiatischen Raum eingeschleppt worden ist. Sie ist morphologisch *subfumatus* Kr. sehr ähnlich und hiervon – wie auch von den anderen Arten der Gattung *Cryptophagus* – folgendermaßen zu unterscheiden:

Durch wesentlich größere Breite des dritten, fünften und achten Gliedes gegenüber den übrigen Gliedern der F.Geißel, durch das dritte um ein Viertel des zweiten Gliedes breitere Glied, ferner durch die im vorderen Viertel (in Aufsicht) gut sichtbare Erweiterung der Fld. und ihre seitliche Neigung in einem Winkel von 165° (Abb. 84, Habitus 8:18a) sowie durch die Form des Aedoeagus (Aed. 8:18a). Die Art kann in die Gruppe der voll geflügelten

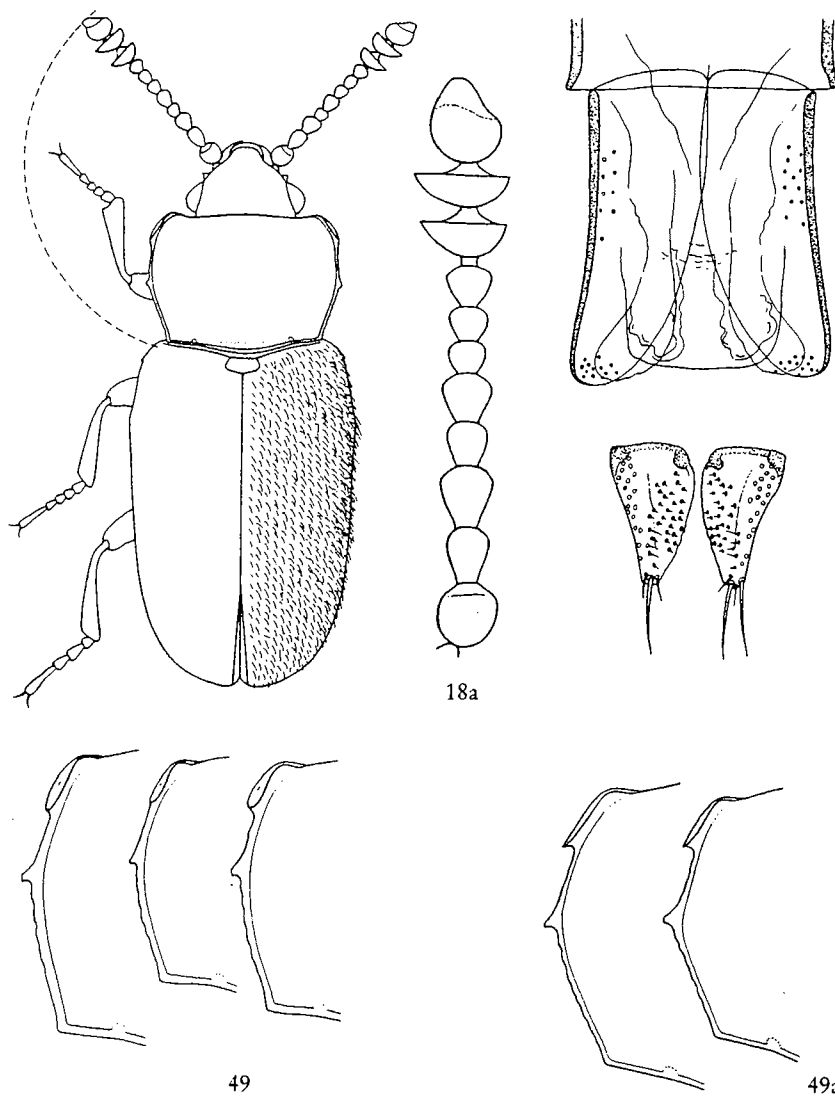


Abb. 84: 8 *Cryptophagus*: Habitus, Fühler, Aedoeagus, Parameren von 18a *vseteckai*; Halsschildseitenrand von 49 *sporadum*, 49a *skalitzkyi*. (Nach REŠKA 1994).

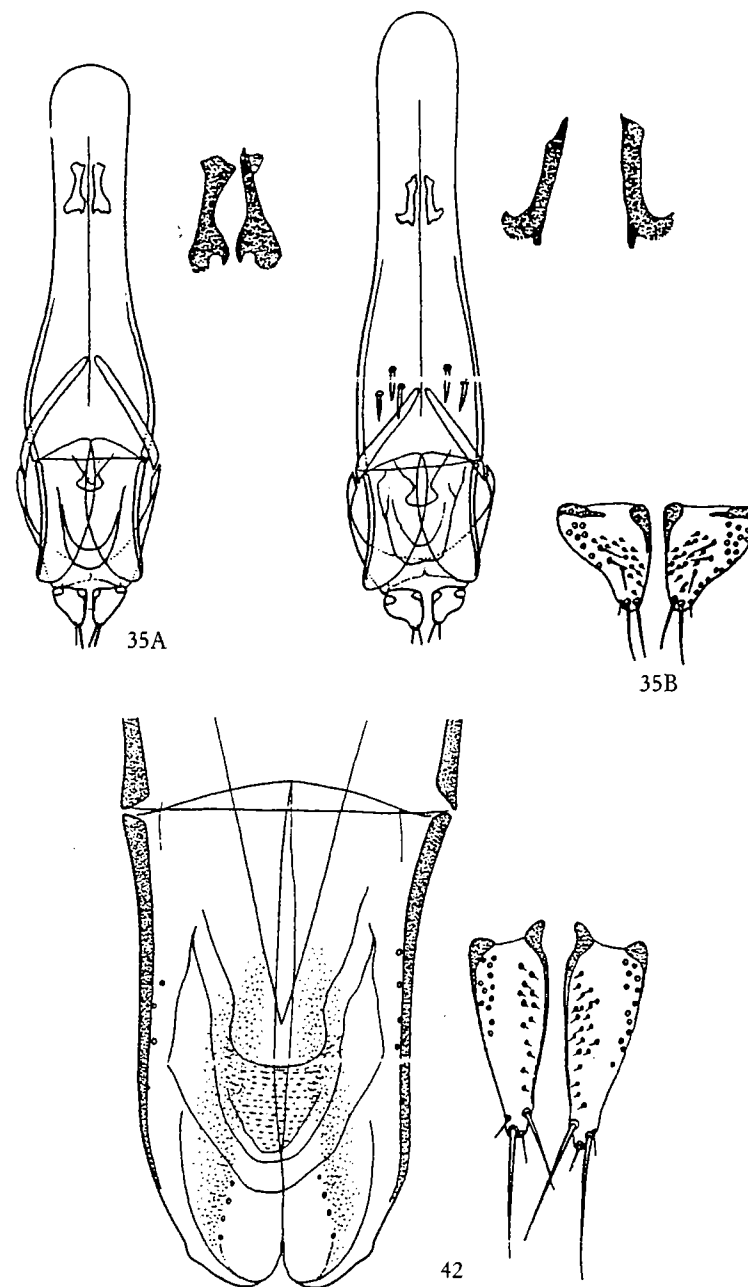


Abb. 85: 8 *Cryptophagus*: Aedoeagus, Parameren, „Duktusklammern“ von 42 *saginatus*; 35 *pallidus* A, 35 *pallidus* B. (Nach REŠKA 1994).

Arten eingereiht werden, die eine kurze, einfache Fld.Behaarung besitzen. Die Hsch.V.Wi.Verdickung überragt markant den Vorderrand (dadurch die Ähnlichkeit zu *C. subfumatus*) und fließt am hinteren Ende stumpfwinkelig mit dem Seitenrand zusammen. Der Lateralzahn sitzt in der Mitte der Hsch.S., die Punktur des Hsch. ist dichter als die der Fld. 2,4–2,65 mm.

18a vseteckai Reška

7:130 Die Paramere von 21 *saginitus* Er. wird in Abb. 85, Aed. 8:42 abgebildet.

7:133 Von der Art 35 *pallidus* Sturm werden folgende geographische Formen unterschieden:

Die Nordform (A): Oberseite matt, Hsch. 1,54x so breit wie lang, die Vordereckenverdickung des Hsch. länger, nimmt etwa $\frac{1}{4}$ der S.Rd.Länge ein. Genitalien des Männchens am Innensack in der unteren Hälfte des Aedoeagalapodems ohne Dornen, „Duktusklemme“ des Aedoeagalapodems knochenförmig. N.- und M.E., häufig (Abb. 85, Aed. 8:35A).

Die Südform (B): Oberseite glänzend, Hsch. 1,43x so breit wie lang, die Vordereckenverdickung des Hsch. kürzer, nimmt ein ganzes Viertel der S.Rd.Länge ein. Genitalien des Männchens am Innensack des Aedoeagalapodems mit 3–4 groben Dornen, „Duktusklemme“ stiefelförmig. S.- und M.E., häufig (Abb. 85, Aed. 8:35B).

7:134

13:118 27b *rotundatus* Coombs & Woodroffe wurde 1994 in Köln am Licht gefangen und damit nach Holstein auch in Westdeutschland festgestellt. Die Klammern sind zu streichen.

7:136, 137 Lz. 60 und 60–: Die Namen 54 *silesiacus* Ganglb. und 55 *transsilvanicus* Ganglb. sind synonym zu 53 *deubeli* Ganglb.

Von den ungeflügelten Gebirgsarten, die in Bd. 7:136–137 und Bd. 13:118 ab Lz. 58 abgehandelt werden, bleiben jetzt noch fünf Arten stehen. Für die vier in M.E. zu erwartenden Arten (Nr. 52–56) werden zutreffendere Genitalabbildungen gegeben (Abb. 86). Die folgende Zusammenstellung gibt einen Überblick über ihre derzeit bekannte Verbreitung. Im Alpenraum sind noch weitere Arten vorhanden, über deren Zuordnung aber weitgehende Unklarheit herrscht.

(51 *baldensis* Er.) (= *baldensis* FHL part.)

Südostalpen (weiteres Gebiet um den Monte Baldo, wahrscheinlich dort endemisch).

52 *straussi* Ganglb.

Ostalpen: Koralpe und Saualpe, vielleicht weiter am Alpen-Südhang verbreitet. (Abb. 86, Aed. 8:52).

53 *deubeli* Ganglb. (= 54 *silesiacus* Ganglb. = 55 *transsilvanicus* Ganglb.)

Montane Art des südöstlichen M.E., die westlich bis ins Rheinland verbreitet ist (Bergisches Land bei Wuppertal). Kommt nach Norden in Deutschland bis zum Nordrand der Mittelgebirge vor. In den östlicheren Mittelgebirgen wohl flächendeckend vorhanden. Die Verbreitung im eigentlichen Alpenraum bedarf einer Klärung. (Abb. 86, Aed. 8:53).

53a *okalii* Reška

Aus Bosnien beschrieben. Je ein Fund auch aus Niederösterreich (Ullrichskirchen) und Albanien. (Abb. 86, Aed. 8:53a).

56 *croaticus* Reitter

Nicht in den Mittelgebirgen wie schon in Bd. 7:136 angedeutet. Die Meldungen beziehen sich auf 53 *deubeli* Ganglb. Es handelt sich um eine Art der Alpen, die auch im Schwarzwald nachgewiesen wurde. (Abb. 86, Aed. 8:56).

13:115 Zu den Lz. 12a und 12a– kann noch ergänzt werden:

Wangen unter den Augen schmal (Abb. 87, 8.a). 8.a *Micrambe* Thomson

Wangen unter den Augen breit und langgezogen (Abb. 87, 8).

8 *Cryptophagus* Herbst

13:119

8.a Gattung: *Micrambe* Thomson

7:119 6a *pfefferi* Roubal, 1944 (Type: Weibchen, N.Tatra, VII. 1923, leg. PFEFFER, coll. ROUBAL im Museum Bratislava) ist ein extremes Einzelexemplar, synonym zu 5 *abietis* (Paykull). Abbildungen der Hsch.S.Ränder und der Parameren von 5 *abietis* in Abb. 87, 8.a:5.

13:134

17. Gattung: *Curelius* Casey

Die vermutete Ausbreitung der Adventivart 2 *japonicus* Reitter hat sich bestätigt. 1994 wurden einige Exemplare im Hamburger Freihafen, zuerst im Autokäscher, später in Abfallhaufen mit Rindenresten von Tropenhölzern festgestellt. Die Klammern können somit entfallen.

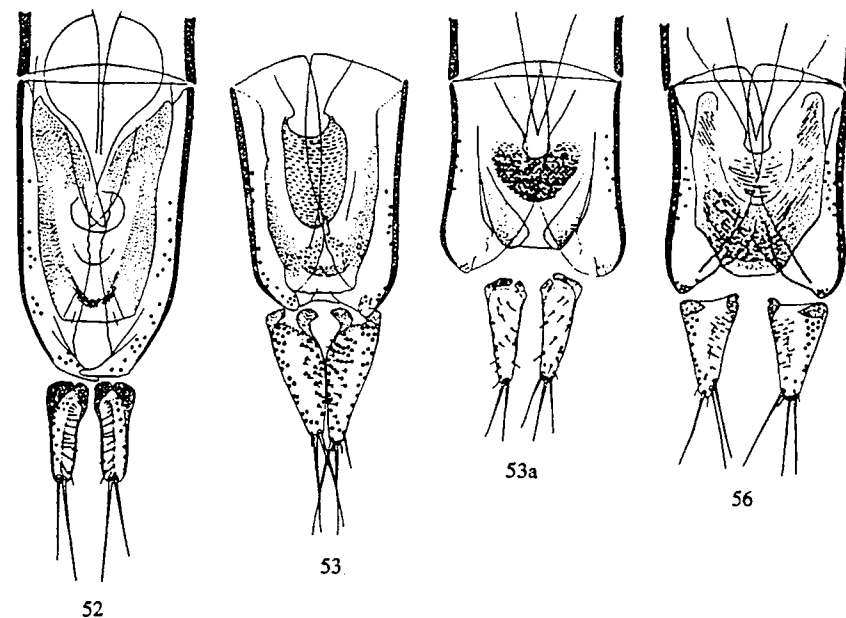


Abb. 86: 8 *Cryptophagus*: Aedoeagus von 52 *straussi*, 53 *deubeli*, 53a *okalii*, 56 *croaticus*. (Nach REŠKA 1994).

55.a FAMILIE: LANGURIIDAE

VON BERND FRANZEN

LAWRENCE, J. F. & NEWTON, A. F., Jr. (1995): Families and subfamilies of Coleoptera (with selected genera, notes, references and data on family-group names). — In: PAKALUK, J. & ŚLIPŃSKI, S. A. (Eds.): Biology, Phylogeny, and Classification of Coleoptera. Papers Celebrating the 80th Birthday of Roy A. CROWSON, p. 779–1006. Warszawa.

7:88, 103

13:134

1. Gattung: *Eicolycetus* Sahlberg

Aus Prioritätsgründen hat für *Eicolycetus* Sahlberg, 1919, der Gattungsname *Zavaljus* Reitter, 1880, einzutreten.

7:111, 113

2. Gattung: *Pharaxonota* Reitter

Der Gattungsname ist in *Pharaxonotha*, der Artname in *kirschii* zu berichtigen.

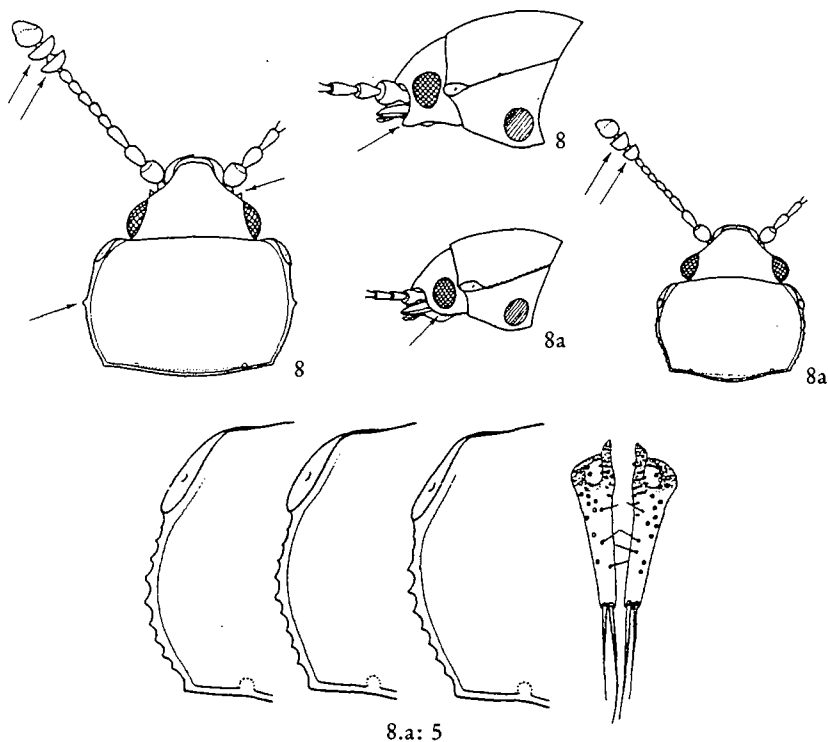


Abb. 87: Kopf, Halsschild, dorsal, lateral von 8 *Cryptophagus*, 8.a *Micrambe*; Halsschild-Seiten, Parameren von 8.a:5 *Micrambe abietis*. (Nach REŠKA 1994).

13:134

5. Gattung: *Cryptophilus* Reitter

In Bd. 13 zur Familie 55.b Cryptophilidae gestellt. Die systematische Stellung der Gattung war von jeher umstritten. *Cryptophilus* wird nach der Synopsis der Käferfamilien von LAWRENCE & NEWTON (1995) jetzt wieder zu den Languriidae gestellt. Da dies die bislang am besten begründete Stellung der Gattung ist, wird dieser Auffassung hier gefolgt.

Neben der bisher einzigen bei uns vertretenen Art 1 *integer* (Heer) konnte seit 1987 mehrfach 2 *obliteratus* Rtt. in Köln und Umgebung gefunden werden. Seit 1982 ist die für M.E. neue Adventivart wiederholt auch in Südwestdeutschland nachgewiesen worden, 1995 auch in Thüringen.

1 Kleiner: 1,8–2,5 mm. Hsch.S.Rd. schmal abgesetzt, V.- und H.Ecken gerundet oder nur schwach winklig (Abb. 88, 5:1). Mit feiner, oft schlecht erkennbar gereihter Punktierung. Prosternalfortsatz apikal abgerundet (Abb. 88, 5:1). Stets einfarbig, meist hell lehmgelb bis hell rotbraun gefärbt. Kosmopolitisch in allen wärmeren Klimaten verbreitet. Im Mittelmeerraum häufig; in M.E. gelegentlich eingeschleppt.

1 *integer* (Heer)

— Größer: 2,4–3,1 mm. Hsch.S.Rd. breit abgesetzt, V.- und H.Ecken winklig, bei einigen Exemplaren der S.Rd. vor der H.Ecke deutlich konkav (Abb. 88, 5:2). Punktierung grob, Punktreihen immer deutlich erkennbar. Prosternalfortsatz apikal konkav eingezogen (Abb. 88, 5:2). Färbung sehr variabel, rostrot, aber im allgemeinen dunkler als bei 1 *integer*, oft unscharfe Verdunklungen auf den Fld., wobei die Schulterregion meist heller bleibt. Aus Japan beschrieben und offensichtlich in Ausbreitung begriffen. Die bislang bekannten Funde aus M.E. lassen die Vermutung zu, daß sich die Art wie 1 *integer* mycetophag ernährt.

2 *obliteratus* Rtt.

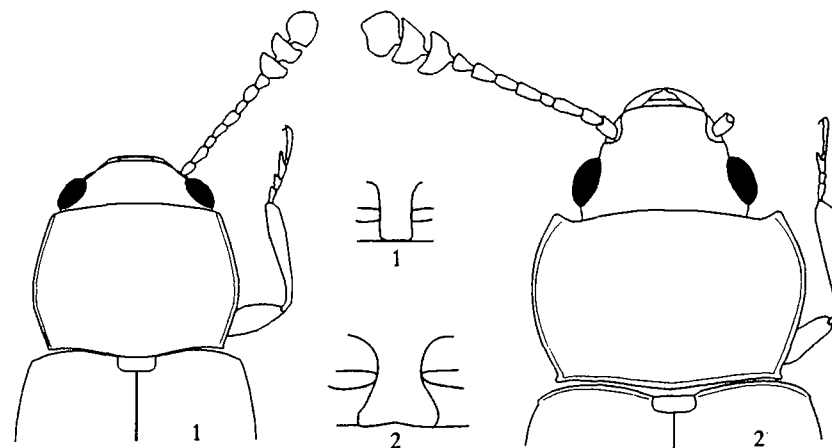


Abb. 88: 5 *Cryptophilus*: Habitus Vorderkörper, Prosternalfortsatz von 1 *integer*, 2 *obliteratus*. (Nach JABLOKOFF-KHNZORIAN).

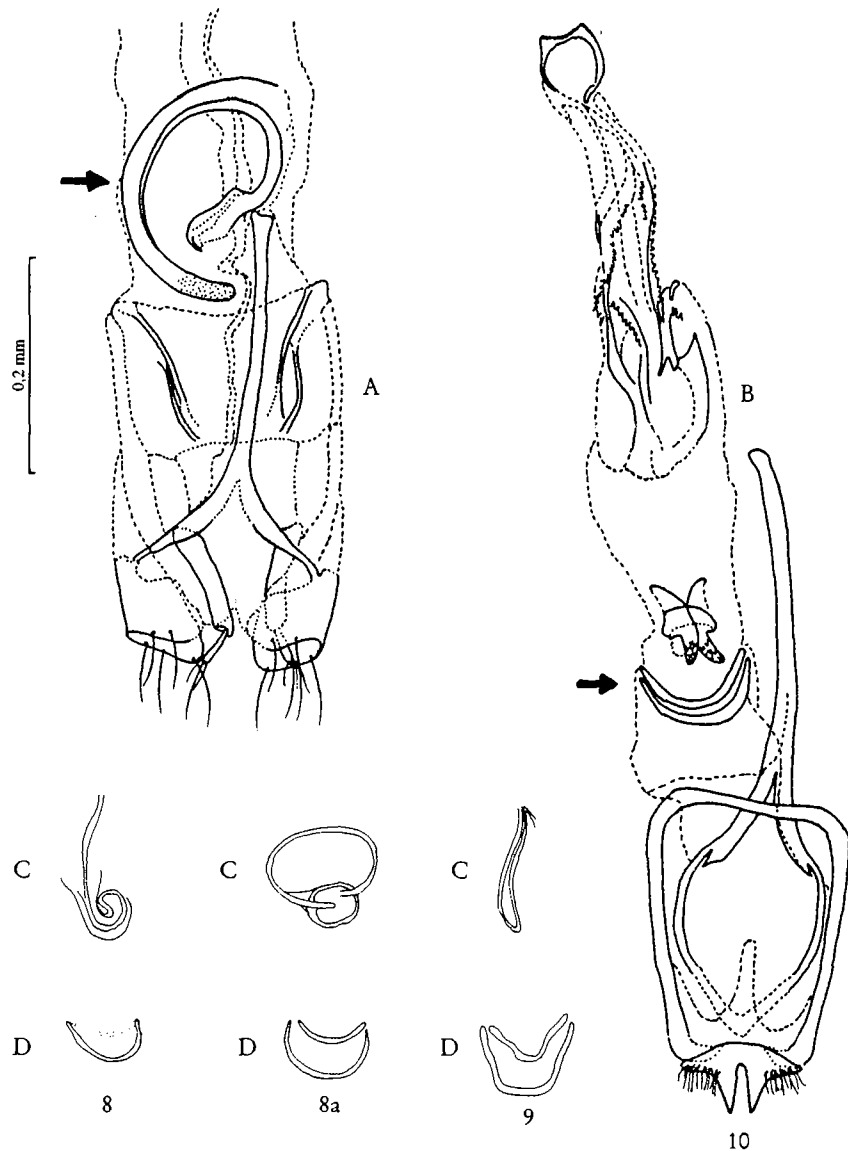


Abb. 89: 4 *Cryptolestes*: Genitalapparat von 10 *ferrugineus*, A: Weibchen, B: Männchen; die Positionen der diagnostisch bedeutsamen Bursa copulatrix bzw. der Armaturen des Penis-Innensackes sind gekennzeichnet (Originale); C: Bursa copulatrix, D: Armaturen des Penis-Innensackes von 8 *pusillus*, 8a *pusilloides*, 9 *turcicus*. (Nach LEFKOVITCH 1959).

Die Familie wird eingezogen. Die Gattung 1 *Cryptophilus* Rtt. wird als 5. Gattung in die Familie 55.a Languriidae gestellt.

56.a FAMILIE: LAEMOPHLOEIDAE

LEFKOVITCH, L.P. (1959): A revision of the european Laemophloeinae (Col.: Cucujidae). — Trans.R.ent.Soc.London 111 (5): 95–118.

4. Gattung: *Cryptolestes* Ganglbauer

13:138 Die Unterscheidung der durch Rangerhöhung der U.G. neunnummerierten Arten 2 *pusillus* (Schönh.), 3 *pusilloides* (Steel & Howe), 4 *turcicus* (Grouv.) und 5 *ferrugineus* (Steph.) wird durch Untersuchung der Genitalorgane (Abb. 89) bedeutend erleichtert, bei abweichenden Einzelexemplaren oft erst ermöglicht.

Die Präparation der Genitalien erfolgt am besten, indem man das Abdomen der aufgeweichten Tiere abtrennt und in erhitzter fünfprozentiger Kalilauge etwa 30 Sekunden lang mazeriert. Mit feinen Nadeln können die Genitalien dann leicht aus dem Hinterleib freipräpariert werden. Bereits bei 50–60facher Vergrößerung lassen sich die diagnostisch wichtigen Merkmale erkennen.

13:138 Zu „S. 101“: Statt 18. Gattung muß es, wie im Katalogteil, S. 307, 6. Gattung: *Lathropus* Erichson heißen.

58. FAMILIE: LATRIDIIDAE

1.a Gattung: *Metophthalmus* Wollaston

Die Klammern um Gattungsname und Autor sind zu streichen. Außer dem möglicherweise in M.E. anzutreffenden 1 *hungaricus* Reitter wurde inzwischen eine weitere Art der Gattung bei uns festgestellt. Ihre Bestimmung ermöglicht folgende Gegenüberstellung:

- 1 F. 10gliedrig, Gld. 5–7 ± konisch. Gld. 9 und 10 als lockere Keule abgesetzt. 1–1,2 mm. 1 (*hungaricus* Rtt.)
- F. 11gliedrig, Gld. 5–9 mit gerundeten S. (perlschnurartig). 1,4 mm. 1989/90 erstmals in M.E. in Bautzen in Kellern gefunden. 1993 bei Hamburg (Drage/Elbe) mehrfach aus Fallaub am Fuße älterer Eichen von mehreren Sammlern gesiebt. Die Art wird wegen ihrer geringen Größe und extrem geringen Beweglichkeit leicht übersehen.

2 *serripennis* (Broun)

13:142 3. Gattung: **Latridius** Herbst

13:144 3a **pseudominutus** (Strand) wurde inzwischen auch im Rheinland und in Westfalen nachgewiesen.

13:157 4.a Gattung: **Dienerella** Reitter

In der Gattungstabelle *Dienerella* muß der Name *arga* in **argus** (Reitter) geändert werden.

13:148 5. Gattung: **Cartodere** Thomson

Der in der G. *Aridius* bisher als Synonym von **australicus** (Belon, 1887) angesehene **norvegicus** (Strand, 1940) hat sich nach Typenrevision als distinkte Art erwiesen. Die 6.c Gattung: *Aridius* Motschulsky wird nunmehr als U.G. in die 5. G. *Cartodere* einbezogen. Hieraus ergibt sich folgende neue Tabelle:

- 1 F.Keule 2gliedrig. (1. U.G. **Cartodere** Thomson).
 - 1a **constricta** (Gyllenhal)
- F.Keule 3gliedrig (2. U.G.: **Aridius** Motschulsky). 2
- 2 Fld. 2farbig. Hell gelblich- oder rötlichbraun, die Zeichnung auf den Flügeldecken sehr variabel.
 - 2a **bifasciata** (Reitter)
- Fld. einfarbig, ohne dunkle Binden oder Flecken. 3
- 3 Die Kiele der Fld.Zwischenräume sind geschlängelt, durch 3 Quereindrücke stellenweise niedriger, dazwischen gebuckelt, dunkelbraun bis schwarz.
 - 3a **nodifer** (Westwood)
- Die Kiele der Fld.Zwischenräume sind ohne Buckel. 4
- 4 F.Gld. 8 nicht länger als breit, Schläfen nur $\frac{3}{4}$ des Augendurchmessers erreichend, nach hinten leicht konvergierend, Fld.Zwischenraum 3, 5 und 7 stark gekielt, Farbe rotbraun, Länge 1,90 bis 2,00 mm. (Abb. 90, Aed. 5:4a). Bisheriges Vorkommen: Rheinland: Neuß (in Rindenhaufen und an weißem und grünem Schimmel unter der Rinde liegender Pappelstämme) und bei Köln.
 - 4a **norvegica** (Strand)
- F.Gld. 8 deutlich doppelt so lang wie breit, Schläfen mindestens die Länge des Augendurchmessers erreichend, fast parallel, Fld.Zwischenraum 3 im vorderen Drittel flach, nach hinten kielförmig ansteigend, Kiel 5 und 7 schwach gekielt über die ganze Fld.Länge, Farbe gelbbraun bis dunkelbraun, deutlich kleiner als *norvegica*, Länge 1,38–1,45 mm. (Abb. 90, Aed. 5:5a). Bisheriges Vorkommen: Adélaide, ob in Europa überhaupt, ist fraglich.
 - 5a (**australicus** (Belon))

Die australische Adventivart 2a **bifasciata** (Rtt.) ist 1991 im Vorarlberger Rheintal erstmals in Österreich aufgefunden worden. Sie breitet sich in M.E. weiter aus und dürfte (mitunter in großer Anzahl) in sehr feuchten bis nassen Gras- und Heuhaufen, besonders an Waldrändern, zu finden sein. Aus Tschechien und der Slowakei liegen bisher noch keine Meldungen vor, wohl aber aus Schweden und Dänemark.

13:148 6.a Gattung: **Stephostethus** LeConte

Die Verbreitungsangaben von 5 **sinuaticollis** (Fald.) können durch einen Neufund 1987 in Österreich (Bez. Wiener Neustadt) ergänzt werden.

7:173 Die südosteuropäische Art 3 **rybinskii** (Rtt.), die bisher in Deutschland nur aus der Lausitz bekannt war, wurde 1984/85 in Berlin und 1989 im Fichtelgebirge festgestellt.

13:148 6.c Gattung: **Aridius** Motschulsky

Die Gattung mit den Arten **bifasciata**, **nodifer**, **australicus** und der neu hinzugekommenen **norvegica** wird in die 5. Gattung: **Cartodere** Thomson einbezogen.

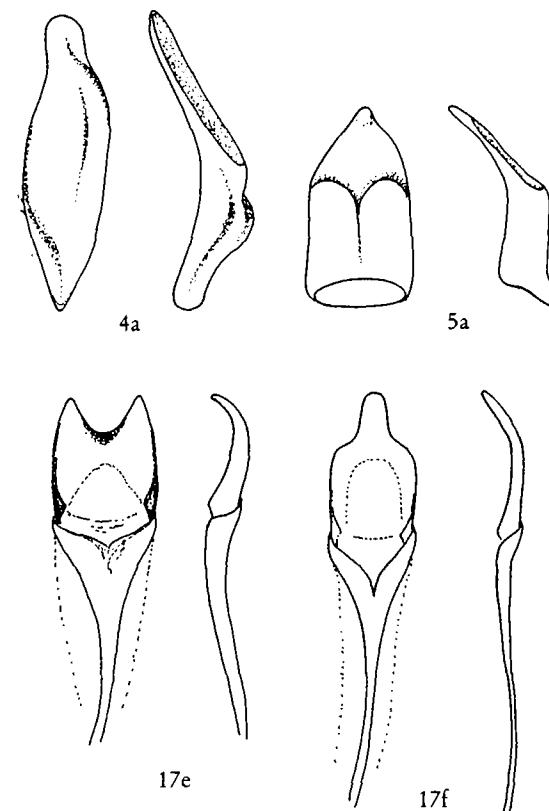


Abb. 90: 5 *Cartodere*: Aedeagus dorsal, lateral von 4a *norvegica*, 5a *australicus*; 7 *Corticaria*: Aedeagus dorsal, lateral von 17e *orbicollis*, 17f *obsoleta*. (Originale).

13:150 7. Gattung: *Corticaria* Marsham

Von 17 *polypori* Sahlb. liegen inzwischen mehrere Nachweise aus subalpinen Nadelwäldern Nordtirols vor.

17a *lateritia* Mannh. wurde 1986 in der Umgebung von Großschönau erstmals in Ostdeutschland nachgewiesen; außerdem werden mehrere Funde in subalpinen Nadelwäldern Nordtirols gemeldet. Diese Art war bisher nur aus Schweden, Bayern und Ungarn bekannt.

Zu „S. 187“: 22 *fagi* Woll. (*pietschi* Ganglb.) wurde bereits 1944 bei Leipzig als neu für das heutige Ostdeutschland festgestellt.

Der *Corticaria*-Tabelle sind zwei weitere Arten mit den Leitbuchstaben f) und g) hinzuzufügen:

f) Dunkelbraune schlanke Art, Fld. leicht gewölbt, Hsch.S. deutlich gezähnt, (Abb. 90, Aed. 7:17e). Boreoalpine Art mit Neunachweis in M.E.: Osttirol, Glocknergruppe in den Hohen Tauern, Nordtirol, Stubai-Alpen und an mehreren Orten Südtirols. Bisher bekannte Vorkommen: Sibirien, Mongolei, Canada. 17e *orbicollis* Mannh.

g) Mittelbraune schlanke Art, die etwas an 10 *saginata* erinnert, aber deutlich schlanker ist und langgestrecktere Fld. hat, Hsch.S. im vorderen Drittel schwach gezähnt, hinten mit zwei bis drei deutlichen Zähnchen, an den Seiten hinten leichte Eindrücke. (Abb. 90, Aed. 7:17f). Aus Schweden beschrieben, ebenfalls Neunachweis aus dem Alpenraum am Alpenhauptkamm in Südtirol (Pustertal), weitere Verbreitung in subalpinen Nadelwäldern der Alpen zu erwarten. 17f *obsoleta* Strand

13:150 8. Gattung: *Corticarina* Reitter

13:153 Die Verbreitungsangaben folgender Arten können für M.E. ergänzt werden:

2a *lambiana* (Sharp) kommt auch in Tschechien (Böhmen und Mähren) vor.

Von 6 *latipennis* (Sahlb.) liegen Funde aus Bayern (Umg. Abensberg) und Hessen (Rhön und Vogelsberg) vor.

Die Angabe „Böhmerwald“ wird in der neuen tschechischen Check-List (1993) in Frage gestellt, hingegen wird ein Vorkommen in Mähren gemeldet.

13:153 9. Gattung: *Melanophthalma* Motschulsky

Die zu erwartende weite Verbreitung von 1a *curticollis* wird durch Nachweise in Südschweden (Skåne) bestätigt.

13:155 Von 6 *taurica* (Mannh.) liegt ein 1990 erfolgter Erstnachweis für Österreich aus dem Burgenland vor. Die Art wird auch aus Tschechien (Böhmen und Mähren) gemeldet.

13:155 10. Gattung: *Migneauxia* du Val

Die durch den Reishandel immer wieder verschleppte Art *orientalis* Rtt. ist im letzten Jahrzehnt verschiedentlich in Deutschland – meist per Autokäseher – festgestellt worden, und zwar mehrfach in Norddeutschland (auch in verpilzten Partien von Schredderhaufen), 1985 in Sachsen (Bautzen) und 1994 in Westfalen (Senne bei Paderborn). Sie scheint inzwischen in Deutschland weit verbreitet, aber nicht erkannt worden zu sein. Es empfiehlt sich, *Corticaria weisei*-Exemplare daraufhin zu überprüfen.

58.a FAMILIE: MEROPHYSIIDAE

VON WILHELM LUCHT

13:160 Die 1955 von CROWSON in die Familie Merophysiidae versetzte ehemalige 1. Unterfamilie der Latridiidae mit der einzigen bei uns vorkommenden Gattung *Holoparamesus* wird neuerdings als U.F. *Holoparamecinae* in die 61. Familie Endomychidae gestellt. Die Familie Merophysiidae ist also in unserer Fauna nicht mehr vertreten.

59. FAMILIE: MYCETOPHAGIDAE

VON WILHELM LUCHT

13:160 3. Gattung: *Litargus* Erichson

Wie nachstehende Meldungen zeigen, breitet sich *balteatus* LeConte in M.E. immer weiter aus: 1968 in Nordrhein-Westfalen, 1985 in S.Baden, 1992 in Sachsen-Anhalt, 1994 in Hamburg und 1995 in Bayern, außerdem 1992 in Vorarlberg und in Tschechien.

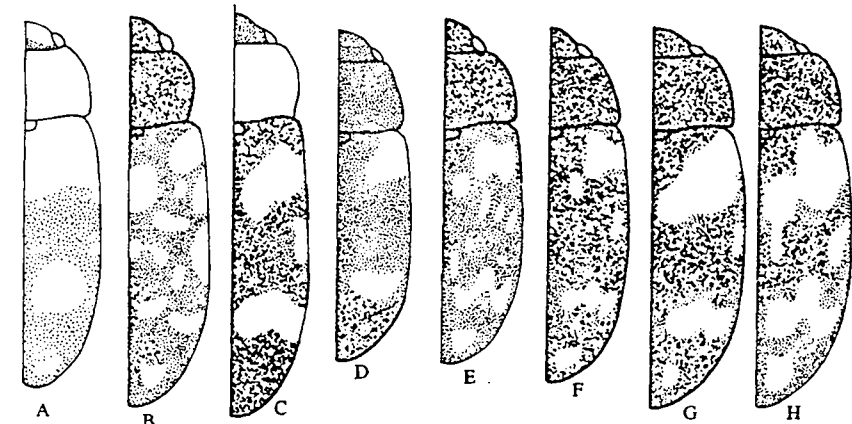


Abb. 91: 4 *Mycetophagus*: Zeichnungsmuster von A: *populi*, B: *multipunctatus*, C: *fulvicollis*, D: *quadriguttatus*, E: *atomarius*, F: *decempunctatus*, G: *piceus*, H: *salicis*. (Nach MERKL 1993).

In der „Fauna Hungariae“ 170, 1993, werden von MERKL die schwer zu beschreibenden Zeichnungsmuster von 8 *Mycetophagus*-Arten dargestellt. Da diese Übersicht bei der Bestimmung der Tiere einen gewissen Anhalt bietet, wird sie in Abb. 91 wiedergegeben, wobei allerdings von Fall zu Fall individuelle Abweichungen berücksichtigt werden müssen. Die Variationsbreite reicht vom Zusammenfließen über Reduzierungen bis zum Fehlen einzelner Flecken bzw. der Auflösung von Binden.

60. FAMILIE: COLYDIIDAE

VON WILHELM LUCHT

IVIE, M. A. & ŚLIPÍŃSKI, S.A. (1990): Catalog of the genera of world Colydiidae (Coleoptera). — Ann. Zool. Warszawa 43, Suppl.1: 1–32.

13:162

1. Gattung: *Myrmecixenus* Chevrolat

Die G. mit den beiden Arten 1 *subterraneus* Chevr. und 2 *vaporariorum* Guérin-Ménév. wird aus den Colydiidae ausgegliedert und vorläufig als 22.a Gattung in die 83. Familie: Tenebrionidae versetzt.

7:200 Zur Einfügung einer weiteren Gattung ist die G.Tabelle wie folgt zu ändern:

- | | | | |
|-----|--|-----------|------------------------|
| 18 | Fld. zwischen den Rippen mit einfacher Punktreihe. | | 18a |
| — | Fld. zwischen den Rippen mit doppelter Punktreihe. | | 20 |
| 18a | F. 8gliedrig. Endglied der Tr. kürzer als Gld. 1–3 zusammen. | | |
| | | 3.a | <i>Dechomus</i> du Val |
| — | F. 10gliedrig. | | 19 |
| 19 | Für die unter dieser Lz. ausgewiesenen Gattungen gilt der Name <i>Pycnomerus</i> Er.; <i>Penthelispa</i> Pasc. ist hierzu synonym. | | |

7:202 Hier ist nach der 3. G.: *Pycnomerus* einzufügen:

3.a Gattung: *Dechomus* du Val

Von *Pycnomerus* durch kürzere, 8gliedrige F. und kürzeres Tr.Endgld. verschieden, Hsch.Basis und S. kräftig gerandet, die Scheibe mit 2 Längsfurchen. Fld. tief furchenartig punktiert gestreift. Kahl, wenig glänzend, schwarzbraun oder rotbraun. 3,5–4,5 mm. Diese bisher aus dem Kaukasus, S.O.E. und Italien bekannte Art wurde 1990 durch einen Fund im Lainzer Tiergarten bei Wien als neu für M.E. festgestellt.

1 *sulcicollis* (Germ.)

7:202

4. Gattung: *Penthelispa* Pascoe

Die Gattung wird synonym zur 3. G. *Pycnomerus* gestellt, Artname und -Nr. ändern sich dadurch in 2 *inexpectus* (du Val). Die hin und wieder aus Südamerika importierte Art wird nunmehr auch aus Tschechien gemeldet.

7:202

5. Gattung: *Rhopalocerus* Redtenbacher

Von *rondanii* (Villa) liegen aus den Jahren 1980 und 1990 neue Funde aus Österreich vor (Wien: Stadtgebiet und Lainzer Tiergarten). Außerdem konnte die Art in Deutschland zum zweiten Mal seit rund 150 Jahren 1995 in Südbaden gefunden werden. 1996 gelang dort ein weiterer Fund.

7:203

7. Gattung: *Corticus* Latreille

Gattungsname und Autor müssen in *Nosodomodes* Reitter, 1922 geändert werden.

Daß die südosteuropäische Art *tuberculatus* Germ. „bis in die slowakischen Karpaten“ vorstößt, wird in der neuen tschechischen Check-list (1993) nicht bestätigt.

7:204

8. Gattung: *Endophloeus* Dejean

Die südeuropäische Art *markovichianus* (Piller & Mitterpacher) konnte mehrfach im Lainzer Tiergarten bei Wien aufgefunden werden (KAHLEN in litt.). Da sie außerdem in der Slowakei vorkommt, können die Klammern entfallen.

7:206

12. Gattung: *Langelandia* Aubé

Nach über 100 Jahren konnte *anophthalma* Aubé zwischen 1987 und 1992 mehrfach im Rheinland wiederentdeckt werden, und zwar in Düsseldorf, Köln und Bonn.

7:208

14. Gattung: *Cicones* Curtis

3 *undatus* Guérin wurde 1992 im Burgenland erstmals in Österreich nachgewiesen. Die Art kommt außer in der Slowakei auch in Tschechien (Böhmen und Mähren) vor. Außerdem wird ein 1994 erfolgter Fund in Sachsen (Umgebung Meißen) gemeldet, der zweite in Deutschland nach dem Erstnachweis 1991 in Hessen.

7:208

15. Gattung: *Colobicus* Latreille

Für *marginatus* Latreille, 1807, hat der ältere Name *hirtus* (Rossi, 1790) einzutreten.

7:209

17. Gattung: *Lado* Wankowicz

Der Gattungsname ist aus Prioritätsgründen in *Lasconotus* Erichson, 1845, zu ändern. Die korrekte Schreibweise des Artnamens ist *jelskii* (Wank.).

7:211, 212 Die Gattungen 20 *Teredus* Dejean (nec Shuckard)

21 *Oxylaemus* Erichson und

22 *Anommatus* Wesmael

werden in die 49.a Familie: *Bothrideridae* versetzt.

Im Einleitungstext der Colydiidae (Bd. 13:162) wurde bereits darauf hingewiesen, daß die Tribus Anommatini nicht zu den Colydiidae gehört, aber aufgrund unterschiedlicher Auffassungen noch nicht positionsgerecht im System

eingegliedert werden konnte. Nach derzeitiger Meinung gehört sie zu den Bothrideridae, obwohl larvalmorphologische Übereinstimmungen (nach KLAUSNITZER) für eine Verwandtschaft mit den Merophysiidae sprechen.

7:211 20. Gattung: **Teredus** Dejean

Die in M.E. als verschollen bzw. ausgestorben erachtete Art **opacus** Habelm. konnte 1992 in Niederösterreich wieder aufgefunden werden. Die Klammern können demnach entfallen. Das für „Mähren“ angegebene Vorkommen wird in der neuen tschechischen Check-list (1993) nicht bestätigt.

7:211 21. Gattung: **Oxylaemus** Erichson

Das nur auf einer alten Meldung beruhende Vorkommen von **cylindricus** (Panzer) in Österreich konnte 1986 durch einen Wiederfund im Burgenland bestätigt werden. Auch in Deutschland wurde die Art nach fast 50 Jahren erneut aufgefunden, und zwar 1995 im Diersfordter Wald bei Wesel, im Lampertheimer Wald in S.Hessen und bei Wörth/Rhein.

7:212 Von der ebenfalls äußerst seltenen Art 2 **variolosus** (Duf.) liegen mit Erstnachweisen für Rheinland und Westfalen (1986 und 1989) sowie Baden-Württemberg (1997) seit Jahrzehnten wieder neue Funde in M.E. vor.

60.a FAMILIE: CORYLOPHIDAE

VON WILHELM LUCHT

3:307 6. Gattung: **Corylophus** Stephens

Der Name *cassidioides* ist in *cassidoides* (Marsh.) zu korrigieren.

3:308 2 **sublaevipennis** du Val wurde 1988 in Baden-Württemberg (Kraichgau) in einer Bodenprobe entdeckt und damit erstmals in Deutschland nachgewiesen.

3:305, 308 7. Gattung: **Rhypobius** LeConte

Die Schreibweise *Rhypobius* ist eine ungerechtfertigte Emendation des ursprünglichen Namens *Rypobius* LeConte, 1852.

61. FAMILIE: ENDOMYCHIDAE

VON WILHELM LUCHT

7:217, 225 Der Name der 3. U.F. Trochoideinae ist in **Pleganophorinae** zu ändern.

7:219 Einfügen: 1.a Gattung: **Holoparamecus** Curtis

Die von CROWSON 1955 in die Familie Merophysiidae einbezogene ehemalige 1. Unterfamilie der Latridiidae wird neuerdings als U.F. Holoparamecinae in die Familie Endomychidae versetzt.

7:222 2. Gattung: **Mycetaea** Stephens

Für *hirta* (Marsham, 1802) hat der ältere Name **subterranea** (F., 1801) einzutreten.

3. Gattung: **Symbiotes** Redtenbacher

7:223 Die bisher nur aus Österreich bekannte Art 3 **armatus** Rtt. wurde 1992 im Hienheimer Forst bei Kelheim (Bayern) erstmals in Deutschland aufgefunden.

7:223 4. Gattung: **Clemmus** Hampe

Die Verbreitungsangaben für **troglodytes** Hampe können durch Tschechien und Slowakei ergänzt werden.

7:226 11. Gattung: **Hylaia** Redtenbacher

Autor der Gattung ist Guérin-Ménéville, 1867.

62. FAMILIE: COCCINELLIDAE

VON HELMUT FÜRSCH

7:242 8. Gattung: **Scymnus** Kugelann

7:242

13:164 6 **abietis** Payk. ist in die 1978 aufgestellte U.G. **Parapullus** Yang einbezogen worden. Diese U.G. ist durch 10gliedrige F., Prosternal-Kiellinien und unvollständige Schenkellinien gekennzeichnet; unterscheidet sich von der U.G. *Scymnus* demnach durch die Anzahl der F.Glieder.

7:247 Die mediterrane Art 1 **apetzi** Muls. ist durch Funde am Kaiserstuhl in Südbaden 1993/94 zuverlässig für Deutschland nachgewiesen.

7:251 16d S. (**Mimopullus**) **flagellisiphonatus** Fürsch: Ostmediterrane Art, Neufund im Burgenland. Schlanke Körperform, Elytren dunkelbraun mit rötlichbraunem, ovalem Längsfleck oder einfarbig braun. Sicheres Bestimmungsmerkmal: Siphospitze in einen Faden ausgezogen.

13:166 8.a Gattung: **Nephus** Mulsant

1a N. (**Nephus**) **rutaneni** Fürsch ssp. *deletomaculatus* Fürsch: Die Subspezies dieser südfinnischen Art wurde 1946 in Elmen, Tirol, gefunden. Ähnlich *N. redtenbacheri*, aber der helle Fleck ist auf die vordere Hälfte der Elytren beschränkt.

7:254 7a N. (**Sidis**) **kahleni** Fürsch: Burgenland. Ganz ähnlich *N. horioni*, der aber etwas breiter ist und am Haken der Siphospitze leicht erkannt werden kann.

13:170 27. Gattung: **Oenopia** Mulsant

7:272 3 **impustulata** (L.) ist in den Niederlanden, Belgien und N.Deutschland gefunden worden.

65. FAMILIE: CISIDAE

VON JOHANNES REIBNITZ

LOHSE, G.A. (1969): Cisten-Studien IV. — Ent. Bl. 65: 48–52.

7:282 Die Tabelle ist ab Lz. 9 neu zu fassen:

9 Außenkante der V.Schn. an der Spitze abgerundet oder schräg abgestutzt (V.Schn. 6:22, Bd. 7: 284). 6.a *Orthocis* Casey

— Außenkante der V.Schn. an der Spitze anders. 10

10 Außenkante der V.Schn. an der Spitze in einen Zahn ausgezogen (V.Schn. 6:11, Bd. 7: 284). 6 *Cis* Latr.

— V.Schn. zur Spitze gerundet erweitert, ihre Außenkante dort mit dicht stehenden Stachelborsten besetzt (V.Schn. 5, Bd. 7: 284).

5 *Sulcasis*, U.G. *Entypocis* Lohse

7:282 2. Gattung: *Xylographus* Mellié

Die südeuropäische Art *bostrychoides* (Dufour) wird auch aus Dänemark gemeldet.

7:283 3. Gattung: *Rhopalodontus* Mellié

Die ursprüngliche Schreibweise des Gattungsnamens ist *Ropalodontus*.

In vorgenannter Arbeit (LOHSE 1969) wurde eine neue Art aus Norwegen beschrieben, die zwischenzeitlich auch in Südschweden (Samland) gefunden wurde. Da sie möglicherweise im nördlichen M.E. weiter vbr. ist, wird nachstehend die Bestimmungstabelle der europäischen *Ropalodontus*-Arten von LOHSE wiedergegeben:

1 Körper nur doppelt so lang wie breit. V.Brust vor den V.Hüften bedeutend schmaler als die F.Keule und nicht breiter als die M.- und H.Schienen an ihrer Basis. Vorderbrustfortsatz in eine scharfe Spitze auslaufend (Abb. 92, 3:1). 1,8–2,2 mm. In fast ganz Europa.

1 *perforatus* (Gyll.)

— Körper mehr als doppelt so lang wie breit. Vorderbrust entweder ähnlich schmal, dann aber ohne deutlichen Vorderbrustfortsatz oder wesentlich breiter (Abb. 92, 3:2–5).

2 H.Rd. der Vorderbrust mit deutlichem vorspringendem Vorderbrustfortsatz, dessen S. zueinander in einem rechten Winkel stehen. Vorderbrust weniger schmal, etwa von der Breite der F.Keule. (Abb. 92, 3:3,4).

— H.Rd. der Vorderbrust fast gerade, in der Mitte nur in einem angedeuteten stumpfen Winkel etwas vorspringend (Abb. 92, 3:2,5).

3 Behaarung der Fld. besteht aus langen und bedeutend kürzeren Haaren. Die langen Haare sind mindestens so lang wie das 2. F.Gld.; F. hell. 1,7–2,2 mm. Bisher aus Norwegen und Südschweden bekannt.

4 *strandi* Lohse

— Behaarung der Fld. besteht aus fast gleichen, wenig langen Haaren, die kürzer als das 2. F.Gld. sind. F.Keule angedunkelt. 1,7–2,2 mm. In Deutschland, der Schweiz, Österreich und Tschechien nachgewiesen.

3 *novorossicus* Rtt.

4 Fld. auffällig grob punktiert, ihre Behaarung besteht fast ausschließlich aus sehr langen Haaren. V.Rd. des Hsch. beim ♂ ohne besondere Modifikationen. 1,2–2,2 mm. Zunächst in der Slowakei, inzwischen auch in Österreich (Wiener Wald und Prater in Zunderschwamm sowie 1995 in der Steiermark) und in Dänemark festgestellt. Der Erstnachweis in Deutschland gelang 1990 im Reinhardswald (Nordhessen).

2 *baudueri* (Abeille)

— Fld. mäßig stark punktiert, ihre Behaarung weniger lang, O.Seite daher glänzender. V.Rd. des Hsch. beim ♂ mit zwei genäherten spitzen Zipfeln. 1,7 mm. Spanien und Frankreich.

5 (*populi* Brisout)

7:283 4. Gattung: *Wagaicis* Lohse

Die Verbreitung der seltenen Art *wagai* (Wankow.) kann durch Nachweise in Polen, Tschechien (Mähren) und der Slowakei präzisiert werden. Der alte Nachweis aus Baden konnte durch Neufunde bestätigt werden.

7:284 5. Gattung: *Sulcasis* Dury

Nach sporadischen Funden in Tschechien (Mähren) und der Slowakei konnte 4 *bicornis* (Mellié) 1993 in Südbaden und 1994 im Pfälzer Wald erstmals in Deutschland nachgewiesen werden. Die Art wurde auch im östlichen Österreich gefunden.

7:285 6. Gattung: *Cis* Latreille

F. 10gliedrig mit 3 vergrößerten Endgliedern. 3. F.Gld. wesentlich länger als das 4. Außenkante der V.Schn. an der Spitze zahnförmig vorgezogen (V.Schn. 6:11, Bd. 7: 284). Die U.G.-Tabelle entfällt.

Die Tabelle ist bis Lz. 3— wie folgt zu ersetzen:

1 Fld. glänzend, scheinbar kahl, nur mit mikroskopisch erkennbaren, feinen Härchen besetzt. Die feine Grundpunktur der Fld. ist mit größeren oder sehr groben, meist unregelmäßig gereihten Punkten durchsetzt. Rotgelb bis kastanienbraun, Fühler und Beine gelb bis hellbraun.

(U.G. *Eridaulus* (Thomson)) 3

— Fld. deutlich beschuppt oder kräftig behaart. (U.G. *Cis* s.str.) 2

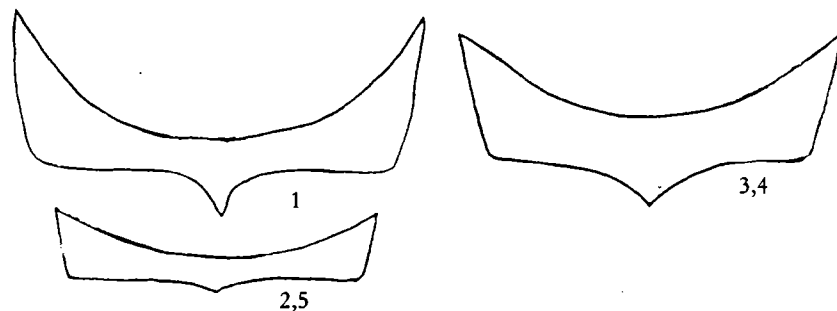


Abb. 92: 3 *Ropalodontus*: Vorderbrustfortsatz von 1 *perforatus*, 2 *baudueri* und 5 *populi*, 3 *novorossicus* und 4 *strandi*. (Originale).

- 2 Fld. neben einer feinen Grundpunktur mit groben, oft unregelmäßig gereihten Punkten besetzt. 6
 — Fld. gleichförmig und ungeordnet punktiert. 13
 3 Hsch. nach vorne und hinten gerundet verengt, etwas gewölbt als bei den folgenden Arten, ± kugelig wirkend (Hsch. 6:1). V.Ecken des Hsch. stumpf bis geschwunden. Die größeren Punkte der Fld. bilden relativ deutliche Reihen und sind entweder sehr grob oder feiner eingedrückt. Durchschnittlich etwas kleinere, heller gefärbte Arten von 1,4–2 mm. . . . 3a
 — Hsch. nach hinten nicht oder wenig verengt. V.Ecken des Hsch. stumpf oder spitzwinklig. Die größeren Punkte der Fld. nicht oder nur über kurze Strecken regelmäßig gereiht, nie sehr grob eingedrückt. Durchschnittlich größere, dunkler gefärbte Arten von 1,5–2,4 mm. . . . 4
 3a Die größeren Punkte der Fld. sind grob und tief und bilden deutliche, fast regelmäßige vollständige Längsreihen. ♂: Clypeus am V.Rd. mit zwei breiten, relativ kräftigen Zähnen. Besonders in Gebirgsgebieten im Zunderschwamm *Fomes fomentarius*. Im allgemeinen selten, im Alpengebiet stellenweise häufiger. 1 *lineatocribratus* Mell.
 — Die größeren Punkte der Fld. feiner (wie bei den Arten 2–4). Die Reihung ist oft weniger deutlich, auch der Hsch. ist teils schwächer gerundet. ♂: Clypeus am V.Rd. mit zwei kleinen, aber deutlichen Zähnen (Aed. 6:3a). Wie 1 *lineatocribratus* verbreitet, aber wesentlich seltener. 3a *hanseni* Strand
 7:286 Die Angaben zu Körperbau und K.Auszeichnung von 3a *hanseni* Strand sind zu streichen.
 13:172 Der Fund von 3a *hanseni* Strand in Niedersachsen ist falsch belegt. Zu streichen ist: „hat aber eine andere Hsch.Form und unregelmäßige Fld.Punktur.“
 7:286 Statt 3 *jacquemarti* lies *jacquemartii* Mellié. Die Art ist weit weniger häufig, als bisher vermutet; sie lebt vorwiegend im Gebirge im Zunderschwamm *Fomes fomentarius*. Viele Meldungen beruhen auf Verwechslungen mit 1 *nitidus* oder 4 *glabratus*.
 7:287 6 *striatulus* Mellié wurde 1994 durch einen Fund in Franken erstmals sicher in Deutschland festgestellt. Danach gelangen weitere Nachweise in Baden-Württemberg und der Pfalz. Auch aus dem östlichen Österreich und Polen gemeldet.
 7:289 Autor von 7 *hispidus* ist (Paykull, 1798), nicht Gyllenhal.
 13 *punctulatus* Gyll. wurde in Südpolen nachgewiesen.
 7:290 15 *castaneus* Mell. kommt auch in Polen, in Tschechien (Böhmen) und in der Slowakei vor.
 13:172 19 *fissicornis* Mell. wurde nunmehr in Bayern (Umgebung von Passau) und in Südbaden auch in Deutschland aufgefunden. Die Art wird auch für die Steiermark und die Slowakei gemeldet.
 7:291 20 *fissicollis* Mell. wird aus Österreich, Polen, Tschechien und der Slowakei gemeldet, so daß die Klammern entfallen können.
 21 *perrisi* auct. nec Ab. de Perrin, 1874, ist synonym zu 23a = jetzt 3 *linearis* Sahlb. der 6.a G.: *Orthocis*.
 7:292 Die 2.U.G. *Orthocis* mit den bisherigen Arten 22–29 wurde im Rang erhoben und zur

6.a Gattung: *Orthocis* Casey

mit den neunumerierten Arten 1 *alni* (Gyll.) bis 9 *lucasi* (Ab.). Außenkante der V.Schn. an der Spitze abgerundet oder schräg abgestutzt. — Von diesen Arten konnte 6 *juglandis* (Rtt.) 1992 in Baden-Württemberg erstmals in Deutschland entdeckt werden. Es ist der westlichste Fundort dieser vom Balkan bis nach Kärnten und in die Slowakei vordringenden Art. Alle Autoren müssen in Klammern gesetzt werden.

7:294

7. Gattung: *Ennearthron* Mellié

7:295 Lz. 4—: Bei der als *E. filum* angegebenen Art handelt es sich um 6 *palmi* Lohse; *filum* auct. nec Abeille de Perrin, 1874, ist hierzu synonym. Die aus Mähren und der Slowakei gemeldeten Vorkommen werden in der neuen tschechischen Check-list (1993) in Frage gestellt. Auch die alten Meldungen aus Schlesien sind zweifelhaft. Hingegen wurde *palmi* 1977 in Südhessen als neu für Deutschland festgestellt (det. LOHSE).

7:295

8. Gattung: *Hadreule* Thomson

Die im östlichen M.E. sporadisch vbr. Art *elongatum* (Gyll.) konnte 1995 im Bayerischen Wald in großer Zahl nachgewiesen werden.

66. FAMILIE: LYCTIDAE

VON KLAUS-ULRICH GEIS

8:10

13:175

2. Gattung: *Lyctus* Fabricius

Lz. 3a—: Die nordamerikanische Adventivart *cavicollis* Lec., die 1985 bei Langen in Südhessen erstmals im Freiland gefunden wurde, hat sich inzwischen in Südwestdeutschland bis zur Nordschweiz ausgebreitet und stellenweise in planaren und collinen Eichenwäldern im Freiland eingebürgert. Allerdings wurde auch schon Schadbefall in Holzlagern festgestellt.

8:11 Lz. 4: 4 *pubescens* Panzer wurde wieder aus einem östlichen Bundesland (Sachsen-Anhalt) gemeldet und konnte auch im SW. (Pfälzer Wald und Elsaß) wiedergefunden werden.

Anhang

Nach M.E. gelegentlich eingeschleppte Arten, die nicht eingebürgert sind, sowie schon öfter ins benachbarte N.-, W.- und S.E. eingeschleppte Kosmopoliten, deren gelegentliches Auftreten in M.E. möglich erscheint.

Troxylon aequale (Wollaston)

O.S. ziemlich glänzend, ± dunkelbraun. K. über den Augen, Stirn- und Scheitelleisten ungezähnt. Hsch. gewölbt, ohne Y-förmigen Eindruck, körnig punktiert. Hsch.S. gerade, zu den spitzen H.Wi. schwach konvergierend. Fld. 3x so lang wie breit; Punkte der Fld. flach, länglich und undeutlich in Reihen stehend. 1,8–3,4 mm. Ursprünglich neotropische, heute pantropische Art, die u.a. in afrikanischem Furnierholz gelegentlich auch nach M.E. eingeschleppt worden ist.

Trogoxylon praeustum (Erichson) (*prostomoides* (Gorham))

Heller bis dunkler rotbraun, wenig glänzend. Stirn- und Scheitelleiste seitlich in kräftigen Höckern auslaufend; der S.Rd. des K. erscheint doppelt gehöckert. Hsch.H.Wi. spitz und deutlich nach oben gebogen. Hsch. etwas breiter als lang, Hsch.Scheibe mit Y-förmigem Eindruck. Fld. 3x so lang wie breit. 2,5–4 mm. In Zentral- und im südlichen N.Amerika heimisch und kosmopolitisch verschleppt.

Trogoxylon parallelopipedum (Melsheimer)

Meist schwarz- bis dunkelbraun, seidig glänzend, mit feiner anliegender, doch auffälliger goldgelber Behaarung. K. gänzlich ungehöckert. Hsch. etwas länger als breit, V.Wi. spitz und vorgezogen. Hsch.S. gerade, nach hinten schwach konvergierend. Y-förmiger Eindruck der Hsch.Scheibe flach. Fld. 2x so lang wie breit. 2,5–4,25 mm. Häufigste und weitverbreitete nearktische Art der G., vielfach besonders nach Großbritannien eingeschleppt. In M.E. noch ausstehend.

Lyctus hipposideros Lesne

Kleinster Vertreter der G. in der aethiopischen Region. Ziemlich stark glänzend, dunkel kastanienbraun. Noch etwas gedrungener im Habitus als der ähnliche *L. africanus*, jedoch mit größeren Augen und breiterer, nur oberflächlich eingedrückter Punktierung auf den Fld.; hinter der Fld.M. mit hufeisenförmig dorsalwärts geöffneten Punkten. ♀: Spitze des letzten (5.) Sternits mit zwei kleinen divergierenden Haarpinseln. 2–3,2 mm. Mit afrikanischen Exporthölzern gelegentlich nach N.- und M.E. eingeschleppt.

Minthea obsita Wollaston

Endgld. der F. 3x so lang wie das vorletzte. Hsch.M.Eindruck schmal und flach. Fld. mit 7 Reihen gekulter Borsten, dazwischen mit Doppelreihen flacher Punkte, in deren M. eine einfache Reihe feiner Haare steht. ♀: Letztes Sternit am H.Rd. mit einem Haarbüschel in der Mitte. Rotbraun, Borsten weißlich. 2–3,2 mm. In den tropischen Gegenden Afrikas verbreitet und häufig, mit Exportholz und Maniokknollen weltweit verschleppt.

Minthea squamigera (Pascoe)

F.Endgld. 2 $\frac{1}{2}$ x so lang wie das vorletzte. Hsch. ohne Eindruck in der M., querüber gewölbt, konfus mit kurzen, kräftigen Borsten und dazwischen längeren und kürzeren feinen Haaren besetzt. Fld. mit 6 Borstenreihen, zwischen diesen Doppelreihen flacher Punkte ohne mediane Haarreihe. ♀: Letztes Sternit beiderseits der M.Furche mit zwei langen, dicken Haarbüscheln. Rotbraun, Borsten weißlichgelb. 1–3 mm. Immer wieder sporadisch mit Laubholz aus Zentral- und Südamerika fast weltweit verschleppt.

Minthea reticulata Lesne

Endgld. und vorletztes Gld. der F. etwa gleichlang. Hsch.M. mit tiefem, am Grund runzelig punktiertem Eindruck. Fld. ähnlich wie bei *M. squamigera*. ♀: Letztes Sternit am H.Rd. mit spärlichem Haarsaum. Rötlichbraun, Borsten gelblich. 2,3–3,5 mm. Aus dem australo-indopazifischen Raum stammende, gelegentlich mit Tropenholz und Bambusteilen eingeschleppte Art.

Lyctoxylon dentatum (Pascoe) (*japonum* Reitter)

Im Habitus *Minthea*-ähnlich, jedoch mit extrem verlängerter F.Keule, die $\frac{2}{3}$ der gesamten F.Länge mißt (Abb. 93). Klauengld. der Tr. einfach. Borsten der Fld. nicht in Reihen, sondern konfus verteilt. Von den beiden anderen

Arten der G. durch drei Borstenbüschel, die am K. über den Augen und an den S. von Wangen und Clypeus stehen, verschieden. Dunkler oder heller rotbraun, Borsten weißlich. 1,5–2,25 mm. Sehr weit verbreitete und häufige südostasiatische Art, kosmopolitisch in Bambus und Zuckerrohr verschleppt. In M.E.: Baden-Württemberg, April 1984 im Schwarzwald (Wutachschlucht) von Gebüsch geklopft, ein zweiter Nachweis gelang 1994 im Hohenlohekreis in einer Parkanlage in Gartenbambus.

67. FAMILIE: BOSTRICHIDAE

VON KLAUS-ULRICH GEIS

8:16

13:176

2. Gattung: Endecatomus Mellié

Von *reticulatus* (Herbst) liegen rezente Fundmeldungen aus Niederösterreich und dem Burgenland (Leithagebirge, 1992) vor. Die Art kommt auch in der Slowakei und in Südpolen vor.

Die Habituszeichnung (2:1) wird durch die Detailzeichnung des Vorderkörpers (Abb. 93, K. u. Hsch. 2:1) ergänzt.

8:18

4. Gattung: Rhizopertha Stephens

Die ursprüngliche Schreibweise ist *Rhyzopertha* Stephens, 1830.

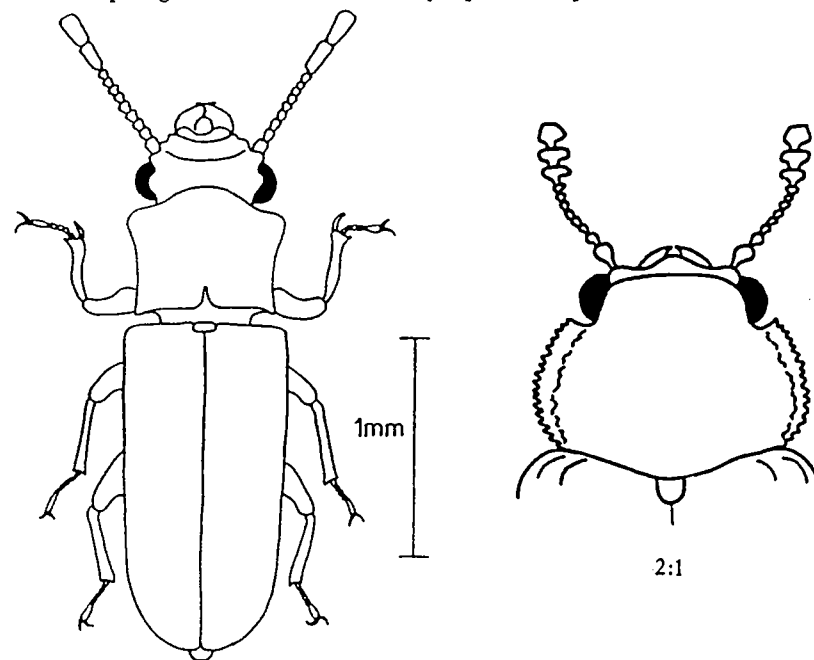


Abb. 93: Habitus von *Lyctoxylon dentatum*; Kopf und Halsschild von 2:1 *Endecatomus reticulatus*. (Originale).

Als Adventivarten werden 4 *minutus* (F.) für Tschechien und die Slowakei, 5 *bifoveolatus* Woll. für die Slowakei gemeldet.

Von *varius* (Illiger) liegen außer aus Hessen auch neuere Funde aus N.- und S. Baden vor.

Aus einer im August 1993 aus Südafrika nach Wien importierten Holzmaske schlüpften im September 1994 2 Expl. der Art *cornutus* Olivier. Die Maske war 1995 immer noch mit lebenden Larven besetzt.

Anhang

Drei Arten, die hin und wieder nach M.E. eingeschleppt werden, sich aber nicht einbürgern.

Sinoxylon anale Lesne

Braunschwarz, Fld.Basis ± ausgedehnt dunkel- bis rötlichbraun, F.Keule rotbraun. Apikalabsturz der Fld. nur schwach gewölbt, schräg nach hinten abfallend, oberseits durch einen wulstigen, glänzenden Rand von der Fld.Scheibe abgesetzt; Apikalrand tief und deutlich. Auf der M. des Fld.Absturzes zwei kurze, leicht hakenförmig nach oben und seitwärts gebogene spitze Hörner, der Naht näher als dem A.Rd. stehend; Absturz ansonsten unbewehrt. Fläche des Absturzes beinahe so dicht und tief punktiert wie die Fld.Scheibe. Apikalwärts zunehmend feiner, zerstreuter und flacher punktiert; die Fld.Spitzen nur mit feiner Mikropunktierung, samtmatte erscheinend. 3,5–6 mm. In der südöstlichen Orientalischen Region vom Pandschab bis Nordaustralien häufig, besonders in Indien und Pakistan einer der wichtigsten Trockenholzzerstörer, der immer wieder nach W., N.- und mehrfach auch nach M.E. eingeschleppt wurde.

Xyloperthodes nitidipennis (Murray)

Schwarz, Tr., 1.–8. F.Gld. und V.Hälfte der Fld. mahagonibraun. Fld. stark glänzend, nahe der Basis sehr weitläufig und schwach punktiert; apikalwärts allmählich etwas näherstehende und tiefere Punkte. Apikalabsturz mit zwei kurzen, seitlich zusammengedrückten, leicht schräg nach außen stehenden Zähnchen an der Naht und vier sehr kurzen Zähnchen am mittleren und oberen Seitenrand des Absturzes. Hsch. in den vorderen zwei Dritteln gezähnt, matt; im hinteren Drittel mit verstreuten Körnchen, dazwischen glänzend. 4–6 mm. Weitverbreitete und häufigste Art der G. in Zentral- und Westafrika; var. *plagatus* Fahr. (F.Keule rötlichbraun, Fld. rotbraun, seitlich breit schwarz gesäumt) im südlichen Ostafrika. In den Herkunftsländern vielfach schädlich, v.a. im Holz von Häusern. Mit Abachholz einmal massenhaft in den Rostocker Hafen eingeschleppt.

Scobicia pustulata (Fabricius)

Braunschwarz, Hsch. und Fld. an der Basis ± ausgedehnt heller rötlichbraun. Hsch. an der Basis glatt und glänzend, von der M. zum V.Rd. zunehmend stärker raspelartig punktiert bis gezähnt, über dem V.Rd. eine Reihe spitzer, aufwärts gebogener Zähnchen. Fld. walzenförmig, der schräge Apikalabsturz nach oben und vorne verrundet. Fld.Naht im Bereich des Absturzes stark wulstartig gebuckelt. 3.–6. F.Gld. zusammen viel kürzer als das 7. (1. Keulengld.). 2,6–4,5 mm. Mediterrane Art, nach Norden bis S.Tirol, mit Vorliebe in Feigen- und Eichenholz. Einmal verschleppt bei Berlin gefunden.

68. FAMILIE: ANOBIIDAE

VON WILHELM LUCHT

Die im westl. M.E. sporadisch verbreitete Art 1 *anobioides* Chevr. wurde 1994 bei Lübeck gefunden. Im Osten außer in der Slowakei auch in Tschechien (Mähren) und in Polen nachgewiesen.

8:33 Die mediterrane Art 4 *rugicollis* Muls. & Rey konnte 1995 mehrfach in Süd-Baden und bei Karlsruhe von Waldrebe geklopft und damit erstmals in M.E. nachgewiesen werden. Die Klammern können entfallen.

Die Meldung über Funde der westeuropäischen Art 4 *declive* Duf. in der Slowakei muß gestrichen werden; es handelte sich um 3 *austriacum* Rtt. Die Klammern bleiben demnach bestehen. Die Art *austriacum* wurde außer in Niederösterreich und N.Tirol inzwischen auch in Süd-Bayern aufgefunden.

Autor von 2 *brunneus* ist (Olivier, 1790), nicht Sturm.

13:179 7c *vaederoensis* Lundbl. wurde bereits 1949 im Rheinland (Ahrtal) festgestellt.

8:56 Für *pilula* auct. nec (Aubé) hat der Name *borealis* Israelson, 1971, einzutreten.

ZAHRADNÍK, P. (1993): New species of the genus *Dorcatoma* from Central Europe. – Fol. Heyrovskyana 1(8): 80–82.

8:57 Durch die Aufnahme einer neuen Art ist die Tabelle ab Lz. 2 wie folgt zu erweitern:

2 Arten unter 2,5 mm, mit doppelter, z.T. aufgerichteter Behaarung. Fld. in der Regel glänzend, die Punktierung gleichmäßig. 3

- 3 (In der 2. Zeile bei sonst bleibendem Text ergänzen): Metasternum in der Mitte mit einer Längsfurche, die vorne und hinten verlöscht.

2 *setosella* Muls. & Rey

- 3a Metasternum in der Mitte mit einer Längsfurche, die nur vorn schmal und leicht verlöscht. 4—
 4— Fld. feiner und oft weitläufiger punktiert. U.S. einfach punktiert. 3. Fld. Streifen meist undeutlich (Abb. 94, F. 22:4). (Abb. 94, Aed. 22:4). 1,7–2,3 mm. Im mittleren und südlichen M.E., s. 4 *serra* (Panzer)
 4a Fld. fein, flach und dichter als auf dem Hsch. punktiert. Jede Fld. mit 2 seitlichen Streifen, von denen der innere tiefer ist und die Fld. Spitze nicht erreicht. Behaarung der schwarzen, glänzenden Elytren kurz, aufgerichtet, silbrig, die Haare in der Regel in undeutlichen Reihen. U.S. fein punktiert, der Durchmesser der Punkte geringer als ihr Abstand zueinander. (Abb. 94, F. 22:4b). (Abb. 94, Aed. 22:4b). 1,7–2,1 mm. Baden, Pfalz, Rheinland, Tschechien (Mähren) und Rumänien.

4b *minor* Zahradník

8:58 Autoren von 5 *punctulata* sind Mulsant & Rey, 1864.

8:58 23. Gattung: *Caenocara* Thomson

3 *subglobosa* Muls. & Rey konnte 1993 in Blütlingen bei Dannenberg erstmals zwischen dem östlichen und westlichen Verbreitungsgebiet der Art nachgewiesen werden.

69. FAMILIE: PTINIDAE

VON WILHELM LUCHT

IABLOKOFF-KHNZORIAN, S.M. & KARAPETIAN, A.P. (1991): *Ptinus*-Studien. — Ent. Bl. 87 (1–2): 1–65.

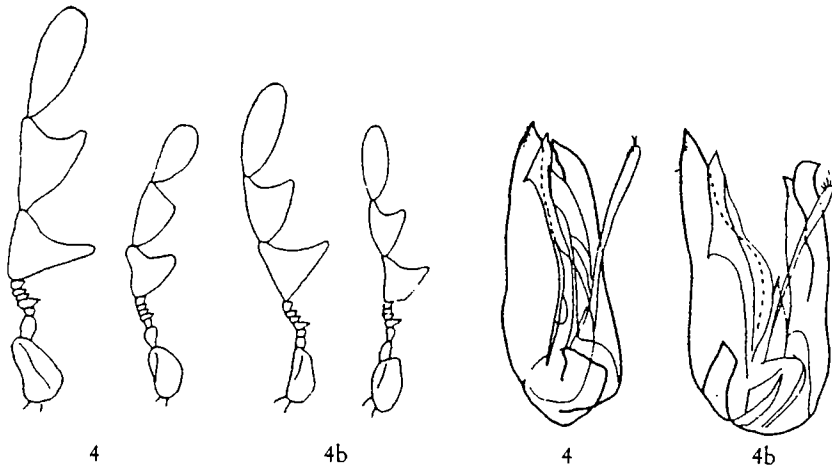


Abb. 94: 22 *Dorcatoma*: Fühler (Männchen, Weibchen), Aedoeagus von 4 *serra*, 4b *minor*. (Nach ZAHRADNÍK 1993).

8:63

4. Gattung: *Sphaericus* Wollaston

Der Name *gibbioides* ist in *gibboides* (Boieldieu) zu korrigieren.

8:65

8. Gattung: *Ptinus* Linnaeus

In der vorgenannten, sehr ausführlichen Revision der Gattung werden fünf neue *Ptinus*-Arten beschrieben, von denen eine — *balticus* Khnzorian & Karapetian; locus typicus Jelowka, Lettland — auch durch Funde aus Polen und Tschechien (Mähren) belegt ist.

8:71 Die Art ist unter Lz. 23— einzuordnen, wonach die H.Schn. einen schwächeren, nicht so stark verbreiterten inneren Enddorn besitzen; dieser ist mindestens 5x kürzer als das 1. H.Tr.Gld. Bei der neuen Art sind die Dorne winzig.

Im männlichen Geschlecht ist der Hsch. grob punktiert, ohne Kämme oder Pinsel, mit schwachen seitlichen Beulen. Schl. fein gekault. F. nicht oder kaum länger als der Körper. K. wenig breiter als der Hsch.; Borsten ziemlich lang. (Aed. 8:4b). 2,7–3,2 mm. 4b *balticus* Khnz. & Karap. ♂

Im weiblichen Geschlecht besitzt der Hsch. 4 Kämme, von vorne und hinten vierhörig aussehend, doch sind diese Hörner niedrig, einander ähnlich und voneinander getrennt. Fld. Abfall seitlich ein wenig verflacht. Behaarung doppelt, auch vorne aufgehoben, kaum gewirbelt, die anliegende Behaarung sehr sparsam. 2,6–3 mm. 4b *balticus* Khnz. & Karap. ♀

8:67, 73 22 *bidens* Ol. wird für Belgien gemeldet.

8:68 Das Vorkommen von 19 *variegatus* Rossi in Österreich konnte 1994 durch einen Fund im Burgenland bestätigt werden.

8:70 14 *spitzyi* Villa wird aus der Steiermark als neu für Österreich gemeldet.

8:73 Für 9 *latro* hat der Name *moorei* Khnzorian & Karapetian einzutreten; *latro* auct. nec F., 1775, ist Synonym von 5 *fur* (L.).

8:74 Die ergänzende Anmerkung in der Fußnote, daß sich 7a *bescidicus* Reitter „von *bicinctus* durch dunklere Färbung und fast schwarze Behaarung unterscheiden soll, vermutlich aber nur eine abweichende Form ist“, trifft nach Prüfung des Typus durch die oben genannten Autoren nicht zu. Danach sieht der Holotypus dem *P. villiger* ähnlich, doch ist seine Fld. Behaarung einheitlich und ziemlich kurz, beim ♂ ist sie viel länger und unregelmäßig, dazwischen weiße Schüppchenmakeln.

Der in der zweiten Fußnote aufgeführte 11a *perplexus* Reitter, 1884 (nec Mulsant) ist ein Synonym von 11 *calcaratus* Kiesenwetter, 1877.

70. FAMILIE: OEDEMERIDAE

VON HORST BATHON

8:82

3. Gattung: *Xanthochroa* Schmidt

13:181 Die bereits in Band 13:181 erwähnte Einbeziehung von *Xanthochroa* in die 4. G. *Nacerdes* bei gleichzeitiger Umgruppierung dieser Gattung führt zu folgender Neuordnung:

mit den Arten 1 *melanura* (L.), 2a *carniolica* (Gistel), 3a *gracilis* (Schmidt).

4.a Gattung: *Anogcodes* Dejean

mit den Arten 1 *ferruginea* (Schrk.), 2 *rufiventris* (Scop.), 3 *ustulata* (F.), 4 *fulvicollis* (Scop.), 5 *ruficollis* (F.) und 6 *dispar* (Duf.) mit den Subspecies *austrica* (Ganglb.) und *alpina* (Schm.).

7. Gattung: *Ischnomera* Stephens

Autor der U.G. *Asclera* ist Dejean, 1834, Autor von 1 *sanguinicollis* ist Fabricius, nicht Linné.

9. Gattung: *Oncomera* Stephens

Diese Gattung wird nunmehr als U.G. *Oncomera* in der 10. Gattung *Oedemera* geführt. Für die hierzu gehörende Art *femorata* (F.) hat (nach der Typus-Designation durch die Nomenklaturkommission von 1988, Opinion 1506) der Name *femoralis* (Olivier, 1803) einzutreten.

10. Gattung: *Oedemera* Olivier

13:182 9 *nobilis* (Scop.) wurde 1993 im Vorarlberger Rheintal erstmals in Österreich gefunden.

8:92 12 *laticollis* Seidl. wurde inzwischen in Tschechien und in der Slowakei nachgewiesen, so daß die Klammern entfallen können.

Durch Einbeziehung der bisherigen 9. G. *Oncomera* als U.G. erhält die Art *femoralis* (Olivier, 1803) (= *femorata* (F.) nec *femorata* (Scop.)) die Nummer 14.

71.a FAMILIE: SALPINGIDAE

VON WILHELM LUCHT

(2.) 1. Gattung: *Lissodema* Curtis

Für 2 *quadripustulatum* (Marshall, 1802) nec (F., 1775) hat der Name *denticolle* (Gyllenhal, 1813) einzutreten.

(5.) 4. Gattung: *Salpingus* Illiger

Für die bisherige 5. G. *Salpingus* auct. nec Gyllenhal nec Illiger, 1801, hat als 4. Gattung der Name *Sphaeriestes* Stephens, 1829, einzutreten.

8:97 3 *ater* (Paykull, 1798) nec (Degeer, 1774) ist Synonym von *stockmanni* (Biström, 1977).

(7.) 6. Gattung: *Rhinosimus* Latreille

Für *Rhinosimus* Latr., 1802, tritt als 6. Gattung der Salpingidae (nicht 4.) der Name *Salpingus* Illiger, 1801, ein.

73. FAMILIE: SCRAPHIIDAE

VON WILHELM LUCHT

12:19 Lz. 16: Statt Anaspiinae lies *Anaspidinae*.

12:21 Lz. 29—: ebenso.

4. Gattung: *Anaspis* Geoffroy

Für 11 *schilskyana* Csiki hat der Name *marginicollis* Lindberg einzutreten.
8:195 Von der im westlichen Mittelmeergebiet verbreiteten Art *labiata* Costa konnte im Kupfermoor in Württemberg, Hohenlohe, ein überwinterndes Exemplar in einem Maulwurfsnest gefunden werden (t. LOHSE). Es ist die erste Meldung dieser Art aus M.E. Durch die Einbeziehung der Anaspidinae in die Scraphiidae (s.Bd. 13:190) erhält *labiata*, die *A. subtilis* nahesteht, die Art-Nr. 23a.

8:190 Die Hlb.Abb. 16:1 von *humeralis* (F.) ♂ ist insofern zu berichtigen, als die vorgezogene Spitze des 4. Sternits in der Mitte kurz eingekerbt ist.

74. FAMILIE: ADERIDAE

VON RALF KLINGER

BÁGUENA CORELLA, L. (1948): Estudio sobre los Aderidae, Madrid, 1–547.
– (1962) Aderidae (Coleoptera, Heteromeroidea). Exploration du Parc National de la Garamba, Mission H. de Saeger 26: 1–135.

BURAKOWSKI, B., MROCZKOWSKI, M. & STEFANSKA, J. (1987): Katalog Fauny Polski, Coleoptera. XXIII, 14: 137–142.

ISRAELSON, G. (1971): On the Aderidae of the Canary Islands (Coleoptera). – Eos Madrid 156: 109–122.

LOHSE, G. A. (1993): *Euglenes*-Studien (Coleoptera, Aderidae). – Ent. Bl. 89: 4–8.

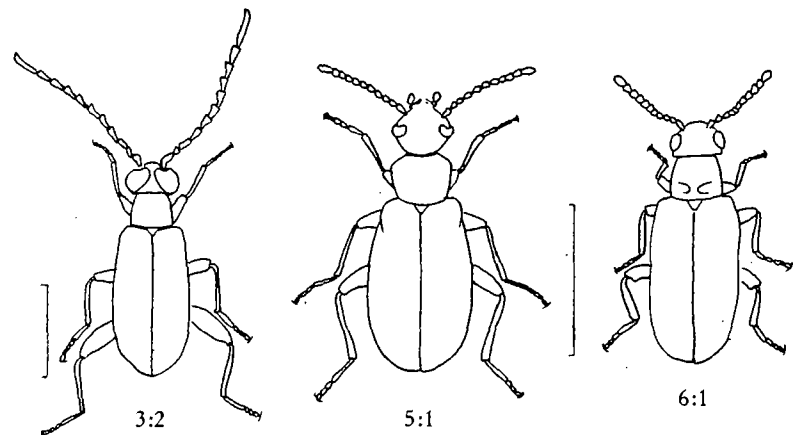


Abb. 95: Habitus von 3:2 *Euglenes oculatus* ♂, 5:1 *Otolelus pruinosis*, 6:1 *Vannus brevicornis* (Originale), (Maßstriche = 1 mm).

Pic, M. (1903): Contribution à l'étude generale des Hylophilidae. 1° partie.
— Ann.Soc.ent.France 72: 65–107.

8:104 1. Gattung: *Phytobaenus* R. F. Sahlberg

1992 konnte im Burgenland ein erster sicherer Nachweis von *amabilis* Sahlb. für Österreich erbracht werden.

8:104 13:184 2. Gattung: *Aderus* Westwood

Der Zusatz „Autor der Gattung ist Stephens, 1829“ ist zu streichen.

Die Aufteilung der Gattung *Aderus* Westwood s.l. in mehrere Gattungen nach dem System von BÄGUENA (1948, 1962) mit den Änderungen von ISRAELSON (1971) und LOHSE (1993) ist phylogenetisch gut begründet und wird daher hier übernommen. Die Zuordnung der Art 3 *pruinus* (Kiesw.) zur 5. Gattung: *Otolelus* Mroczkowski sowie 4a *pentatomus* (Thoms.) zur 7. Gattung: *Pseudeuglenes* Pic basiert auf dem Untergattungsschema von PIC (1903). Wegen Präokkupation durch *Olotelus* Solier, 1851, hat für *Olotelus* Mulsant & Rey, 1866, der Gattungsname *Otolelus* Mroczkowski, 1987, einzutreten.

Die Revisionen der Gattungen *Anidorus* Mulsant & Rey sowie *Euglenes* Westwood (Ent. Bl., in Vorber.) sind noch nicht publiziert und konnten daher hier noch nicht berücksichtigt werden. Es werden umfassende taxonomische Änderungen eintreten, die hier wenigstens vorab angekündigt werden sollen: Bei dem noch aufgefundenen Typusexemplar von *Anidorus lateralis* (Gredler, 1866) handelt es sich um ein noch nicht voll ausgefärbtes Tier, das zweifelsfrei zu *A. sanguinolentus* (Kiesenwetter, 1861) gehört. Ich stelle die von Gredler beschriebene Art *lateralis* hiermit in die Synonymie von *sanguinolentus* (Kiesw.). In der Gattung *Euglenes* stimmt keine der drei in Band 13 aufgeführten Arten mit dem jeweiligen Primärtypus bzw. der Typenserie überein; die gültige Nomenklatur ist noch nicht abschließend ermittelt.

Gattungstabelle

- 1 K. in natürlicher Haltung von oben kaum sichtbar, da senkrecht geneigt und bis zu den vorragenden, schräg gestellten Augen in den Hsch. eingezogen. Hinter den Augen sieht man keine Schläfen. 1 *Phytobaenus* R.F. Sahlb.
- K. vorgestreckt, in natürlicher Haltung nicht bis zum Hinterrand der Augen in den Hsch. eingezogen, hinter den Augen sind die unterschiedlich entwickelten Schläfen von oben immer gut sichtbar. 2
- 2 Schläfen lang, erreichen fast die Länge des Querdurchmessers der Augen (K. 2:1, Bd. 8: 104). Augen klein, innen stark ausgeschnitten. Das 3. F.Gld. beim Männchen auffällig vergrößert, auch beim Weibchen deutlich länger als das 4. (F. 2:1+2). Schlanke Tiere mit seitlich hinter den Schultern stark komprimierten Fld., Färbung der Fld. meist schwarz bis schwarzbraun, Hsch. oft heller rotbraun. 4 *Anidorus* Muls. & Rey
- Schläfen kurz, kürzer als der Querdurchmesser der Augen (K. 2:8, Bd. 8: 105, 3:2, Abb. 95), 3. F.Gld. nicht oder nur wenig länger als das 4., Grundfärbung der Fld. meist ockerfarben, selten dunkler oder zweifarbig. 3

- 3 3. F.Gld. nicht einmal halb so lang wie das 4. und ein wenig schmaler und kürzer als das 2. (F. 2:8, Bd. 8: 105). 2 *Aderus* Westw.
- Das 3. F.Gld. wenigstens so lang wie das 4. 4
- 4 F. lang, Gld. 3 länger als das 2., Gld. 4–6 deutlich länger als breit, letztes Gld. der F. deutlich verlängert. Längliche Arten mit ausgeprägtem Sexualdimorphismus. Augen der Männchen sehr groß, auf der Stirn fast zusammenstoßend, F. ± gesägt. (F. 2:6, Bd. 8). 3 *Euglenes* Westw.
- F. kürzer, Gld. 3 nicht oder nur wenig länger als Gld. 2, Gld. 4–6 etwas quer, niemals länger als breit. 5
- 5 Fld. besonders an den Seiten grob punktiert, Hsch. einfach gewölbt, ohne Eindrücke. Färbung der Fld. sehr veränderlich, gelbrot, an der Naht und an den S. der Fld. meist dunkler oder seltener ganz dunkel.
- 5 *Otolelus* Mroczkowski
- Fld.Punktur fein und dicht bis sehr dicht. Hsch. auf der H.Hälfte jederseits mit tiefem Eindruck oder im ganzen quer eingedrückt. Körper einfarbig braun, K. und Hsch. unwesentlich dunkler. 6
- 6 K. auf glänzendem Grund mit (x50) deutlicher, isolierter Punktur. F. Einlenkungen einander deutlich näher als der I.Rd. der Augen. Vorletzte F.Gld. deutlich quer, nicht asymmetrisch (F. 2:4, Bd. 13: 185). I.Rd. der H.Schl. mit spezifischem Haarkamm (H.Schl. 2:4). 6 *Vanonus* Casey
- K. ohne (x50) erkennbare Punktur, beim ♂ völlig matt, beim ♀ etwas glänzend. F.Einlenkung dem Auge mehr genähert, der Abstand der F.Einlenkungen kaum geringer als der der Augeninnenränder. F. länger, Gld. 7–10 leicht asymmetrisch und kaum quer (F. 2:4a, Bd. 13: 185). I.Rd. der H.Schl. ebenfalls bei beiden Geschlechtern mit spezifischer Auszeichnung (H.Schl. 2:4a, Bd. 13: 185). 7 *Pseudeuglenes* Pic

Nach dieser Aufspaltung gehören die bisher unter *Aderus* zusammengefaßten mitteleuropäischen Arten nunmehr (neunummeriert) zu folgenden Gattungen:

2. Gattung: *Aderus* Westwood, 1830
- 1a *populneus* (Creutzer in Panzer, 1796)
3. Gattung: *Euglenes* Westwood, 1830
- 1 *pygmaeus* (deGeer, 1775)
- (*loveni* Roubal, 1938)
- 2 *oculatus* (Paykull, 1798) — Abb. 95
- 3 *nitidifrons* (Thomson, 1886)
4. Gattung: *Anidorus* Mulsant & Rey, 1866
- 1 *nigrinus* (Germar, 1831)
- 2 *sanguinolentus* (Kiesenwetter, 1861)
- (*lateralis* Gredler, 1866)
5. Gattung: *Otolelus* Mroczkowski, 1987
- 1 *pruinus* (Kiesenwetter, 1861) — Abb. 95
6. Gattung: *Vanonus* Casey, 1895
- 1 *brevicornis* (Perris, 1869) — Abb. 95
7. Gattung: *Pseudeuglenes* Pic, 1897
- 1 *pentatomus* (Thomson, 1864)

13:187 In Abb. 76 wurde die Beschriftung der Fühlerzeichnungen vertauscht. Der linke, mit 6 beschriftete Fühler muß mit 7a, der rechte mit 7a

beschriftete Fühler mit 6 bezeichnet werden. Außerdem sind, ebenso wie bei den Zeichnungen der Köpfe, die Genuszeichen für Männchen nachzutragen.

75. FAMILIE: ANTHICIDAE

VON GERHARD UHMANN

13:188

1. Gattung: *Notoxus* Geoffroy

Die Zeile „Autor der Gattung ist Müller, 1764“ ist zu streichen, da laut Opinion 1754, Bull.Zool.Nomencl. 51, 1994, Geoffroy als Autor rehabilitiert wurde.

8:109 Das nur aus dem vorigen Jahrhundert gemeldete Vorkommen von 4 *trifasciatus* Rossi in Ostdeutschland konnte 1990 durch Funde bei Oderberg (Brandenburg) bestätigt werden. 1994 gelang ein Fund dieser südlichen Art bei Hamburg.

8:110

3. Gattung: *Formicomus* La Ferté

Die mediterrane Art *pedestris* Rossi konnte 1986 in Sülldorf bei Magdeburg erstmals zuverlässig für Ostdeutschland nachgewiesen werden.

13:188, 189

4. Gattung: *Microhoria* Chevrolat

Die mediterrane, früher zu *Anthicus* gehörende Art *fasciata* (Chevr., 1838) ist 1985 im Burgenland erstmals in Österreich gefunden worden. Die Klammern können somit entfallen.

77. FAMILIE: RHIPIPHORIDAE

VON WILHELM LUCHT

Die korrekte ursprüngliche Schreibweise des Familiennamens ist *Ripiphoridae*.

8:136

1. Gattung: *Pelecotoma* Fischer von Waldheim

Die osteuropäisch-kontinentale Art *fennica* (Payk.), die in Deutschland schon als ausgestorben oder verschollen galt, konnte 1987 in der Mark Brandenburg und 1990 in Hessen (Wetterau) wiederentdeckt werden.

8:135, 137

4. Gattung: *Rhipidius* Thunberg

Die originale Schreibweise lautet *Ripidius* Thunberg, 1806.

79. FAMILIE: MORDELLIDAE

VON WILHELM LUCHT

8:166

1. Gattung: *Tomoxia* Costa

Für *biguttata* (Gyllenhal, 1827) nec (Rossi, 1794) hat der Name *bucephala* Costa, 1854 einzutreten.

8:166

2. Gattung: *Variimorda* Méquignon

8:167 Für *fasciata* (F., 1775) nec (Forster, 1771) hat der Name *villosa* (Schränk, 1781) einzutreten.

8:168

3. Gattung: *Mordella* Linnaeus

Die Schreibweise *hütheri* ist in *huetheri* zu korrigieren.

13:190

4. Gattung: *Hoshihananomia* Kôno

Die in M.E. bisher nur aus der Slowakei bekannte Art *gacognei* (Muls.) konnte 1990 in der Lobau bei Wien erstmals in Österreich gefunden werden.

8:172

8. Gattung: *Conalia* Mulsant & Rey

Die südosteuropäische Art *baudii* Muls. & Rey wurde in Baden nachgewiesen.

8:174

11. Gattung: *Mordellistena* Costa

1 *perparvula* Erm. kommt auch in der Slowakei vor.

8:176 Die Fundangaben für 5 *pseudoparvula* Erm. können durch Tschechien (Böhmen) ergänzt werden.

Die Schreibweise *stöckleini* ist in *stoekleini* zu korrigieren.

8:177 Die „bisher nur aus Sachsen“ bekannte Art 9 *inexpectata* Erm. kommt im gesamten Gebiet der ehemaligen Tschechoslowakei und Deutschlands vor. 1991 gelang in der Steiermark ihr Erstnachweis in Österreich.

Lz. 26: Statt 11 *brunneispinosa* muß es *brunneospinosa* heißen.

Lz. 26–: 12 *flavospinosa* Hbthl. Das hier erwähnte einzige Exemplar aus Lüneburg (Slg. LOHSE) erwies sich bei Nachprüfung als 13 *bicoloripilosa* Ermisch mit gelben Schn.Dornen. Da der Typus der Art nicht mehr existiert, muß *flavospinosa* als nomen nudum angesehen werden.

8:178 13 *bicoloripilosa* Erm. kommt auch in Tschechien und in der Slowakei vor.

8:180 27 *austriacensis* Erm., bisher nur vom locus typicus Niederösterreich bekannt, wird auch aus Tschechien (Böhmen) und der Slowakei gemeldet.

8:184 Die Schreibweise 49 *köller* Erm. ist in *koelleri* zu korrigieren.

80. FAMILIE: MELANDRYIDAE

VON WILHELM LUCHT

8:204

5. Gattung: *Orchesia* Latreille

8:203 Das Vorkommen von 3 *luteipalpis* Mulsant & Guillebeau in Polen konnte 1992 bestätigt werden.

8:204

7. Gattung: *Abdera* Stephens

8:205 4 *biflexuosa* (Curtis) konnte 1993 an einer Stieleiche in Kelsterbach (Südhausen) erstmals in Deutschland festgestellt werden. Die Art wird auch aus Dänemark gemeldet. Die Klammern können daher entfallen.

Der Arname *parreysi* ist in *parreyssii* (Muls.) zu korrigieren.

80.a FAMILIE: TETRATOMIDAE

VON WILHELM LUCHT

8:200

13:192

1. Gattung: *Tetratoma* Fabricius

Statt 3 *desmaresti* lies *desmarestii*. LATREILLES ursprüngliche Schreibweise *Desmarestii* ist SEIDLITZ zufolge (Naturgesch. Insekt. Deutschl. 8: 428, 1920) wohl nur ein Druckfehler, da er die Art sicher seinem Zeitgenossen Anselme DESMAREST widmen wollte und nicht dem Verfasser des alten Insectorum et animalium Thesaurus von 1716, Daniel DESMARETS.

81. FAMILIE: LAGRIIDAE

VON WILHELM LUCHT

8:215

2. Gattung: *Agnathus* Germar

Ein neuer Fund der äußerst seltenen Art *decoratus* Germar gelang 1972 in der Umgebung von Telgte in Westfalen.

Die systematische Position der Gattung war seit ihrer Beschreibung 1818 umstritten und ist auch heute noch unklar. 1875 wurde *Agnathus* den Lagriidae zugeordnet; zur Zeit wird die Gattung zusammen mit der nordamerikanischen Gattung *Cononotus* aufgrund gewisser Larvalmerkmale von MAMAEV und DOYEN mit Vorbehalt in die U.F. Agnathinae Lacordaire, 1859, der Familie Pyrochroidae gestellt.

82. FAMILIE: ALLECULIDAE

VON WILHELM LUCHT

8:218

1. Gattung: *Alleculea* Fabricius

8:219 Nach über 100 Jahren konnte 3 *rhenana* Bach 1994 in Österreich (Salzburg, Schloß Hellbrunn) wieder aufgefunden werden (GEISER i. litt.). 1988 wurde die Art im Arlesheimer Wald bei Basel erstmals in der Schweiz festgestellt.

8:220

4. Gattung: *Hymenalia* Mulsant

Die bisher nur aus Ungarn bekannte Art 2 *morio* (Redt.) wird auch aus der Slowakei gemeldet.

8:221

7. Gattung: *Isomira* Mulsant

WEISE, E. (1974): Die *Isomira*-Arten (Col., Alleculidae) Mitteleuropas und des Mittelmeer-Raums. — Ent. Bl. 70(2): 65–128.

Die Differenzierung der in M.E. verbreitetsten und wegen der Variabilität oft verwechselten Arten 2 *murina* (L.) und 5 *semiflava* (Küst.) wird durch die nachstehenden Aedoeagus-Abbildungen (Abb. 96, Aed. 7:2 und 7:5) erleichtert.

Auch für die Bestimmung aller anderen Arten wird die vorgenannte Arbeit empfohlen, die nach der Herausgabe des 8. FHL-Bandes als ausführliche Gattungsmonographie erschienen ist.

8:227

11. Gattung: *Omophlus* Solier

Autor der Gattung ist Dejean, 1834.

8:229 Für 5 *rufitarsis* (Leske, 1785) hat der Name *betulae* (Herbst, 1783) einzutreten.

83. FAMILIE: TENEBRIONIDAE

VON WOLFGANG SCHAWALLER

8:243

7. Gattung: *Gonocephalum* Solier

Autor der Gattung ist Chevrolat, 1849.

8:243

8. Gattung: *Opatrum* Fabricius

8:244 Autor von 1 *riparium* ist Scriba, 1865.

8:244

9. Gattung: *Melanimon* Steven

Statt *tibialis* muß der Arname *tibiale* heißen.

8:247

15. Gattung: *Eledonoprius* Reitter

Die seltene Art *armatus* (Panz.) konnte 1988 im Arlesheimer Wald bei Basel und 1991 in Brandenburg (nördlich von Chorin) festgestellt werden.

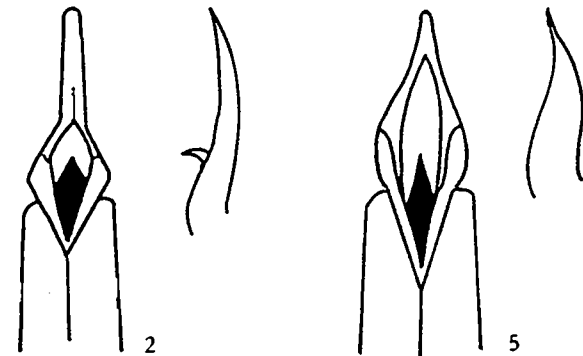


Abb. 96: 7 *Isomira*: Aedoeagus ventral, lateral von 2 *murina*, 5 *semiflava*. (Nach WEISE 1974).

8:249
13:195, 198 18. Gattung: **Oplocephala** Castelnau & Brullé
Für *Oplocephala* hat der Name **Neomida** Latreille, 1829, einzutreten.

8:250 20. Gattung: **Platydema** Castelnau & Brullé
Statt 2 *dejeani* lies *dejeanii* Cast. & Brullé.

8:251 Einfügen: 22.a Gattung: **Myrmexixenus** Chevrolat
Die Arten 1 *subterraneus* Chevr. und 2 *vaporariorum* Guérin-Ménév. der bisherigen 1. Gattung der Colydiidae wurden aus der Familie ausgeschlossen und vorläufig als Tenebrioniden in die 83. Familie versetzt.

13:198 23. Gattung: **Corticeus** Piller & Mitterpacher
8:252 Für 5 *rufulus* Rosh. hat der bisher als Synonym genannte Name *suberis* (Lucas, 1846) einzutreten.

8:254 24. Gattung: **Palorus** Mulsant
Statt 3 *ratzeburgi* lies *ratzeburgii* (Wissmann).

8:257
13:199 27. Gattung: **Diaclina** du Val
2 *fagi* (Panz.) ist jetzt auch in Württemberg und Sachsen nachgewiesen worden und inzwischen wohl in ganz Deutschland verbreitet.

8:235,257
13:196 28. Gattung: **Gnathocerus** Thunberg
Die ursprüngliche Schreibweise ist *Gnatocerus* Thunberg, 1814.

8:258 31. Gattung: **Bius** Dejean
Die in Deutschland nur einmal in der Mitte des vorigen Jahrhunderts im Allgäu aufgefundene Art *thoracicus* wurde 1987 im Naturwaldreservat „Wettersteinwald“ (Bayerische Alpen) und 1994 im Bayerischen Wald in jeweils 1 Ex. wiederentdeckt.

8:260 34. Gattung: **Neatus** LeConte
1 *picipes* (Herbst) ist nur in Mitteleuropa und Westsibirien verbreitet. Funde im Mittelmeergebiet, in Anatolien, im Kaukasus, in Ostsibirien, Japan und Korea gehören zu anderen Arten.

8:260 35. Gattung: **Laena** Dejean
1 *viennensis* (Sturm) wurde 1991 erstmals in der Slowakei gefunden, von dort liegt auch ein neuer Nachweis von 2 *reitteri* Weise vor.

8:262 39. Gattung: **Stenomax** Allard
In Mitteleuropa lebt nur eine Art; 2 *lanipes* (Linnaeus, 1771) ist ein jüngeres Synonym von 1 *aeneus* (Scopoli, 1763).

FAMILIENREIHE LAMELLICORNIA

VON FRANK-THORSTEN KRELL

Kurz vor der Drucklegung des 13. Bandes erschien die erste zusammenfassende Bearbeitung der Scarabaeoidea Europas seit den REITTERSchen Bestimmungstabellen, die bereits um die Jahrhundertwende publiziert worden waren:

BARAUD, J. (1992): Coléoptères Scarabaeoidea d'Europe. — Faune de France 78: IX + 856 S., 11 Tafeln — Lyon (Société Linnéenne de Lyon).

Mit diesem Bestimmungsbuch schuf BARAUD einen Zugang zur ost- und südosteuropäischen Scarabaeoidea-Fauna, die bisher nur mühsam bearbeitet werden konnte. Einige Ergänzungen und Korrekturen zu diesem Werk wurden bereits an anderer Stelle veröffentlicht (KRELL 1993: Ent.Nachr.Ber. 37: 123–125). Auch die Lucanidae Europas und Nordafrikas wurden von BARAUD zusammenfassend dargestellt:

BARAUD, J. (1993): Les Coléoptères Lucanoidea de l'Europe et du Nord de l'Afrique. — Bull. mens. Soc. Linn. Lyon 62: 42–64.

Weiterhin erschien eine aktualisierte Liste der Lamellicornia Tschechiens und der Slowakei sowie Sachsens und Thüringens.

KLAUSNITZER, B. (1995): Kommentiertes Verzeichnis der Blatthornkäfer und Schröter (Coleoptera, Trogidae, Geotrupidae, Scarabaeidae, Lucanidae) des Freistaates Sachsen. — Mitt. Sächsischer Ent. 31: 4–10.

KRÁL, D. (1993): Scarabaeoidea. — S. 66–71 in: JELÍNEK, J. (Ed.): Checklist of Czechoslovak Insects IV (Coleoptera). Seznam československých brouků (Fol. Heyrovskyana, Supplementum 1). Praha.

RÖSSNER, E. (1996): Checklist der Blatthornkäfer (Coleoptera: Scarabaeoidea) Thüringens. Stand: 01.04.1996. — Check-Listen Thüringer Insekten 4: 47–53.

Eine Auflistung der ungarischen Lamellicornia enthält umfangreiche, eigenwillige und zumeist unkommentierte Änderungen der Nomenklatur, Taxonomie und Systematik, die jedoch dringend weiterer Begründung, Prüfung und Diskussion bedürfen und daher hier nicht berücksichtigt werden können:

ÁDÁM, L. (1994): A check-list of the Hungarian Scarabaeoidea with the description of ten new taxa (Coleoptera). — Folia ent. Hung. 55: 5–17.

84.a FAMILIE: TROGIDAE

8:270

1. Gattung: *Trox* Fabricius

LÓPEZ-COLÓN, J.I. (1993): *Trox cadaverinus* Illiger, 1801 dans le Haut-Rhin (Col. Scarabaeoidea Trogidae). — Entomologiste 49: 127–128.

PITTINO, R. (1991): On some palaearctic „taxa“ allied to *Trox hispidus* (Pontoppidan), with a brachypterous new species from Italy, Malta, Crete and the Balkan peninsula. — Boll. Assoc. rom. Ent. 45: 57–87.

8:271 Lz. 3: 2 *sabulosus* (Linnaeus) kann bis zu 10 mm Körperlänge erreichen.

Lz. 4: Nach PITTINO kann man die mitteleuropäischen Populationen von 3 *hispidus* (Pontoppidan) zwei Subspecies zuordnen.

a Borsten am H.Rd. der Tuberkel der ungeraden Fld.Zwischenräume sehr lang, fast so lang wie die längsten Borsten der Hsch.Basis; die geraden Zwischenräume deutlich schmaler als die ungeraden, nahezu flach, ohne Tuberkel, nur mit kahlen, feinen Körnchen. 7,1–10,4 mm. S.E. von NO.Spanien bis zur Balkanhalbinsel, S.Deutschland. SO.Polen, Ungarn, Tschechien, Slowakei, SO.Rußland, östl. bis Zentralasien und W.China.

hispidus niger Rossi

b Borsten am H.Rd. der Tuberkel der ungeraden Fld.Zwischenräume recht kurz, deutlich kürzer als die längsten Borsten der Hsch.Basis; die geraden Zwischenräume wenig schmaler als die ungeraden, merklich konvex aufgrund deutlicher, mäßig erhabener, recht kleiner Tuberkel, die an ihrem H.Rd. jeweils 1 bis 3 kurze, staubartige Börstchen tragen. 7,3–10,6 mm. N.- und M.E., Großbritannien, N.- und SW.Frankreich, nahezu auf der gesamten Iberischen Halbinsel, östlich bis Ungarn und Slowakei.

hispidus hispidus (Pont.)

8:272 Lz. 6–: 7 *cadaverinus* (Illiger) wurde von LÓPEZ-COLÓN (1993) aus Rouffach südlich Colmar im Elsaß gemeldet.

84.b FAMILIE: GEOTRUPIDAE

8:274

3. Gattung: *Odonteus* Samouelle

Das K.Horn des ♂ kann bei 1 *armiger* (Scopoli) nahezu vollständig reduziert sein, so daß nur noch eine kleine Lasche vorliegt und das Tier auf den ersten Blick als ♀ angesprochen wird.

8:275

4. Gattung: *Bolbelasmus* Boucomont

Bis 1967 wurde 1 *unicornis* (Schrank) mehrfach im Elsaß und einmal in Südbaden (Grißheim/Rh., BRECHTEL et al., Natursch.Landschaftsf. 27 (1995): 227–236) aufgefunden.

13:203

6. Gattung: *Trypocopris* Motschulsky

Lz. 0: 3. Zeile v.u.: statt „westlichste“ lies: östlichste.

85. FAMILIE: SCARABAEIDAE

8:279

3. Unterfamilie: *Coprinae*

13:204

8. Gattung: *Scarabaeus* Linnaeus

Sowohl 3 *typhon* (Fischer) als auch 2 *pius* (Illiger) konnten Anfang Juli 1992 in der O.Slowakei (Streda) nachgewiesen werden (SCHEUERN in litt.). *Scarabaeus pius* ist daher aktueller Bestandteil der mitteleuropäischen Fauna.

13:205

12. Gattung: *Copris* Geoffroy

Nach einer Entscheidung der Internationalen Kommission für Zoologische Nomenklatur gilt als Autor dieser Gattung wieder Geoffroy (Opinion 1754, Bull. Zool. Nomencl. 51 (1994): 58–70), nicht Müller.

8:285

14. Gattung: *Onthophagus* Latreille

8:287, 289 Lz. 5–, Lz. 9–: Bei 11 *semicornis* (Panzer) ist die Ausschweifung der Hsch.S. manchmal nur angedeutet und leicht zu übersehen.

Lz. 10 und 12: Die V.Ecken des Hsch.S.Rd. sind bei 13 *lemur* (F.) manchmal schwach ausgerandet.

13:207 Lz. 7a–: BALLERIO (Riv. Mus. civ. Sci. Nat. E. Caffi, Bergamo, 16 (1993): 85–86) meldet vier weitere Fundorte von 9a *baraudi* Nicolas aus Tirol (Österreich). Zwei dieser Lokalitäten, Forchach und Elmen, liegen weniger als 10 km von der deutschen Grenze entfernt, so daß diese Art möglicherweise auch in Deutschland vorkommt.

8:292

4. Unterfamilie: *Ochodaeinae*

8:293

16. Gattung: *Ochodaeus* Dejean

ÁDÁM, L. (1993): Néhány újabb lemezescsapú bogár (Coleoptera: Scarabaeoidea) előfordulása a Kárpát-medencében. — Folia ent. Hung. 54: 163–166.

Durch Hinzutreten einer in Tschechien neu nachgewiesenen südosteuropäischen Art ist folgende Tabelle (nach ÁDÁM) beizufügen.

1 V.Rd. des Clypeus mit kleinem medianen Einschnitt (manchmal schlecht sichtbar, Abnutzung!). 3–6 mm. Europa ohne den Norden, Armenien.

1 *chrysomeloides* (Schrank)

— V.Rd. des Clypeus ohne medianen Einschnitt. 4–6 mm. Europäische Türkei, Griechenland, Mazedonien, Serbien, Ungarn, Tschechien (Prag, nach ÁDÁM l.c.).

2 *thalycroides* Reitter

8:295

6. Unterfamilie: *Aphodiinae*

8:296

19. Gattung: *Aphodius* Illiger

13:213, 214 Lz. 11 und Lz. 22: Die Abb. H.Schn. 19a in Bd. 8:297 ist stark idealisiert. Die Borsten können im Verhältnis zur Schiene länger sein, etwa so lang wie die langen Borsten auf Abb. H.Schn. 19b. Das wichtige Unterscheidungskriterium ist nicht die absolute Länge der Borsten, sondern die relative Einheitlichkeit der Borstenlängen. Die Abb. H.Schn. 19a verweist auf Arten, bei denen die Borsten *nicht* in zwei Längenklassen eingeteilt werden können. 13:218 In der Synopsis muß die Artnummer 65 für *borealis* Gyll. in 69 korrigiert werden.

13:220 4. Zeile v.u.: 13 *luridus* (F.) und 14 *depressus* (Kug.) werden bis zu 10,0 mm lang. Da somit eine klare Abgrenzung von 12 *rufipes* (L.) aufgrund der Körperlänge allein nicht möglich ist, ist zu ergänzen, daß der Hsch. bei *rufipes* fein bis sehr fein und weitläufig, bei *luridus* und *depressus* hingegen dicht und kräftig punktiert ist.

Lz. 1: Die Abb. Fld. 19:37 zeigt ein für 37 *obliteratus* Panzer untypisches Muster. Bei dieser Art befindet sich nur s.s. eine dunkle Makel an der Basis des 5. Fld.Zwischenraums.

13:224 Lz. 3—: 38a *hoberlandti* Tesař konnte im Jahre 1984 im Bezirk Mistelbach in Niederösterreich nachgewiesen werden und ist somit ein aktueller Bestandteil der österreichischen Fauna (SCHILLHAMMER, Koleopt. Rdsch. 64 (1994): 291–293).

13:227 Lz. 6: Bei kleinen ♀♀ von 44 *prodrumus* (Brahm) kann die Stirnnaht fast vollständig sein.

Aphodius tersus Er. kann nach VITNER & KRÁL (Klapalekiana 29 (1993): 153–162) für die Slowakei und damit für die mitteleuropäische Fauna gestrichen werden.

PITTINO, R. & MARIANI, G. (1993): *Aphodius (Agrilinus) convexus* Erichson: a misinterpreted valid species from the western palaearctic Fauna. — Boll. Soc. ent. Ital. 125: 131–142.

13:231 Lz. 11—: PITTINO & MARIANI (1993) konnten nachweisen, daß sich die Verbreitungsgebiete von *A. ater* und *A. convexus* überlappen, ja daß beide gelegentlich sogar sympatrisch vorkommen. Daher läßt sich ihr Status als geographische Rassen nicht aufrecht erhalten. Beide sind als distinkte Arten zu betrachten, die mit Hilfe der folgenden Tabelle unterschieden werden können. Die Tabelle in Band 13:231 ist zu verwerfen, da (nach PITTINO & MARIANI, l.c.) selten auch bei 66a *convexus* die Fld.Zwischenräume auf der Scheibe flach und matt sein können; zur Fld.Spitze zu wird die Mikroskulptur kräftiger. Bei der Abb. Aed. 19:66A, B auf S. 238 in Bd. 13 handelt es sich *nicht* um den Aedoeagus von 66 *ater*, sondern um den Aed. von 66a *convexus*. Den Aed. von 66 *ater* zeigt die neue Abb. 97, Aed. 19:66.

a Fld.Streifen fein, $\frac{1}{8}$ bis $\frac{1}{7}$ so breit wie die Zwischenräume. Fld.Zwischenräume fein und undeutlich punktiert; Punktur insbesondere an der Fld.Spitze kaum sichtbar. Fld. mit Schulterzähnen. Pm.Spitze, seitlich betrachtet, leicht hakenförmig nach ventral gebogen (Abb. 97, Aed. 19:66).

4,7–6,7 mm. Skandinavien, Polen, N.Deutschland, N.Frankreich, seltener in SW.Europa, Schweiz, N.Italien, Österreich, S.Deutschland, Tschechien, Bosnien und Rumänien. 66 *ater* (de Geer)

b Fld.Streifen breit, $\frac{1}{5}$ bis $\frac{1}{4}$ so breit wie die Zwischenräume. Fld.Zwischenräume mit deutlicher, mäßig dichter Punktur. Fld. ohne Schulterzähnen. Pm.Spitze, seitlich betrachtet, nicht oder kaum nach ventral gebogen: Aed. 19:66A, B (Bd. 13:238). 3,7–5,6 mm. S.Deutschland, Schweiz, Österreich, S.E., SO.E., N.Afrika. 66a *convexus* (Erichson) 13:232 Die Hilfstabelle, die auf S. 232, 8. Zeile v.u. endet, setzt sich auf S. 233, 3. Zeile v.o. fort. Der dazwischen eingefügte Bereich ist eine Ergänzung zu Lz. 2— und sollte eingerückt werden.

Lz. 1: Die var. *mulsanti* Dalla Torre von 78 *alpinus* (Scopoli) besitzt rotbraune Fld. mit einigen dunkleren, unscharf begrenzten, symmetrischen Flecken.

ÁDÁM, L. (1989): A new *Psammodius* species from Hungary (Coleoptera: Scarabaeoidea). — Folia ent. Hung. 50: 5–7.

ÁDÁM, L. (1993), l.c.

KRÁL, D. & VITNER, J. (1996): Distribution of *Psammodius* species in Bohemia, Moravia, and Slovakia (Coleoptera: Scarabaeidae). — Klapalekiana 32: 59–70.

PITTINO, R. (1979): Una nuova specie euroanatolico-Caucasica di *Psammodius* Fallén del gruppo *nocturnus* (Coleoptera, Aphodiidae). — Boll.Mus.civ. Stor.nat.Verona 5: 593–602.

RAKOVÍČ, M. (1981): A revision of the *Psammodius* Fallén species from Europe, Asia and Africa. — Rozpr. Česk. Akad. Věd (Řada Matem. Přír. Věd) 91 (1): 1–82, 10 Taf.

Durch das Hinzutreten einiger für Mitteleuropa neuer Arten wird die Tabelle neu gefaßt.

1 Flugunfähig; Fld. verwachsen, Alae reduziert (U.G. *Brindalus* Landin). Die beiden äußersten S.Streifen der Fld. verbinden sich ungefähr in der Mitte der Fld., d.h. der 10. Fld.Zwischenraum erreicht nur die Mitte der Fld.; A.Rd. der H.Schn. kräftig gezähnt. 2,6–4,9 mm. Weitere Beschreibung Bd. 8:331, Lz. 1. Bisher nicht in M.E. nachgewiesen.

1 (*porcicollis* (Illiger))
(nec *poricollis*)

— Fld. getrennt, Alae normal ausgebildet (U.G. *Psammodius* s.str.). Die beiden oft schwach ausgeprägten äußersten S.Streifen der Fld. verbinden sich erst kurz vor der Spitze der Fld.; A.Rd. der H.Schn. mit kleinen, gleichartigen Zähnen. 2

2 Hsch.S. mit feinen, zugespitzten Borsten. 3

— Hsch.S. mit kräftigen, gekulten Borsten. 4

3 Der 10. Fld.Zwischenraum endet im dritten Viertel der Fld.; Fld. nach hinten leicht erweitert, ohne Schulterzähnen. Gelbbraun, glänzend.

Kopf vorn weitläufig gekörnt, hinten mit zwei schrägen Leisten. Clypeus in der Mitte breit, winkelig ausgerandet, daneben abgerundet; Wangen gerundet. Hsch. hinter der Mitte am breitesten, mit 5 Querwülsten. Fld.Zwischenräume mäßig gewölbt. 2,5–3,4 mm. (Beschreibung nach RAKOVIČ 1981). Levante, N.Afrika, Italien; in Ungarn in Isazek (nordwestl. Budapest), ca. 50 km entfernt von der slowakischen Grenze nachgewiesen (ÁDÁM 1993). (6 *nocturnus* Reitter)

- Der 10. Fld.Zwischenraum erreicht die Spitze der Fld., Fld. parallelseitig, mit kleinem Schulterzähnen. Schwarzbraun, mäßig glänzend. 3,0–4,3 mm. Weitere Beschreibung Bd. 8: 331, Lz. 2–.

3 *laevipennis* Costa

- 4 Wangen beborstet, etwas flacher, mehr halbkreisförmig; Habitus sonst ähnlich wie bei 2 *asper*. 2,6–3,6 mm. Iran, Türkei, Kaukasus, Algerien, S.E., W.E.; M.E.: Belgien, Schweiz (bei Genf, nach PITTINO), Österreich (Oberweiden, nach PITTINO), Slowakei (KRÁL & VITNER) und Ungarn (ÁDÁM); auch in den östlichen USA.

4 *pierottii* Pittino

- Wangen ohne Borsten, ohrenförmig hervortretend.

- 5 Hell gefärbt: rötlichbraun, meist hell rotbraun, Beine und Antennen heller. H.Schn. bereits zu Beginn des hinteren Drittels stark erweitert. Klauen reduziert, haarförmig. 2,4–3,3 mm. (Beschreibung nach ÁDÁM). Serbien, Ungarn bis zur slowakischen Grenze.

5 *danubialis* Ádám

- Dunkel gefärbt: schwarzbraun; K.V.Rd., Beine und Fühler rot- bis orangebraun. H.Schn. erst im letzten Viertel, kurz vor dem Ende stark erweitert. Klauen klein. 2,6–4,0 mm. Weitere Beschreibung Bd. 8:331, Lz. 2.

2 *asper* (Fabricius)

(*sulcicollis* (Illiger))

8:334 24. Gattung: *Pleurophorus* Mulsant

In der Sammlung HÜEBER, Ulm, befindet sich ein Exemplar von 3 *mediterraneus* Pittino & Mariani, das vor über 90 Jahren in „Tyrol“ gesammelt wurde.

8:334 7. Unterfamilie: *Sericinae*

8:335 25. Gattung: *Serica* MacLeay

Die korrekte und gültige Schreibweise des Artnamens lautet 1 *brunna* (Linnaeus), nicht *brunnea*.

8:336 13:242 27. Gattung: *Omaloplia* Schoenherr

BUNALSKI, M. (1994): Rewizja danych o występowaniu w Polsce gatunków z rodzaju *Homaloplia* Stephens, 1830 (Coleoptera: Melonthidae: Sericinae). – Wiad. Entomol. 13: 153–156.

RÖSSNER, E. (1995): Verbreitung der Gattung *Omaloplia* SCHÖNHERR, 1817 in der Bundesrepublik Deutschland (Col., Melolonthidae, Sericinae). – Ent. Nachr. Ber. 39: 213–217.

1 *alternata occidentalis* (Baraud) muß 1 *nigromarginata* (Hbst.) heißen (ÁDÁM (1994), Folia ent. Hung. 55:32; RÖSSNER, l. c.).

1 *nigromarginata* (Herbst) und 3 *uricola* (Fabricius) lassen sich mit der bisherigen Art-Tabelle kaum unterscheiden, da die eindeutigen diagnostischen Merkmale nicht berücksichtigt werden. Die Tabelle wird von Lz. 2 bis Lz. 3– ersetzt. Daher müssen auch die Lz. 3 und 3– der Tabelle in Bd. 13:243 gestrichen werden.

- 2 Größere Art (bis 9 mm); Pygidium matt (weitere Beschreibung Bd. 8:336, Lz. 3). Serbien, Griechenland, Ungarn, Österreich, Schweiz (nach BARAUD 1992: 611).

2 *marginata* (Fueßlin)

- Kleinere Arten (bis 7,5 mm); Pygidium ± glänzend.

- 3 Fld. auf der Scheibe nahezu kahl, höchstens mit einzelnen, geneigten, kurzen und feinen Härchen.

- Fld. auf der Scheibe zumindest auf den ungeraden Zwischenräumen mit langen, kräftigen, leicht geneigten Borsten. (Abb. 97, Aed. 27:1) (weitere Beschreibung Bd. 8:336, Lz. 2). Nach HANSEN et al. (Ent. Meddr. 62 (1994), S. 83) und BUNALSKI (l. c.) handelt es sich sowohl bei den dänischen als auch bei den polnischen Meldungen von *O. ruricola* tatsächlich um *O. nigromarginata*. Deutschland: aus Hamburg, Hessen, Sachsen und Baden-Württemberg liegen Nachweise vor.

1 *nigromarginata* (Herbst) (*alternata occidentalis* (Baraud))

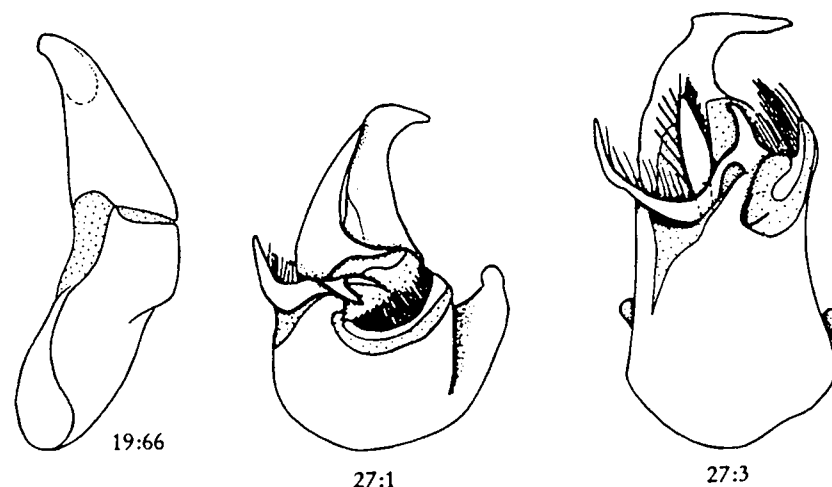


Abb. 97: 19 *Aphodius*: Aedoeagus von 66 *ater*. 27 *Omaloplia*: Dorsalansicht des Aedoeagus von 1 *nigromarginata*, 3 *uricola*. (Originale).

Genitaluntersuchung der ♂♂ ist anzuraten, weil bei abgeriebenen Exemplaren von 1 *nigromarginata* die artspezifischen Borsten fehlen können. Daher wird die Abb. 97, Aed. 27:3 beigelegt. Um die einzelnen Sklerite des Aed. deutlich darstellen zu können, wurden für die beiden Aed. Abbildungen unterschiedliche Aufsichtswinkel gewählt.

8:337 8. Unterfamilie: **Melolonthinae**

13:244 30. Gattung: **Amphimallon** Berthold

13:245 Der unter „S. 340“ erwähnte Name „*falleni* Gyll.“ ist jeweils in „*falleni* (Gyll.)“ zu korrigieren.

8:341 31. Gattung: **Rhizotrogus** Berthold

Lz. 1: Die Glieder III–V bzw. IV–VI der Fühlergeißel sind bei 1 *margripes* Mulsant oft unvollständig getrennt bis vollkommen verschmolzen, so daß die Antennen 9- oder 8-gliedrig erscheinen.

8:342 Lz. 2: Die Körperlänge von 2 *maculicollis* Villa beträgt bis zu 18 mm.

8:342 32. Gattung: **Anoxia** Castelnau

Lz. 2: Statt „H.Rd. des vorletzten Tergits“ lies: Vorletzter Tergit.

8:343 Lz. 2–: Die minimale Größe von 3 *villosa* (F.) beträgt 20 mm. Statt „H.Rd. des vorletzten Tergits“ lies: Vorletzter Tergit.

8:345 9. Unterfamilie: **Rutelinae**

Ergänze in der Gattungstabelle zu Lz. 3 und 3–:

3 Die größere Klaue der V.- u. M.Tr. gespalten; Hsch.Basis ohne linienförmigen, schrägen Eindruck nahe der H.Wi., höchstens flach grubenartig eingedrückt. 35 *Anomala* Samouelle

— Die größere Klaue der V.- u. M.Tr. nicht gespalten; Hsch.Basis mit schrägem, linienförmigen Eindruck nahe der H.Wi. 36 *Mimela* Kirby

Diese Tabelle kann nur für die mitteleuropäischen Individuen verwandt werden, da die meisten *Mimela*-Arten ebenfalls gespaltene Klauen besitzen.

8:347 38. Gattung: **Blitopertha** Reitter

BARAUD, J. (1991): Nouvelle classification proposée pour les espèces du genre *Blitopertha* Reitter (1903). (Coleoptera Rutelidae). — Lambillionea 91: 46–62.

In einer typologischen Studie verändert BARAUD die Klassifikation der *Blitopertha*-Verwandtschaft. Er stellt 1 *campestris* (Latreille) in die Untergattung *Neoblitopertha* Baraud der Gattung *Exomala* Reitter. Die alte Taxonomie wird hier jedoch vorerst beibehalten.

8:348 39. Gattung: **Anisoplia** Dejean

BARAUD, J. (1991): Révision des espèces du genre *Anisoplia* Fischer, 1824 (Coleoptera Scarabaeoidea Rutelidae) (deuxième partie). — Bull. mens. Soc. Linn. Lyon 60: 309–344, 353–384.

RÖSSNER, E. (1996): Morphologie und Verbreitung der „*Anisoplia villosa*-Gruppe“ in der Bundesrepublik Deutschland (Col., Scarabaeoidea: Rutelidae). — Ent. Nachr. Ber. 40: 119–123.

8:349: Nach den Ergebnissen von RÖSSNER (l.c.) ist die Arten-Tabelle folgendermaßen zu ergänzen:

Lz. 2: ♂: Pm., seitlich betrachtet, an der Basis schmal, Dorsalrand vor der Spitze nicht ausgeschweift, gerade verlaufend (Bd. 8: Aed. 39:2b). ♀: Vaginalpalpen 0,48 mm–0,67 mm breit und 0,29 mm–0,48 mm lang. 2 *villosa* Goeze konnte in Deutschland von RÖSSNER (l.c.) aus folgenden Bundesländern nachgewiesen werden: Nordrhein-Westfalen, Rheinland-Pfalz, Hessen, Bayern und Baden-Württemberg.

8:350 Lz. 2–: Pm., seitlich betrachtet, an der Basis breit, Dorsalrand vor der Spitze ausgeschweift (auf der Abb. Aed. 39:3b in Bd. 8 ist diese Ausschweifung viel zu schwach eingezeichnet). ♀: Vaginalpalpen 0,61 mm–0,91 mm lang und 0,47 mm–0,65 mm breit. 3 *erichsoni* Reitter konnte in Deutschland von RÖSSNER (l.c.) aus folgenden Bundesländern nachgewiesen werden: Sachsen-Anhalt, Thüringen, Sachsen, Brandenburg und Bayern.

Lz. 3–: Die österreichischen Populationen von 5 *monticola* Er. gehören wahrscheinlich zur Rasse *monticola* s.str. Die Rasse oder natio *muelleri* Mikšić, die kaum von der Nominatform unterscheidbar ist, wurde bisher nur aus N.Dalmatien nachgewiesen und ist kein Bestandteil der mitteleuropäischen Fauna.

8:351 Lz. 2: Von 6 *austriaca* (Herbst) finden sich nach BARAUD zwei Subspecies in Mitteleuropa. Zur sicheren Determination sollten mehrere ♂♂ einer Population vorliegen. Einzelne ♀♀ lassen sich nicht zuordnen.

- a Schwarzer Fleck um das Schildchen beim ♂ fehlend, beim ♀ vorhanden. S.Deutschland, Österreich, Ungarn, Slowakei, Mähren, Rumänien, Bulgarien, Ukraine, Rußland bis zum Ural. 6 *austriaca austriaca* (Herbst)
- b Schwarzer Fleck um das Schildchen bei fast allen ♂♂ und allen ♀♀ vorhanden. S.Österreich, Kroatien, Serbien, Mazedonien, Albanien, Griechenland, Kleinasien. *austriaca miksici* Baraud

8:352 Lz. 5–: Statt 10a *flavipennis lata* Erichson lies: 11 *lata lata* Erichson. 13:249 *Anisoplia zwickii* Fisch. ist nach BARAUD nicht artidentisch mit *A. flavipennis*. *A. zwickii* kommt nicht in M.E. vor. Der letzte Satz des 4. Absatzes auf S. 249 („In diesem Falle . . .“) ist daher zu streichen.

8:352 10. Unterfamilie: **Hopliinae**

8:353 40. Gattung: **Hoplia** Illiger

Lz. 1: Bei den seltenen Weibchen der U.G. *Decamera* (nicht *Decamara*) mit 9-gliedrigen Antennen ist nicht etwa ein Fühlerglied ausgefallen, sondern es sind die Fühlerglieder V und VI mehr oder weniger vollständig verschmolzen. Möglicherweise können auch andere Glieder Verschmelzungen aufweisen. Bei anscheinend 9-gliedrigen Antennen ist insbesondere das 5. Glied von allen Seiten daraufhin zu untersuchen, ob noch eine rudimentäre Naht vorhanden ist, die auf 10-Gliedrigkeit hinweist.

8:357 12. Unterfamilie: **Cetoniinae**

8:358 44. Gattung: **Oxythyrea** Mulsant

In der Sammlung DOLDERER, Museum Heidenheim, befinden sich 2 ♂♂ und 1 ♀ der ostmediterran-westasiatischen *Oxythyrea cinctella* (Schaum) aus Stuttgart, August 1919. Es handelt sich wohl um einen Import. *O. cinctella* unterscheidet sich von *O. funesta* (Poda) durch die vollständig punktierte Scheibe des Pronotum *ohne* glatte, leicht erhobene Mittellinie.

8:360

13:250 47. Gattung: **Protaetia** Burmeister

Wenn wir MIKŠIČs Klassifikation der Cetoniinae folgen und damit die subjektive Synonymie von *Potosia* Mulsant & Rey, 1871, und *Netocia* Costa, 1852, anerkennen, so müssen wir aus Prioritätsgründen den Namen *Potosia* verwerfen und für diese Untergattung den Namen *Netocia* Costa verwenden. Diese Synonymie wurde bereits von JABLOKOV-CHNZORJAN (1967, Fauna Armjanskoj SSR 4) festgestellt und von BARAUD (1992, l.c.) übernommen.

8:363

14. Unterfamilie: **Trichiinae**

8:364 49. Gattung: **Osmoderma** Le Peletier de Saint Fargeau & Serville

KRELL, F.-T. (1997): Zu Taxonomie, Chorologie und Eidonomie einiger westpaläarktischer Lamellicornia (Insecta: Coleoptera). – Ent. Nachr. Ber. 40: 217–229.

TAUZIN, P. (1994): Le genre *Osmoderma* Le Peletier et Audinet-Serville 1828 (Coleopt., Cetoniidae, Trichiinae, Osmodermatini). Systématique, Biologie et Distribution. – Entomologiste 50: 195–214, 217–242.

Die östlich der Linie Rostock (?) – Leipzig – München – Wien – Belgrad vorkommenden Populationen dieser Gattung gehören zu dem aus Griechenland beschriebenen Taxon *O. lassallei* Baraud & Tauzin. Da sich die Areale von *O. eremita* und *O. lassallei* nicht überlappen und zudem in ihren Grenzgebieten (Sachsen, Serbien und Bulgarien) Übergangsformen nachgewiesen sind, werden sie hier als geographische Rassen behandelt (KRELL 1997). Sie sind anhand folgender Tabelle zu bestimmen.

- a Pm., seitlich betrachtet, nach dorsal ausgebeult erweitert, Grundform der Erweiterung dreieckig, dorsal der Erweiterung nahezu gerade, nur sehr leicht konvex (Abb. 98, Pm. 49:a, Pfeil). W.E., S.E. von N.Spanien bis Italien und Montenegro; M.E.: westlich der Linie Rostock – München – Kärnten – Belgrad. Die genauen Verbreitungsgrenzen sind noch nicht geklärt.
- b Pm., seitlich betrachtet, nach dorsal lappenartig erweitert, Grundform der Erweiterung quadratisch bis rechteckig, beidseitig des Lappens stark konkav (Abb. 98, Pm. 49:b, Pfeil). Die Nominatform wurde aus Griechenland beschrieben. In O.- u. M.E. kommt die natio *occidentalis* Tauz. vor (Rußland, Ukraine, Polen, Tschechien, Slowakei, Österreich, Ungarn, Jugoslawien, Albanien, Rumänien; in Deutschland bisher nur in Berlin/Brandenburg, Sachsen und Niederbayern).

eremita lassallei Baraud & Tauzin

8:365

51. Gattung: **Trichius** Fabricius

8:366 Lz. 2 – letzte Zeile: Statt 3 *sexualis* (Bedel) lies: 3 *sexualis* Bedel. Diese Art wird von KUBISZ & SZWAŁKO (Wiad. Entomol. 13 (1994): 13–19) neu für Polen aus den Beskiden gemeldet.

86. FAMILIE: LUCANIDAE

8:368

2. Gattung: **Dorcus** MacLeay

Die ♀♀ von 1 *parallepipipedus* (L.) tragen auf der Stirn zwei deutliche, genäherte Höcker, die beim ♂ fehlen. Anhand dieser Höcker lassen sich die ♀♀ eindeutig von männlichen Kümmerformen unterscheiden.

8:369

3. Gattung: **Platycerus** Geoffroy

Nach einer Entscheidung der Internationalen Kommission für Zoologische Nomenklatur gilt als Autor dieser Gattung Geoffroy (Opinion 1754, Bull. Zool. Nom. 51 (1994): 58–70), nicht Müller oder Fourcroy.

Das kleinste untersuchte ♂ von 1 *caprea* de Geer mißt nur 12,3 mm, das größte untersuchte ♂ von 2 *caraboides* (L.) mißt 13,3 mm. Folglich ist die Größe nicht in jedem Falle ein sicheres Unterscheidungsmerkmal.

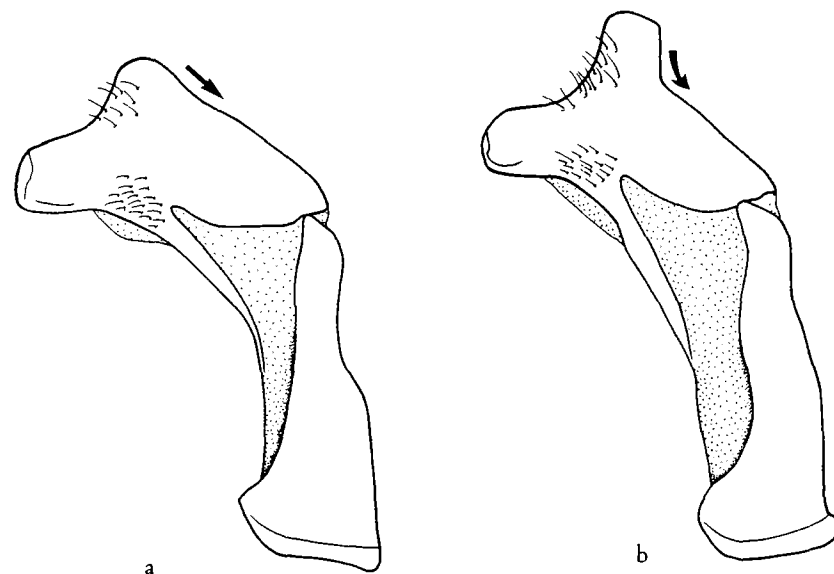


Abb. 98: 49 *Osmoderma*: Lateralansicht des Aedocagus von a: *eremita eremita*, b: *eremita lassallei*. (Originale).

87. FAMILIE: CERAMBYCIDAE

VON ULRICH BENSE und KARL ADLBAUER

BENSE, U. (1995): Bockkäfer. Illustrierter Schlüssel zu den Cerambyciden und Vesperiden Europas, 512 S.; Margraf Verlag, Weikersheim.

BILÝ, S. & MEHL, O. (1989): Longhorn Beetles (Coleoptera, Cerambycidae) of Fennoscandia and Denmark. – Fauna Entomologica Scandinavica, Vol. 22, 204 S.; Verlag E. J. Brill.

MATTER, J. (1989): Catalogue et Atlas des Coléoptères d'Alsace. Tome 1 Cerambycidae, 70 S.; Straßburg.

SAMA, G. (1991): Note sulla nomenclatura dei Cerambycidae della regione mediterranea. – Boll. Soc. ent. Ital. 123 (2): 121–128.

SILFVERBERG, H. (1992): Enumeratio Coleopterorum Fennoscandiae, Daniae et Baltiae. 94 S.; Helsinki.

SLAMA, M. (1993): Cerambycidae. In: JELINEK (Hrsg.): Check-list of Czechoslovak Insects IV (Coleoptera). – Fol. Heyrovskyana, Supplementum 1: 1–172; Prag.

ŠVÁCHA, P. & DANILEVSKY, M.L. (1987): Cerambycid larvae of Europe and Soviet Union (Coleoptera, Cerambycoidea), Part I. – Acta Univ. Carolinae, Biologica 30: 1–176; Prag.

– (1988): Cerambycid larvae of Europe and Soviet Union (Coleoptera, Cerambycoidea), Part II. – Acta Univ. Carolinae, Biologica 31: 121–284; Prag.

– (1989): Cerambycid larvae of Europe and Soviet Union (Coleoptera, Cerambycoidea), Part III. – Acta Univ. Carolinae, Biologica 32: 1–205; Prag.

Bereits in Band 14 wurde aufgezeigt, daß in den letzten Jahrzehnten innerhalb der Bockkäfersystematik zahlreiche Rangerhöhungen und Neuauflösungen vorgenommen wurden. Neben einer erheblichen Aufsplitterung, insbesondere bei den Gattungsnamen, ergaben sich aus Prioritätsgründen diverse Änderungen. Der Vergleich der neueren Literatur zeigt, daß die neuen Gattungsnamen von den Autoren in unterschiedlicher Weise akzeptiert worden sind. Eine Reihe von Änderungen werden aber weitgehend von den europäischen Fachleuten anerkannt und sollen nachfolgend berücksichtigt werden.

Die Gattungen *Calamobius* Guér., *Theophilea* Pic und *Agapanthia* Serv. gehören in die Verwandtschaftsgruppe der Agapanthiini; als sowohl in der Biologie als auch larvalmorphologisch hochspezialisierte Gruppe sollte sie an das Ende des Systems gestellt werden.

Innerhalb der Familie Cerambycidae ergeben sich auf dem Niveau der Unterfamilien folgende Änderungen:

Die Gattung *Spondylis* Fabricius, 1775, wird aufgrund der Larvalmorphologie mit den Aseminae (sensu HARDE) vereinigt. Der Name Spondyliinae Ser-

ville, 1832, hat Priorität vor Aseminae Thomson, 1860, und ist für diese Unterfamilie zu verwenden. Die bisher bei der Unterfamilie Cerambycinae angeführten Gattungen *Anisarthron* Dejean, 1835, und *Saphanus* Serville, 1834, werden in die Unterfamilie Spondyliinae gestellt. Grundsätzlich sind die Spondyliinae näher mit den Cerambycinae als mit den Lepturinae verwandt und sollten als Unterfamilie vor die Cerambycinae gestellt werden.

Die bisher bei der Unterfamilie Lepturinae angeführte Gattung *Necydalis* Linnaeus, 1758, wird in eine eigene Unterfamilie Necydalinae Latreille, 1825, gestellt.

Die hier vorgeschlagene Nomenklatur richtet sich nach BENSE (1995), weil mit diesem Werk unseres Erachtens erstmals seit vielen Jahrzehnten eine europaweit verwendbare Nomenklatur verfügbar geworden ist. Die systematische Forschung ist aber damit nicht zum Stillstand gekommen. So soll zum Beispiel für die Gattung *Tetropium* Kirby der Name *Isarthron* Dejean, 1835, gelten, die Gattung *Molorchus* F. ist in *Molorchus* (mit der Art *minor* (L.)) und *Gla-phyra* Newman, 1840 (alle anderen mitteleuropäischen Arten) aufgeteilt, *Dor-catypus* Thoms. wäre in *Herophila* Mulsant, 1863, zu ändern, *Morimus* Serv. wäre *Morinus* Brullé, 1832, *Niphona* Muls. sollte durch *Nyphona* Dejean, 1837, ersetzt werden, *Stenidea* Muls. hieße nun wieder *Deroplia* Dejean, 1837, und der nunmehr gültige Name für *Acanthoderes* Serv. sollte *Aegomorphus* Haldeman, 1847, sein. Schließlich sollte für *Cerambyx velutinus* Brullé der Name *C. welensii* Küster, 1846, eintreten.

Für die Unterfamilien wurde eine neue Bestimmungstabelle erstellt. Die Gattungstabellen wurden z.T. in erheblichem Umfang ergänzt. Auf Bestimmungstabellen zu den Arten innerhalb der neu eingefügten Gattungen wurde verzichtet, da hier die in Band 9 vorhandenen Tabellen zum Ziel führen.

9:9 Bestimmungstabelle der Unterfamilien

- | | | | |
|---|---|---------------------|---|
| 1 | Tr. deutlich 5gliedrig, das 3. Gld. nicht zweilappig, das 4. Gld. knotig (Tr. 1:1); K. mit kräftigen Mandibeln u. kurzen F.; Hsch. mit deutlichem S.Rd. (K., Hsch. 1:1). | 1 Parandrinae | |
| — | Tr. nur undeutlich 5gliedrig, das kleine 4. Gld. sitzt im Ausschnitt des zweilappigen 3. Glds. | | 2 |
| 2 | V.Schn. am Außenrand bezahnt und am Ende in eine breite Spitze ausgezogen (V.Schn. 6:1); F. sehr kurz; Körper schwarz, walzenförmig. | 3 Spondyliinae pars | |
| — | V.Schn. am Außenrand unbezahnt und nicht in eine breite Spitze ausgezogen (V.Schn. 15:1). | | 3 |
| 3 | V.Hü. stark quergestellt; ein starker Fortsatz der V.Br. zieht zwischen die V.Hü.; F. meist kahl. Hsch. mit ± scharfem, meist gezähnten S.Rd.; große und kräftige, breit gebaute Arten. | 2 Prioninae | |
| — | V.Hü. kugelig, konisch oder zapfenförmig, niemals stark quergestellt; Fortsatz der V.Br. stark oder schwach ausgebildet. | | 4 |
| 4 | Stirn senkrecht abfallend bzw. zurückspringend; Endglieder der Kf.Ts. zugespitzt. | 7 Lamiinae | |
| — | Kopf nur schräg geneigt, ohne auffälligen Winkel zwischen Scheitel und Stirn; Endglieder der Kf.Ts. abgestutzt. | | 5 |

- | | | | |
|---|--|--|---|
| 5 | V.Hü. konisch oder zapfenförmig vorragend; Kopf hinter den Augen mit mehr oder weniger deutlichen Schläfen, nach hinten stets halsartig verengt. | | 6 |
| — | V.Hü. kugelig; Kopf ohne deutliche Schläfen und hinter den Augen nicht halsartig verengt. | | 7 |
| 6 | Fld. sehr kurz, die Hautflügel liegen frei auf dem Hinterleib; Augen stark ausgerandet und die Fühlerbasis nierenförmig umgreifend. | | |

5 Necydalinae

- | | | |
|---|---|--------------|
| — | Fld. voll ausgebildet, den Hinterleib bedeckend; Augen rund oder nur schwach ausgerandet. | 4 Lepturinae |
|---|---|--------------|

- | | | |
|---|--|---------------------|
| 7 | 2. F.Gld. mindestens halb so lang wie das 3. | 3 Spondyliinae pars |
|---|--|---------------------|

- | | | |
|---|---|----------------|
| — | 2. F.Gld. weniger als halb so lang wie das 3. | 6 Cerambycinae |
|---|---|----------------|

3 Spondyliinae pars

Anmerkung: Vertreter der Unterfamilie Spondyliinae, für die das Merkmal 7— zutrifft, lassen sich mit dem Gattungsschlüssel der Unterfamilie Cerambycinae determinieren (siehe unten).

9:13, 14 Die Gattung *Spondylis* F., 1775, wird aufgrund der Larvalmorphologie mit den Aseminae (sensu HARDE) vereinigt. Der Name Spondyliinae Serville, 1832, hat Priorität vor Aseminae Thomson, 1860, und ist für diese Unterfamilie zu verwenden.

Durch das Hinzutreten weiterer Gattungen ist ein neuer Schlüssel für die Gattungen der Unterfamilie Spondyliinae zu erstellen. (Die hierzu vermerkten Hinweise auf Detaildarstellungen beziehen sich auf Abb. 99).

3. Unterfamilie: Spondyliinae

- | | | |
|---|---|--------------------|
| 1 | V.Schn. am Außenrand bezahnt und an der Spitze außen in einen breiten Zahn ausgezogen (V.Schn. 6:1); F. sehr kurz, mit kurzen, breiten Gliedern (F. 6:1). | 6 Spondylis F. |
| — | V.Schn. am Außenrand unbezahnt und an der Spitze nicht in einen breiten Zahn ausgezogen; F. länger, mit gestreckten Gliedern. | |
| 2 | Hsch. länger als breit, an den S. raspelartig mit kleinen Höckern besetzt. | 7 Nothorhina Redt. |
| — | Hsch. nicht länger als breit, an den S. nicht raspelartig mit kleinen Höckern besetzt. | |
| 2 | Hsch.S. mit einem Dorn oder einem Höcker. | 31 Saphanus Serv. |
| — | Hsch.S. ohne Dorn oder Höcker. | |
| 4 | 3. u. 4. F.Gld. kurz, zusammen kaum länger als das 5. Gld. (F. 47:1); Hsch. mit abstehender, rötlichgelber Behaarung. | |
| — | 3. u. 4. F.Gld. zusammen viel länger als das 5. Gld.; Hsch. nicht so behaart. | |
| 5 | Augen zweigeteilt (K. 10:1). | 10 Tetropium Kirby |
| — | Augen nur leicht ausgerandet (K. 8:1, K. 9:1). | |
| 6 | Augen groß, grob facettiert (K. 8:1). | 8 Arhopalus Serv. |
| — | Augen klein, fein facettiert (K. 9:1). | 9 Asemum Eschz. |

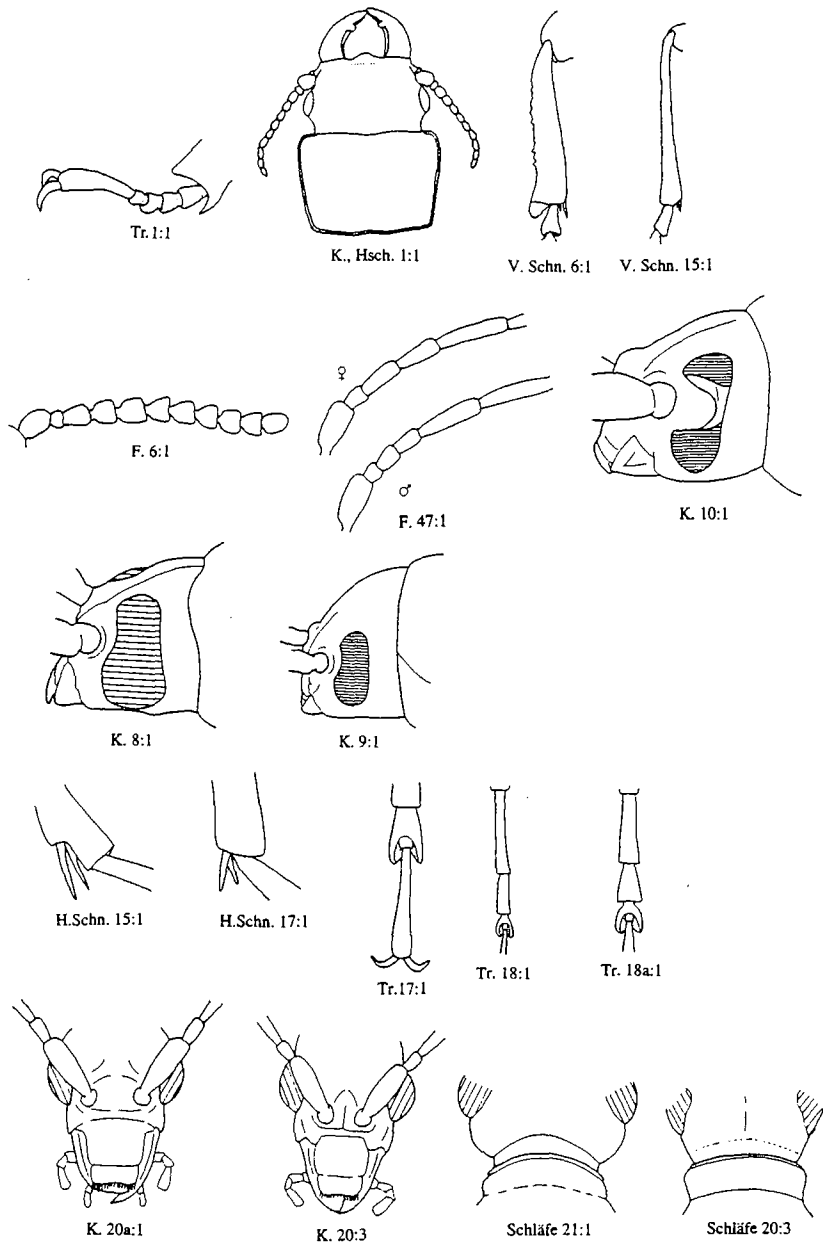


Abb. 99: Bestimmungsmerkmale Unterfamilien; 3. U.F. Spondyliinae; 5. U.F. Lepturinae, 1. Tribus Stenocorini. (Originale).

9:15

(8. Gattung: *Criocephalus* Mulsant) =

14:11

8. Gattung: *Arhopalus* Serville

Für 2 *tristis* (F., 1787) hat der Name *ferus* (Mulsant, 1839) einzutreten, da *tristis* synonym zu *rusticus* (L., 1748) sein soll.

9:17

5. Unterfamilie: **Lepturinae**

Durch die Vereinigung von Spondyliinae und Aseminae werden die Lepturinae zur 4. Unterfamilie. Die Necydalinae werden als eigene 5. Unterfamilie von den Lepturinae abgegrenzt. Die Tribus-Tabelle ist somit nur ab Lz. 2 zu führen. In der bisherigen Tribus Stenocorini werden Vertreter aus mehreren Tribus geführt, wobei noch keine Einigkeit über die Nomenklatur besteht. Im folgenden wird hierauf nicht näher eingegangen, da dies für die Bestimmung der Gattungen keine Bedeutung hat.

1. Tribus: **Stenocorini** (sensu Bd. 9)

Gattungstabelle

- | | | |
|---|--|----|
| 1 | Hsch. jederseits mit einem deutlichen Höcker oder einem spitzen Seitendorn. | 2 |
| — | Hsch. ohne oder höchstens mit einem ganz schwach entwickelten Seitenhöcker. | 12 |
| 2 | V.Br. mit einem langen Fortsatz zwischen den V.Hü., der diese überragt. | |
| | 11 Rhagium F. | |
| — | V.Br. mit einem kurzen, schmal zulaufenden Fortsatz zwischen den V.Hü. | 3 |
| 3 | 3. und 4. F.Gld. nahezu gleichlang, beide verhältnismäßig kurz. | |
| | 12 Rhamnusium Latr. | |
| — | 3. F.Gld. viel länger als das 4. | 4 |
| 4 | Fld. metallisch glänzend, blau, grün oder violett. | 5 |
| — | Fld. nicht metallisch glänzend gefärbt. | 6 |
| 5 | Hinterleib schwarz. | |
| | 19.a Pseudogaurotina Plav. | |
| — | Hinterleib rötlichgelb. | |
| | 19 Gaurotes Lec. | |
| 6 | Augen grob facettiert. K. mit den stark vortretenden Augen so breit wie der Hsch. Schläfen hinter den Augen backenartig geschwollen. | |
| | 13 Xylosteus Friv. | |
| — | Augen fein facettiert. K. meist schmaler als der Hsch., wenn etwa so breit, dann ohne stark entwickelte Schläfen. | 7 |
| 7 | F.Wurzel zwischen den Augen liegend. | |
| | 14 Oxymirus Muls. | |
| — | F.Wurzel vor den Augen liegend. | 8 |
| 8 | Enddorne der Hinterschiene vor dem Ende der Schiene in einer deutlichen Ausrandung gelegen (H.Schn. 15:1). | 9 |
| — | Enddorne der Hinterschiene am Ende der Schiene gelegen (H.Schn. 17:1). | 10 |
| 9 | M.- und H.Schl. am Innenrand fein gezähnt, mit einem stärkeren Zahn vor dem Ende; Fld. am Ende abgerundet. | |
| | 16 Akimerus Serv. | |
| — | M.- und H.Schl. am Innenrand ohne Zähnen; Fld. am Ende abgestutzt. | |
| | 15 Stenocorus F. | |

- 10 3. Gld. der H.Tr. nicht bis zur Hälfte geteilt (Tr. 17:1); Fld. am Ende abgestutzt. **17 Pachyta** Dej.
- 3. Gld. der H.Tr. bis weit über die Mitte zweilappig geteilt (Tr. 18:1, Tr. 18a:1); Fld. am Ende abgerundet. 11
- 11 1. Gld. der H.Tr. deutlich länger als die beiden folgenden Glieder zusammen (Tr. 18:1). **18 Evodinus** Lec.
- 1. Gld. der H.Tr. so lang wie die beiden folgenden Glieder zusammen (Tr. 18a:1). **18.a Brachyta** Fairm.
- 12 Hsch.S. ohne jeden Buckel. 13
- Hsch.S. mit kleinem, eckig vorspringenden Buckel. 14
- 13 Hsch. hinter dem Vorderrand nicht eingeschnürt; Fühlergruben in der Höhe des Augenvorderrandes gelegen (K. 20.a:1).
- 20.a Dinoptera** Muls.
- Hsch. hinter dem Vorderrand eingeschnürt; Fühlergruben vor dem Augenvorderrand gelegen (K. 20:3). **20 Acmaeops** Lec.
- 14 Fld. metallisch glänzend, blau, grün oder violett. 5
- Fld. nicht metallisch glänzend gefärbt. 15
- 15 Kopf mit deutlichen Schläfen, Augen stark hervortretend (Schläfe 21:1). **21 Pidonia** Muls.
- Kopf ohne deutliche Schläfen, Augen nur schwach hervortretend (Schläfe 20:3). 13

9:22

14:11, 15 **18. Gattung: Evodinus** LeConte

1 *interrogationis* (L.) wird aus der G. *Evodinus* ausgegliedert und in die

18.a Gattung: Brachyta Fairmaire

als einzige mitteleuropäische Art versetzt.

9:23

14:11, 15 **19. Gattung: Gaurotes** LeConte

2 *excellens* Brancs. wird aus der G. *Gaurotes* ausgegliedert und in die

19.a Gattung: Pseudogaurotina Plavilstshikov

gestellt.

9:24

14:11, 15 **20. Gattung: Acmaeops** LeConte

Der Name *marginata* muß in 3 *marginatus* (F.) geändert werden, da der Gattungsname männlich ist.

Die U.G. *Dinoptera* wird im Rang erhoben zur

20.a. Gattung: Dinoptera Mulsant

mit der Art *collaris* (L.), die nunmehr die Nr. 1 erhält.

9:25

2. Tribus: **Lepturini**

Zur Einfügung weiterer Gattungen ist die Gattungstabelle ab Lz. 5 wie folgt zu erweitern:

- 5 H.Wi. des Hsch. spitz ausgezogen. 6
- H.Wi. des Hsch. abgerundet. 14
- 6 Körper kurz, Fld. kurz und breit, höchstens doppelt so lang wie zusammen breit. 7
- Körper lang, Fld. deutlich mehr als doppelt so lang wie zusammen breit. 8
- 7 Hsch. vor dem H.Rd. flach und regelmäßig eingedrückt (Hsch. 28:1). **28 Judolia** Muls.
- Hsch. vor dem H.Rd. nur an den S. tief und breit eingedrückt, in der Mitte vor dem Schildchen erhaben (Hsch. 28.a:1).
- 28.a Pachytodes** Pic
- 8 Fld. an der Spitze abgerundet. 9
- Fld. an der Spitze abgeschnitten oder ausgerandet. 10
- 9 F. bräunlichgelb oder rotbraun; Körper 6–8 mm. **24 Alosterna** Muls.
- F. schwarz; Körper 14–16 mm. **29.b Lepturalia** Reitt.
- 10 F. ab dem 3. Gld. deutlich gelb und schwarz geringelt; H.Schn. beim Männchen auf der Innenseite eingeschnitten und gezähnt (H.Schn. 27:4). **27 Leptura** L. pars
- F. nicht geringelt; H.Schn. des Männchens auf der Innenseite nicht eingeschnitten und gezähnt. 11
- 11 1. und 2. Gld. der H.Tr. unterseits median mit einer unbehaarten, glänzenden Furche. **29.a Pedostrangalia** Sokolov
- 1. und 2. Gld. der H.Tr. unterseits gleichmäßig behaart. 12
- 12 Die fünf letzten F.Gld. an der Außenseite mit einer flachen, besonders beim Männchen deutlichen, matten Grube vor dem Ende (F. 29:1); 3. Gld. der H.Tr. sehr lang, an der Spitze nur schwach eingekerbt. **29 Strangalia** Serv.
- Die letzten fünf Fühlerglieder an der Außenseite ohne flache Grube; 3. Gld. der H.Tr. ziemlich kurz, tief zweilappig eingekerbt. 13
- 13 Hsch. bis zum V.Rd. gewölbt (Hsch. 29.c:1). **29.c Stenurella** Vill.
- Hsch. hinter dem V.Rd. deutlich eingeschnürt (Hsch. 27:3). **27 Leptura** L. pars
- 14 Ganzer Körper mit dichter und langer, grünlicher oder grauer Behaarung. **27.f Lepturobosca** Reitt.
- Körper nicht mit dichter und langer, grünlicher oder grauer Behaarung. 15
- 15 Fld.Ende ausgerandet oder abgeschnitten, mit einem deutlichen Außenwinkel; Hsch. hinter dem V.Rd. deutlich eingeschnürt (Hsch. 27.e:1, 27.d:8). 16
- Fld.Ende abgerundet oder abgestumpft, ohne deutlichen Außenwinkel; Hsch. hinter dem V.Rd. nicht oder ganz schwach eingeschnürt (Hsch. 27.c:1). 17
- 16 Hsch. schmal, seitlich nicht buckelig erweitert (Hsch. 27.e:1). **27.e Anastrangalia** Casey
- Hsch. breit, seitlich buckelig aufgewölbt (Hsch. 27.d:8). **27.d Corymbia** Des Gozis

- 17 Schläfen hinter den Augen eckig erweitert (Schläfen 27.a:1); Hsch. länger als breit, in der Mitte nicht kugelig gewölbt. 27.a *Anoplodera* Muls.
 — Schläfen hinter den Augen nicht eckig erweitert; Hsch. etwa so lang wie breit, in der Mitte kugelig gewölbt (Hsch. 27.c:1). 18
 18 Schildchen hinten eingeschnitten, daher mit zwei Spitzen (Sch. 27.b:1). 27.b *Pseudovadonia* Lobanov et al.
 — Schildchen einfach zugespitzt oder abgerundet. 27.c *Vadonia* Muls.

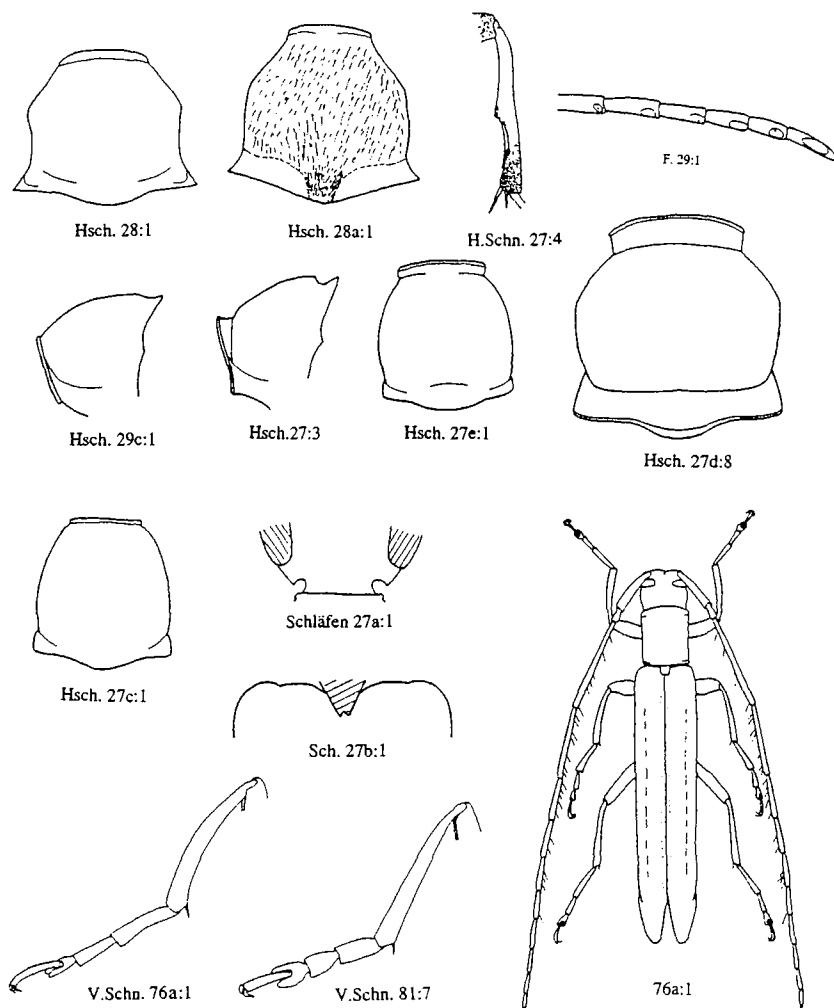


Abb. 100: Bestimmungsmerkmale 5. U.F. Lepturinae, 2. Tribus Lepturini; Vorderseiten von 76.a. *Theophilea*, 81 *Agapanthia*; Habitus von 76.a: 1 *Theophilea subcylindricollis*. (Originale).

9:29

25. Gattung: *Cornumutula* Letzner

Von der außerordentlich seltenen Reliktart *quadrivittata* (Gebler) konnte im Juli 1994 in Vorarlberg in 1400 m Höhe ein schwarzes Exemplar gefunden werden. Die Art ist seit den einzigen Nachweisen 1874 und 1881 im Bundesland Salzburg (lt. FRANZ) nicht mehr in Österreich festgestellt worden.

9:30

14:15, 16

27. Gattung: *Leptura* Linnaeus

Zu *Leptura* werden nun die bisher unter der Gattung 29 *Strangalia* aufgeführten neu nummerierten Arten 1a *thoracica* Creutz., 2a *aurulenta* F., 3a *quadrifasciata* L., 4a *maculata* Poda, 5a *arcuata* Panz. und 6a *aethiops* Poda gestellt.

Die bisher zu *Leptura* gehörenden Arten werden folgendermaßen in die nachstehend einzufügenden Gattungen gestellt.

27.a Gattung: *Anoplodera* Mulsant

mit den Arten 1 *rufipes* (Schaller) und 2 *sexguttata* (F.).

27.b Gattung: *Pseudovadonia* Lobanov, Danilevsky & Murzin

mit der Art 1 *livida* (F.).

27.c Gattung: *Vadonia* Mulsant

mit den Arten 1 *unipunctata* (F.) und 2 *steveni* (Sperk).

27.d Gattung: *Corymbia* Des Gozis

mit den Arten 1 *erythroptera* (Hagenb.), 2 *fulva* (Deg.), 3 *hybrida* (Rey), 4 *maculicornis* (Deg.), 5 *tesserula* (Charp.), 6 *rubra* (L.), 7 *variicornis* (Dalm.), 8 *cordigera* (Fuessl.), 9 *scutellata* (F.).

Die sehr selten gefundene Art 1 *erythroptera* (Hagenb.) konnte 1983 in Thüringen und 1990 in Nord-Niedersachsen nachgewiesen werden. Von 8 *cordigera* (Füssl.) wurden 1988 mehrere Exemplare im Elsaß gefunden.

27.e Gattung: *Anastrangalia* Casey

mit den Arten 1 *sanguinolenta* (L.), 2 *dubia* (Scop.) und 3 *reyi* (Heyden).

27.f Gattung: *Lepturobosca* Reitter

mit der Art 1 *virens* (L.).

9:35

14: 11, 16

28. Gattung: *Judolia* Mulsant

2 *cerambyciformis* (Schrk.) und 3 *erratica* (Dalm.) werden aus der G. *Judolia* ausgegliedert und unter den Nummern 1 und 2 (jetzt *erraticus*) in die

28.a Gattung: *Pachytodes* Pic

versetzt.

Bis auf die Art *attenuata* (L.), die nun die Nr. 1a erhält, werden alle Arten wie nachstehend in andere Gattungen gestellt:

Die bisherigen Arten 4 *thoracica* (Creutz.), 5 *aurulenta* (F.), 6 *quadrifasciata* (L.), 7 *maculata* (Poda), 8 *arcuata* (Panz.) und 9 *aethiops* (Poda) in die 27. Gattung *Leptura*.

9:36 Ändern in: 29.a Gattung: *Pedostrangalia* Sokolov

mit den Arten 1 *revestita* (L.) und 2 *pubescens* (F.).

9:37 Ändern in: 29.b Gattung: *Lepturalia* Reitter

mit der Art 1 *nigripes* (Deg.).

9:39 Einfügen: 29.c Gattung: *Stenurella* Villiers

mit den Arten 1 *melanura* (L.), 2 *bifasciata* (Müll.), 3 *nigra* (L.) und 4 *sempuncata* (F.).

9:39 Die 3. Tribus: *Necydalini* wird im Rang erhoben zur

5. Unterfamilie: *Necydalinae*

mit der einzigen mitteleuropäischen Gattung 30 *Necydalis* (L.).

6. Unterfamilie: *Cerambycinae*

Gattungstabelle

In der Tabelle werden auch einige Vertreter der Unterfamilie *Spondyliinae* geführt.

Die Lz. 5— ist zu streichen. *Callimellum* — jetzt *Callimus* s.u. — hat keine stark verschmälerten, an der Naht klaffenden Fld.

Lz. 10— führt zur Lz. 19 in der erweiterten Gattungstabelle (s.u.).

Zur Einfügung weiterer Gattungen ist die Gattungstabelle ab Lz. 12 zu ersetzen durch:

- | | | |
|----|---|--|
| 12 | Fld. metallisch, blau oder blaugrün gefärbt. | 13 |
| — | Fld. hell- oder dunkelbraun oder schwarz gefärbt. | 15 |
| 13 | Fld. vorn blau bis blaugrün, nach hinten in dunkles Bronze übergehend; Körper über 15 mm groß. | 49 <i>Ropalopus</i> Muls. pars
(<i>Rhopalopus</i> auct.) |
| — | Fld. einfarbig blau, blaugrün oder dunkelmetallisch; Körper unter 15 mm. | 14 |
| 14 | Fld. über den Hinterleib gerundet; 1. F.Gld. auffallend groß und schwarz, die folgenden Gld. rotbraun. | 43 <i>Certallum</i> Dej.
(<i>Cartallum</i> auct.) |
| — | Fld. abgeflacht; 1. F.Gld. nicht auffallend groß, F.Glieder höchstens allmählich zur Fühlerspitze hin heller werdend. | 42 <i>Callimus</i> Muls.
(<i>Callimellum</i> Strand) |

- | | | |
|----|--|--|
| 15 | Hsch. länger als breit; Käfer schlank, einfarbig hellbraun bis rötlichbraun oder Fld. gelbbraun, K. und Hsch. schwarz oder dunkelbraun. | 16 |
| — | Hsch. breiter als lang oder höchstens so breit wie lang; schwarze oder dunkelbraune Arten. | 18 |
| 16 | Endgld. der Kf.Ts. auffallend groß und messerförmig. | 36 <i>Axinopalpis</i> Dup. |
| — | Endgld. der Kf.Ts. nicht besonders groß und nicht messerförmig. | 17 |
| 17 | Kopf und Hsch. schwarz oder dunkelbraun; Fld. gelbbraun. | 37.a <i>Obriopsis</i> Müll. |
| — | Kopf und Hsch. rotbraun wie die Fld. gefärbt. | 37 <i>Obrium</i> Dej. |
| 18 | Augen fein facettiert, Kopf dahinter nicht eingeschnürt; Fld. hinten abgeflacht; Hsch.S. in der Mitte eckig erweitert, mit stumpfem Höcker. | 49 <i>Ropalopus</i> Muls. pars
(<i>Rhopalopus</i> auct.) |
| — | Augen grob facettiert, Kopf dahinter eingeschnürt; Fld. hinten rund gewölbt; Hsch.S. meist mit spitzem Höcker. | 31 <i>Saphanus</i> Serv.
(U.Fam. <i>Spondyliinae</i>) |
| 19 | Auf dem Scheitel ist der Abstand der Innenränder der Augen kleiner als der Abstand zwischen den Innenrändern der Fühlereinklinkungen. | 28 |
| — | Auf dem Scheitel ist der Abstand der Innenränder der Augen so groß wie oder größer als der Abstand zwischen den Innenrändern der Fühlereinklinkungen. | 20 |
| 20 | Stirn jederseits durch eine kielförmige Leiste von den Augen und der Fühlerbasis getrennt, manchmal ist in der Mitte der Stirn ebenfalls ein Kiel ausgebildet. | 57 <i>Xylotrechus</i> Chevr. |
| — | Stirnseiten und Stirnmitte ohne auffällige Kiele. | 21 |
| 21 | Der ganze Körper einschließlich der Beine lang und abstehend behaart. | 59 <i>Cyrtoclytus</i> Ganglb. |
| — | Körper einschließlich der Beine nie lang und abstechend behaart. | 22 |
| 22 | Hsch.Oberseite mit drei Längsreihen von Tuberkeln und kurzen Querkielen. | (60.a <i>Neoclytus</i> Thoms.) |
| — | Halsschild ohne solche Tuberkelreihen, höchstens mit unregelmäßig raspelartiger Oberfläche. | 23 |
| 23 | Auf der Stirn sind die Innenränder der Fühlereinklinkungen fast so weit voneinander entfernt wie die Innenränder der Augen. | 24 |
| — | Die Fühler stehen deutlich dichter beieinander als die Augen mit ihren Innenrändern. | 25 |
| 24 | Hsch.Oberseite grob raspelartig skulptiert; Fld. schwarz mit weißer oder grauer Bindenzeichnung. | 60.b <i>Pseudosphegastes</i> Rtt. |
| — | Hsch.Oberseite nicht raspelartig skulptiert; Fld. schwarz oder dunkelbraun mit gelber Bindenzeichnung. | 58 <i>Clytus</i> Laich. |
| 25 | F. dick und kräftig, mindestens ab dem 5. Gld. sind die einzelnen F.Gld. zum Ende hin kontinuierlich eckig erweitert. | 60 <i>Plagionotus</i> Muls. |
| — | F. dünn, die Gld. nicht kontinuierlich eckig erweitert, höchstens an der Spitze in einen Dorn ausgezogen. | 26 |
| 26 | Hsch. deutlich schmaler als die Fld.; Fld.Basis mit buckelartiger Erhebung; 1. Gld. der H.Tr. nicht viel länger als das 2. und 3. zusammen. | 63 <i>Anaglyptus</i> Muls. |

- Hsch. nicht oder kaum schmaler als die Fld.; Fld.Basis ohne buckelartige Erhebung; 1. Gld. der H.Tr. deutlich länger als das 2. und 3. zusammen. 27
- 27 1. Gld. der H.Tr. länger als die übrigen Gld. zusammen (abzüglich der Krallen). 62 *Isotomus* Muls.
- 1. Gld. der H.Tr. kürzer als die übrigen Gld. zusammen (abzüglich der Krallen). 61 *Chlorophorus* Chev.
- 28 Hsch.H.Rd. in der Mitte mit zwei hochstehenden Zähnen. (35 *Penichroa* Steph.)
- Hsch.H.Rd. in der Mitte ohne hochstehende Zähnen. 29
- 29 Hsch. so lang wie breit oder länger als breit. 30
- Hsch. breiter als lang. 31
- 30 F. deutlich kürzer als der Körper, F.Gld. zum F.Ende hin kürzer und dicker werdend. 44 *Deilus* Serv.
- F. länger als oder fast so lang wie der Körper, bis zum Ende hin mit schlanken Gld. 34 *Gracilia* Serv.
- 31 3. und 4. F.Gld. sehr kurz, 5. F.Gld. fast so lang wie das 3. und 4. zusammen (Abb. 99, F. 47:1). 47 *Anisarthron* Redtb. (U.Fam. *Spondyliinae*)
- 5. F.Gld. viel kürzer als 3. und 4. zusammen. 32
- 32 V.Hü. durch einen Fortsatz der V.Br. in ganzer Länge getrennt. 33
- Fortsatz der V.Br. kurz, die V.Hü. nicht in ganzer Länge trennend. 40
- 33 V.Hü. durch einen breiten Fortsatz der V.Br. weit voneinander getrennt. 48 *Hylotrupes* Serv.
- V.Hü. nur durch einen schmalen Fortsatz der V.Br. getrennt. 34
- 34 Augen grob facettiert, granuliert erscheinend. 35
- Augen fein facettiert, glatt erscheinend. 36
- 35 Fld. gleichmäßig fein behaart, jederseits mit mindestens 2 schwachen Längsrippen. 8 *Arhopalus* Serv. (U.Fam. *Spondyliinae*)
- Fld. fleckig behaart oder mit einer symmetrischen Zeichnung, stets ohne Längsrippen. 33 *Trichoferus* Woll.
- 36 3. F.Gld. kürzer oder höchstens so lang wie das 4.; Fld. gelb und schwarz gezeichnet. 52 *Semanotus* Muls.
- 3. F.Gld. deutlich länger als das 4.; Fld. einfarbig. 37
- 37 Der ganze Körper rötlichgelb, nur die Augen schwarz. 51 *Leioderes* Redt.
- Körper anders gefärbt. 38
- 38 Fld. mit mehreren deutlichen Quereindrücken. 53 *Callidium* F. pars
- Fld. ohne Quereindrücke. 39
- 39 Fld. stark abgeflacht, Oberseite kahl erscheinend, mit unauffälliger, kurzer Behaarung. 49 *Ropalopus* Muls. pars (*Rhopalopus* auct.)
- Fld. gewölbt, Oberseite mit deutlicher Behaarung. 50 *Pronocera* Motsch.
- 40 Fld. grob punktiert, meist runzelig; Hsch. dicht und grob punktiert. 53 *Callidium* F. pars
- Fld. und Hsch. fein punktiert. 41

- 41 Hsch. an der Basis deutlich eingeschnürt; Schl. nicht keulenförmig verdickt. 56 *Lioderina* Ganglb.
- Hsch. an der Basis nicht deutlich eingeschnürt; Schl. keulenförmig verdickt. 55 *Phymatodes* Muls.

14:12 33. Gattung: *Trichoferus* Wollaston

Der Gattungsname bleibt erhalten. Typusart und einziger Vertreter der Gattung *Hesperophanes* Mulsant, 1839, in Europa ist die mediterrane Art *sericeus* (F.).

In Wärmegegenden des Oberrheins konnte *pallidus* Ol. zwischen 1990 und 1992 in zahlreichen Exemplaren erstmals im Elsaß nachgewiesen werden.

9:47 36. Gattung: *Axinopalpis* Dupont & Chevrolat

Autor der Gattung ist Dejean, 1835.

9:48 37. Gattung: *Obrium* Dejean

3 *bicolor* Kr. wird aus der G. *Obrium* ausgegliedert und in die

37.a Gattung: *Obriopsis* Müller

gestellt.

9:52 42. Gattung: *Callimellum* Strand

Für *Callimellum* Strand, 1928, hat der ältere Name *Callimus* Mulsant, 1846, einzutreten. Der Artname ändert sich dadurch in *angulatus*.

9:52 43. Gattung: *Cartallum* Serville

Für *Cartallum* Serv., 1834, hat der ältere Name *Certallum* Dejean, 1821, einzutreten.

9:54 47. Gattung: *Anisarthron* Redtenbacher

Autor der Gattung ist Dejean, 1835.

9:55 49. Gattung: *Rhopalopus* Mulsant

Die ursprüngliche Schreibweise des Gattungsnamens ist *Ropalopus*. Alte Meldungen über das Vorkommen von 5 *spenicornis* in Ostfrankreich konnten durch mehrere Wiederfunde im Elsaß bestätigt werden. Auch in Süd-Baden wurde 1994 ein neuer Nachweis erbracht.

9:66 60.b Gattung: *Pseudosphegthes* Reitter

Dies ist die ursprüngliche Schreibweise, nicht *Pseudosphegtes*. Die Gattung ist ohne Klammern zu führen, da im Laufe der letzten Jahre im Südwesten Mitteleuropas aktuelle Vorkommen nachgewiesen werden konnten. Im Elsaß wurde *cinereus* Cast. & Gory in den Jahren 1990 und 1991 vereinzelt gefunden. 1994 und 1995 konnte diese seit dem Ende des letzten Jahrhunderts

in Mitteleuropa verschollene Art auch bei Karlsruhe in mehreren Exemplaren aus Eichen-Wipfelästen gezogen werden.

9:69 64. Gattung: **Purpuricenus** Germar

Von 1 **kachleri** (L.) liegen einige neuere Funde aus dem Elsaß vor.

9:70, 71 Die Gattungstabelle der U.F. **Lamiinae** ist wie folgt zu berichtigen und zu ergänzen:

Lz. 8 u. Lz. 8—: Die Abb. K. 65:7 und K. 66:1 wurden in der Bildleiste vertauscht. K. 65:7 gehört zu *Neodorcadion*, K. 66:1 zeigt einen *Dorcadion*-Kopf.

Lz. 15—: Statt „1 Fld.Gld.“ muß es heißen „1. F.Gld.“.

Lz. 17 u. 17— sind wie folgt zu ersetzen:

17 F. nur mit kurzen Haaren besetzt. 76 **Calamobius** Guér.
— F. unterseits mit längeren, abstehenden Wimperhaaren besetzt. 17a

17a 1.—3. Gld. der V.Tr. zusammen mindestens so lang wie die V.Schn. (Abb. 100, V.Schn. 76a:1), Körper sehr schmal (76a:1).

76.a **Theophilea** Pic

— 1.—3. Gld. der V.Tr. zusammen deutlich kürzer als die V.Schn. (Abb. 100, V.Schn. 81:7), Körper breiter. 81 **Agapanthia** Serv.

9:73 65. Gattung: **Dorcadion** Dalman

Die bisher in Klammern geführte Art **arenarium** Scop. wurde Ende der achtziger Jahre in der südlichen Steiermark gefunden und ist als Nr. 8 zu führen.

9:78 72. Gattung: **Stenidea** Mulsant

Von der wärmeliebenden Art **genei** (Arag.) konnten zwischen 1982 und 1995 mehrere Exemplare im südlichen Burgenland und in der südlichen Steiermark nachgewiesen werden.

9:79 74. Gattung: **Anaesthetis** Mulsant

Autor der Gattung ist Dejean, 1835.

75. Gattung: **Pogonocherus** Dejean

Der Gattungsname bleibt erhalten. *Eupogonocherus* Linsley ist ein Synonym von **Pogonocherus** Zett.

9:81 Einfügen: 76.a Gattung: **Theophilea** Pic

HEYROVSKY, L. (1967): *Theophilea cylindricollis* Pic, eine neue Bockkäfergattung für Mitteleuropa (Col., Cerambycidae). — Acta ent. bohemoslov. 64: 235.

SEKERA, J. (1975): *Theophilea cylindricollis* Pic, (Col.Cerambycidae), novy druh tesarika na uzemi CSSR, eine neue Art für die Tschechoslowakei. — Zpravy Ceskoslov. spol. entomol. CSAV 11: 69–70.

HLADIL, J. (1988): A new Central European species of the genus *Theophilea* Pic (Coleoptera, Cerambycidae). — Annot. zool. bot. Bratislava 188: 1–5.

Körper lang und schmal. Hsch. zylindrisch, länger als breit, ohne Seitenhöcker. F. 12gliedrig, die unterseits mit längeren Wimperhaaren besetzt sind und das Fld.Ende deutlich (♂) oder nur wenig (♀) überragen.

K., Hsch., F., B. u. U.S. schwarz; K. u. Hsch. dicht punktiert; Augen sehr klein; Fld. metallisch glänzend, dunkelblau oder dunkelgrün, zum Ende hin zugespitzt, dicht punktiert und spärlich behaart; Beine mit langen Tr.; 5,5–8 mm. Seltene Art, die nur im südöstlichen Mitteleuropa (Süd-Slowakei, Süd-Ungarn) auftritt. V.–VI., an Gräsern in Steppenbiotopen, oft gemeinsam mit *Calamobius filum*. Larve vermutlich in den Wurzeln von verschiedenen Graminaeen (*Carex*, *Agropyron* etc.). 1 **subcylindricollis** Hladil (76a:1)

Anm.: Die von HEYROVSKY und SEKERA gemeldete Art *T. cylindricollis* Pic kommt in M.E. nicht vor.

9:85 81. Gattung: **Agapanthia** Serville

KRATOCHVIL, J. (1985): Two new European species of Cerambycidae (Coleoptera). — Ann. zool. bot. Bratislava 167: 1–7.

6 **cardui** wurde in neuerer Zeit in die überwiegend mediterran verbreitete Art **cardui** (Linnaeus, 1767) und in 6a **pannonica** Kratochvil, 1985, aufgespalten. Nach bisheriger Kenntnis tritt in Mitteleuropa nur 6a **pannonica** auf. Zur weiteren Klärung der Situation wird hier ein Schlüssel zur Trennung der beiden Arten angegeben:

— Penis in Seitenansicht annähernd S-förmig geschwungen, nur am Ende ventral abgeflacht (Abb. 101, Gen. 81:6); Penisende lang und spitz ausgezogen (Gen. 81:6); Fld. im allgemeinen zum Ende hin deutlich konisch verengt (Abb. 101, Fld. 81:6). (6 **cardui** (L.))

— Penis in Seitenansicht nicht S-förmig geschwungen, sondern ventral winklig abgebogen und ab dem Winkelnick abgeflacht (Abb. 101, Gen. 81:6a); Penisende breit abgerundet (Gen. 81:6a); Fld. bis weit nach hinten annähernd parallelseitig und zum Ende hin abgerundet (Abb. 101, Fld. 81:6a). 6a **pannonica** Kratochvil

Von 7 **violacea** wird von einigen Autoren die Art **intermedia** Ganglb. abgetrennt. Bei den blauen Agapanthien der näheren **violacea**-Gruppe handelt es sich offenbar um einen Arten- oder Rassenkomplex, bei dem die Zuordnung und Bewertung einzelner „Formen“ noch nicht hinreichend geklärt ist.

Die südosteuropäische Art 8 **leucaspis** konnte 1992 im nördlichen Burgenland und damit erstmals sicher in Österreich nachgewiesen werden.

9:89 84. Gattung: **Oberea** Mulsant

KRATOCHVIL, J. (1989): A new species of *Oberea* (Coleoptera, Cerambycidae) from Europe. — Ann. zool. bot. Bratislava 191: 1–4.

9:90 2 **pedemontana** wurde in der Steiermark, dem Südburgenland und in Kärnten nachgewiesen; die Klammern können entfallen.

9:90 Von 5 **euphorbiae** (Germ.) ist die Art 5a **moravica** Kratochvil, 1989, abzutrennen. In M.E. konnte die neu beschriebene Art bisher in Südmähren, in der Westslowakei und in Niederösterreich nachgewiesen werden. Während

euphorbiae offensichtlich nur an *Euphorbia palustris* lebt, konnte *moravica* – zumindest in Österreich – nur an *Euphorbia lucida* festgestellt werden.

Ab Lz. 5 ist der Schlüssel zu ersetzen:

- 5 Flügeldeckenscheibe bis ins letzte Viertel der Fld. deutlich längsreihig punktiert; Punktierung dabei grob und regelmäßig (Abb. 101, Fld. 84:6).

6 *erythrocephala* (Schrk.)

- Flügeldeckenscheibe höchstens bis zur Mitte regelmäßig längsreihig punktiert (Abb. 101, Fld. 84:5, 84:5a).

- 6 Punktierung der Fld. fein und unregelmäßig (Fld. 84:5); Hsch. und Fld. mit dichter, grauer oder gelbgrauer Grundbehaarung; K. im Scheitelbereich oft rot oder rötlichgelb gefärbt; Penis zum Ende hin abgerundet, Parameren kurz und konisch (Gen. 84:5). 5 *euphorbiae* (Germ.)

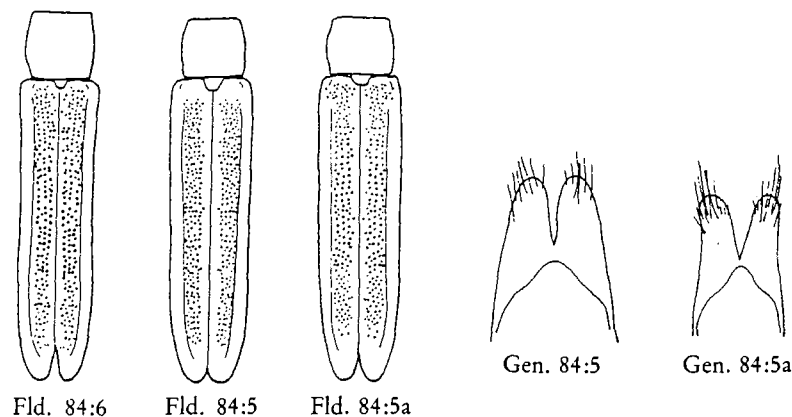
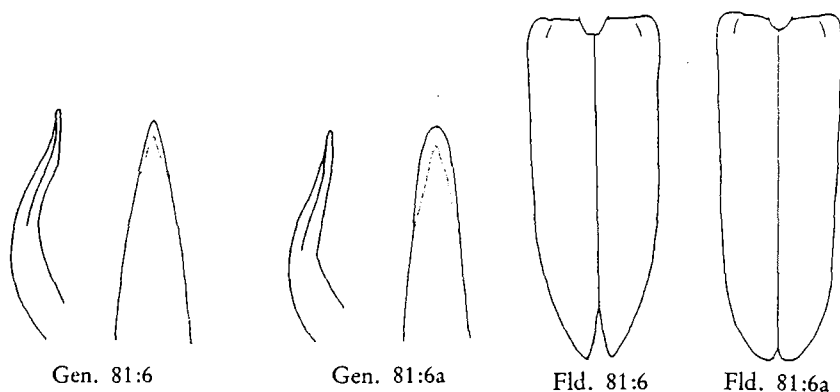


Abb. 101: 81 *Agapanthia*: Genitalien und Flügeldecken von 6 *cardui*, 6a *pannonica*; 84 *Oberea*: Flügeldecken und Genitalien von 5 *euphorbiae*, 5a *moravica*, 6 *erythrocephala*. (Originale).

- Punktierung der Fld. gröber und auffälliger (Fld. 84:5a); Hsch. und Fld. mit feiner, zerstreuter Grundbehaarung; K. stets mit schwarzem Scheitel, nur die Mundteile und der untere Stirnbereich rot oder orange; Penis zum Ende hin zugespitzt, Parameren gestreckter und mehr parallelschief (Gen. 84:5a). 5a *moravica* Kratochvil

9:91

86. Gattung: *Phytoecia* Mulsant

9:92 Von 10 *virgula* (Charp.) konnte 1991 ein Exemplar auf einem Trockenstandort in Niederbayern nachgewiesen werden. 1994 wurde die Art in der Elbe-Talaue an drei Fundorten im südwestlichen Mecklenburg-Vorpommern von *Tanacetum* gekeschert.

9:94

14:13

87. Gattung: *Tetrops* Kirby

Der Name 1 *praeusta* (L.) ist in *praeustus* zu korrigieren, da der auf „ops“ endende Gattungsname männlich ist.

88. FAMILIE: CHRYSOMELIDAE

VON HORST KIPPENBERG

(Alticinae von MANFRED DÖBERL)

9:123

(Gattung: *Stylosomus* Suffrian)

Die Gattung ist in S.Tirol mit der Art *ilicicola* Suffr. vertreten. Sie stimmt in der Tr.Bildung, Fld.Behaarung und Färbung mit *minutissimus* (Germ.) überein und unterscheidet sich von dieser Art außer durch die Größe hauptsächlich durch eine leichte Quervertiefung in der M. des Hsch., die diesem ein welliges Aussehen gibt. Die Schl. können angedunkelt sein. Die Größe wird mit 1,5–2,2 mm angegeben; *ilicicola* wird von *Quercus*, hingegen *minutissimus* von *Erica* gemeldet. Eine kritische Bewertung beider Taxa steht noch aus.

14:29

13. Gattung: *Smaragdina* Chevrolat

In der 2. Zeile muß es „Lz.“ statt „Aed.“ heißen.

9:125

17. Gattung: *Cryptocephalus* O.F. Müller

9:138, 142

14:39, Lz. 54 + 54 a: Die Merkmale zur Trennung von 63 *pygmaeus* F. und 64 *vittula* Suffr. sind nicht spezifisch scharf, sondern zeigen Übergänge (Hsch.Punktur, Fld.Zeichnung und Körperform), der Aed. ist ohnehin weitgehend übereinstimmend. Beide Taxa wurden daher bereits verschiedentlich zusammengefaßt, so z.B. von WEISE (Naturgesch. d. Ins. Deutschl. IV, 1893), REITTER (Fauna Germ. V, 1912) und zuletzt WARCHAŁOWSKI (1991). Diese Auffassung erscheint sinnvoll und wird hier übernommen. 63 *pygmaeus* F. (*vittula* Suffr.)

Es bleibt allerdings unbefriedigend, daß (mindestens) 8 Pflanzenarten aus 3 Familien als Fraßpflanzen genannt werden.

9:142 Lz. 65: *scapularis* Suffr. ist nördlich bis nach S.Tirol verbreitet.

9:148

14:40

9. Unterfamilie: Chrysomelinae

DACCORDI, M. (1994): Notes for Phylogenetic Study of Chrysomelinae, and a list of all the known Genera – Proceed. 3th Intern. Sympos. on the Chrysomelidae, Beijing 1992 / Leiden 1994: 60–84.

STEINHAUSEN, W. (1996a): Versuch einer Übereinstimmung imaginaler und larvaler Systeme (Col.: Chrysomelinae) – Verhandl. 14. Int. Sympos. über Entomofaunistik in Mitteleuropa, München 1994: 261–263.

STEINHAUSEN, W. (1996b): Vergleichende Morphologie der Puppen der Blattkäfer-Unterfamilie Galerucinae (Col., Chrys.) – Ent. Nachr. Ber. 40: 19–22.

DACCORDI ordnet die Unterfamilie **Chrysomelinae** unter phylogenetischen Gesichtspunkten neu und gliedert sie dabei in die beiden Triben **Timarchini** und **Chrysomelini**. Jüngste Ergebnisse aus der Larval- und Pupal-Systematik (STEINHAUSEN) bestätigen diese Aufteilung; sie führen außerdem zu einer veränderten Gruppierung innerhalb der Chrysomelini:

Gruppe	1	2	3
Gattungen	Leptinotarsa	Gastrophysa	Goniocetena
	Chrysolina	Phaedon (incl. Neophaedon, Sternoplatys)	Colaphus
	Oreina	Prasocuris und Hydrothassa	Sclerophaedon
	Crosita	Chrysomela	Entomoscelis
		Linacidea	
		Plagiodes	
		Phratora	

Abb. 102: Gruppierung der Gattungen der U.F. Chrysomelinae.

Diese Gruppierung ist überzeugend fundiert. Sie bedarf in den Details jedoch noch der Ausarbeitung, bevor aus ihr ein phylogenetisches Dendrogramm abgeleitet werden kann. Es bietet sich an, die Spalten 1, 2 und 3 in den Rang von Subtriben zu stellen und die innerhalb dieser Subtriben unterscheidbaren Gruppen (horizontale Trennstriche) verschiedenen Gattungsgruppen zuzuordnen (Abb. 102).

14:40

23. Gattung: Chrysolina Motschulsky

14:42 Lz. 6–: In der 2. Zeile ist der Name „*crassicornis*“ durch „*latecincta*“ zu ersetzen.

14:48 Lz. 24: In der 5. Zeile muß es heißen „♀ glänzender“ anstelle ♂.

14:54, 55 12 *cerealis* (L.) nicht (Küst.).

14:58 Lz. 56–: 17 *globosa* (Panz.) ist für Bayern (Berchtesgaden und Bayerischer Wald) bestätigt. Die Art lebt an Lamiaceen z. B. an *Salvia glutinosa*.

14:52 Lz. 39; 14:53 Lz. 42–, Abb. 12; 14:59, Abb. 15: 21b *hemisphaerica* (Germ.) ist ein jüngerer Homonym und muß ersetzt werden. Der Artkomplex erhält den Namen 21 *purpurascens* (Germ.), für die Rasse *hemisphaerica* (Germ.) s.str. tritt der Name *rufocuprea* (Suffrian) ein.

9:165

14:65

26. Gattung: Oreina Chevrolat

DACCORDI (1994) zieht **Oreina** zu **23 Chrysolina**, wobei die U.Gattungen von *Oreina* als U.G. bei *Chrysolina* eingereiht werden. Diesem auch schon von anderen Autoren gemachten Vorschlag wird hier nicht gefolgt (vgl. Bd. 14:58). Die Problematik liegt darin begründet, daß die überwältigende Vielgestaltigkeit der Arten bei *Chrysolina* eine scharfe morphologische Abgrenzung dieser nahezu monströsen Gattung sehr schwierig macht und eine befriedigende Lösung bisher verhindert hat. Von daher ist zwar vertretbar, eng benachbarte Gruppen wie *Oreina* mit einzubeziehen – zwingend ist dies jedoch nicht. Es scheint vielmehr sinnvoll, *Oreina* als eine wenigstens einigermaßen abgegrenzte Einheit auch weiterhin im Gattungstatus zu belassen und die noch ausstehende strukturelle Klärung bei *Chrysolina* abzuwarten.

9:173, Lz. 21–

14:80 Lz. 16–: 11 *melanocephala* (Duftschmid nec Degeer) ist durch *melancholica* (Heer) zu ersetzen. An die Stelle von f. *melanocephala* (Duft.) s.str. tritt der Name f. *neomelanocephala* Kipp.

9:175

14:80

29. Gattung: Phaedon Dahl

9:176 Lz. 5–: *armoraciae* var. *salicinus* ist als eigene Art 3a *salicinus* Heer zu betrachten.

Lz. 6 und 6–: Die Subgenera *Neophaedon* und *Sternoplatys* werden von DACCORDI (1994) als selbständige Gattungen aufgefaßt.

29.a Gattung: Neophaedon Jakobson

mit der Art 1 *pyritus* (Rossi).

29.b Gattung: Sternoplatys Motschulsky

mit der Art 1 *segnis* (Weise).

9:178

31. Gattung: Hydrothassa Thomson

Diese Gattung stellt DACCORDI als U.G. *Hydrothassa* in die

9:179

32. Gattung: Prasocuris Latreille

mit den entsprechend umnummerierten Arten 3 *glabra* (Hbst.), 4 *marginella* (L.), 5 *hannoverana* (F.), 6 *flavocincta* (Brullé).

14:84

35. Gattung: Goniocetena Chevrolat

Lz. 11: Bei 3 *holdhausi* (Leeder) kann der Hsch. komplett schwarz sein (das trifft wahrscheinlich auch auf die vikariante Art 2 *kaufmanni* (Mill.) zu).

Der äußere Unterschied zur gleichartig gefärbten 1 *flavicornis* (Suffr.) liegt dann in der Punktur von Hsch. und Fld.; dabei ist insbesondere die dichte, unruhige und oft fast rugulose Punktur für *holdhausi* (und *kaufmanni*) charakteristisch.

9:193

14:88

10. Unterfamilie: **Galerucinae**

Gattungstabelle

(Die Hinweise auf Detaildarstellungen beziehen sich auf Abb. 103).

- 1 Hsch. mit vollständiger, tiefer Querfurche, Furche in der Mitte grubig vertieft; O.S. unbehaart und hell, auch F. und B. mindestens partiell hell; 1. F.Gld. beim ♂ ± verdickt. (Aulacophora Chevrolat)
(Die Art *foveicollis* (Luc.) ist in Europa mediterran verbr. und erreicht nach N. die dalmatinische Küste. 5–8 mm. An Cucurbitaceen).
- Hsch. ohne oder nur mit unvollständiger Querfurche. 2
- 2 S.Rd.Kante der Fld. von oben fast in ganzer Länge sichtbar; Hsch. meist mit deutlichen Gruben oder groben Unebenheiten. 3
- S.Rd.Kante der Fld. seitlich untergebogen und von oben höchstens zur Fld.Spitze hin sichtbar; Hsch. ohne reguläre, markante Gruben (n.s. jedoch mit individuellen Vertiefungen), Scheibe unbehaart und höchstens fein punktiert; Fld. kahl oder nur mit einzelnen Härchen in der hinteren Hälfte und entlang der S.; F. stets schlank, fadenförmig. 12
- 3 Hsch. ohne reguläre Gruben, n.s. jedoch mit individuellen, kleinen Unregelmäßigkeiten; Körper und Gliedmaßen dunkel; O.S. dunkel metallisch violett bis grünlich; Hsch. und Fld. einheitlich dicht und fein punktiert, unbehaart. 46 *Agelastica* Chevrolat
- Hsch. mit markanten Gruben oder Unebenheiten, mindestens aber mit einer Kette länglicher Eindrücke vor der Basis; Körper hell oder mehrfarbig oder dunkel, dann aber ohne Metallglanz und mit grober Fld.Punktur. 4
- 4 3. F.Gld. wesentlich kürzer als das 4. (F. 47:1); Hsch. äußerst fein punktiert, fast glatt mit zwei tiefen Punktgruben in der hinteren Hälfte, vorne ungerandet; O.S. unbehaart. 5
- 3. F.Gld. fast so lang wie das 4. oder länger (F. 39:3, F. 39a:1); Hsch. deutlich (oft grob und dicht) punktiert oder chagriniert, stark uneben; O.S. kahl oder behaart. 6
- 5 Fld. intensiv metallisch grün bis bläulich, 1. Gld. der H.Tr. gestreckt dreieckig, wesentlich kürzer als der innere Augenabstand (H.Tr. 47:1). 47 *Sermylassa* Reitter
- Fld. meist mehrfarbig oder hell, 1. Gld. der H.Tr. sehr schlank, fast parallel und nur wenig kürzer als der innere Augenabstand (H.Tr. *Diabrotica*). (Diabrotica Chevrolat)

Von dieser artenreichen amerikanischen Gattung ist die als bedeutender Landwirtschaftsschädling (insbesondere Maisschädling = corn rootworm) bekannte Art *virgifera* Lec. in Serbien heimisch geworden. Mit einer weiteren Ausbreitung ist zu rechnen. Körper schlank, 5–8 mm; Fld. eng gefurcht-gerippt, dicht und s. fein punktiert, fast matt; O.S. unbehaart; ± hell gelblich, mit variabler Zeichnung: eine verkürzte Nahtbinde und eine seitliche

Fld.Längsbinde dunkel, F. und B. ± angedunkelt: ssp. s.str.; Fld. ohne dunklen Schulterstrich und Elytren hell: ssp. *zeae* Krysan & Smith. Die Larve schädigt Maiswurzeln.

- 6 Die ersten 3 Gld. der H.Tr. ca. doppelt so lang wie das Klauengld. (ohne Klauen) (wie H.Tr. 47:1). 7
- Die ersten 3 Gld. der H.Tr. deutlich kürzer als die doppelte Länge des Klauengld., Tr. schlank; V.Hü.Höhlen hinten geschlossen; längliche, überwiegend helle Arten (ähnlich 39 *Galerucella*). (*Diorhabda* Weise) (Hierher die in E. mediterrane Art *elongata* (Brullé) (Hsch. und Fld. hell, kahl), die auch Dalmatien und N.Italien bewohnt).
- 7 V.Hü.Höhlen hinten geschlossen; Außenseite der H.Schn. nicht dicht gedrängt, sondern aufgelockert punktiert und behaart, ± uneben und glänzend; B. stets dunkel; relativ plumpe Arten mit kräftigen B. und F.; nicht kleiner als ca. 6 mm; die größeren Arten häufig besonders grob punktiert und mit gerippten Fld. 41 *Galeruca* O.F.Müller
- V.Hü.Höhlen hinten offen; Außenseite der H.Schn. gedrängt punktiert und behaart, ± matt (daneben können glänzende, kielförmige Leisten an der Außenkante vorhanden sein); B. selten vollständig dunkel. 8
- 8 Hsch. und Fld. unbehaart. 42 *Lochmaea* Weise
- Fld. fein und ± dicht behaart. 9
- 9 3. F.Gld. etwa so lang wie das 4. oder ein wenig kürzer (F. 39a:1); zentraler Zwillingssstirnhöcker oberhalb der F. markant dunkel abgesetzt, glänzend. 39.a *Xanthogaleruca* Laboissière
- 3. F.Gld. länger als das 4. (F. 39:3); zentraler Zwillingssstirnhöcker ± hell, zum Teil nur undeutlich ausgebildet. 10
- 10 K. vor und hinter den Augen nur wenig verengt und dadurch auffallend dick (K. 40:1); O.S. matt chagriniert mit sehr feiner, dichter und unauffälliger Punktur, Behaarung dicht, seidig und auf den Fld. in wechselnden Richtungen gelagert (wolzig); U.S. hell. 40 *Pyrrhalta* Joannis

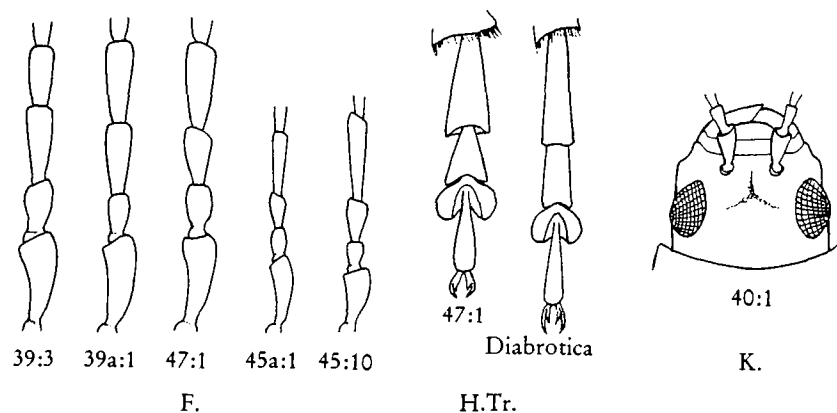


Abb. 103: Bestimmungsmerkmale 10. U.F. Galerucinae. (Originale).

- K. vor und hinter den Augen normal verengt; Fld. mit normaler, deutlicher Punktierung, Behaarung nicht wolzig; U.S. mindestens teilweise schwärzlich. 11
- 11 Scheibe des Hsch. behaart. **39.b Neogalerucella** Chûjô
- Scheibe des Hsch. mit glattem, unbehaartem M.Fleck.
- 39 Galerucella** Crotch
- 12 Fld. ohne deutlich abgesetzte Epipleuren; O.S. hell, Fld. mit 2 oder 4 dunklen Makeln; Hsch. vorne ungerandet. **43 Phyllobrotica** Chevrolat
- Fld. wenigstens in der vorderen Hälfte mit deutlich abgesetzten Epipleuren und bei unseren oberseits hellen Arten ohne dunkle Makeln. 13
- 13 Größere Art(en) ab ca. 6 mm; V.Hü. durch eine schmale Leiste von der V.Br. getrennt. **44 Exosoma** Jacoby
- Kleinere Arten bis ca. 6 mm, V.Hü. aneinanderstehend; die ♂♂ n.s. mit besonders langen F. und hervortretenden Augen. 14
- 14 3. F.Gld. viel länger als das 2. (F. 45:10); Hsch. vorne fein aber deutlich gerandet. **45 Luperus** Geoffroy
- 3. F.Gld. nur etwa so lang wie das 2. (F. 45a:1); Hsch. vorne ungerandet oder höchstens mit einer unklaren, ± untergebogenen Rd.Linie. 15
- 15 V.Hü.Höhlen hinten offen; bei unseren Arten O.S. zweifarbig (außer bei melanistischen Formen) und Fld. nicht stahlblau.
- 45.a Calomicrus** Dillwyn
- V.Hü.Höhlen hinten geschlossen; O.S. stahlblau bis blaugrün.
- 48 Euluperus** Weise

9:194 **39. Gattung: Galerucella** Crotch

GRESSIT, J.L. & KIMOTO, Sh. (1963): The Chrysomelidae of China and Korea 2 (Pac.Ins.Mon. 1b) — Bishop Mus., Honolulu, 438 S.

Neue Ergebnisse der Pupalsystematik (STEINHAUSEN i.litt.) stützen die Auffassung von GRESSIT & KIMOTO (1963) und KIMOTO (1989) (s. Bd. 14), wonach die Arten der bisherigen U.G. *Galerucella* Crotch s.str. deutlich verschieden sind von denen der bisherigen U.G. *Neogalerucella* Chûjô. Die U.G. *Neogalerucella* muß daher aus der Gattung *Galerucella* herausgenommen werden, welche damit auf die bisherige U.G. *Galerucella* s.str. reduziert ist. Zugleich ergibt sich aus der Puppenmorphologie, daß *Neogalerucella* mit *Pyrrhalta* Joannis und *Lochmaea* Weise eine eng verwandte Gruppe bildet. Da sich aber die Imaginalstadien von *Neogalerucella* und *Pyrrhalta* klar unterscheiden, erscheint es nicht angebracht, beide zu vereinigen (wie GRESSIT & KIMOTO vorschlagen). *Neogalerucella* wird statt dessen als eigenständige Gattung eingeführt. Mit der gleichen Begründung bleibt auch *Lochmaea* als selbständige Gattung erhalten.

14:88, 89 **39.b Gattung: Neogalerucella** Chûjô

mit den mitteleuropäischen Arten 1 *lineola* (F.), 2 *calmariensis* (L.), 3 *pusilla* (Duft.) und 4 *tenella* (L.)

14:92

11. Unterfamilie: **Alticinae**

VON MANFRED DÖBERL

DÖBERL, M. (1995): Der heutige Alticinae-Artenbestand der Schweiz. — Mitt. ent. Ges. Basel N.F. 45 (2): 42–96.

DOGUET, S. (1994): Faune de France — 80 — Coleoptera, Chrysomelidae vol. 2 Alticinae 694 pp. Paris.

GRUEV, B. & DÖBERL, M. (1997): General distribution of the flea beetles in the Palearctic Subregion. — Scopolia Nr. 37: 1–496; Ljubljana.

9:208

49. Gattung: Phyllotreta Chevrolat

9:209 Lz. 7: Von 5 *undulata* Kutsch. wurden völlig schwarze Stücke (f. *nigroconcolor*) oder schwarze Stücke mit Resten der gelben Längsbinde am Fld.Absturz (f. *evanescens*) in der Steiermark an *Arabis alpina* gefangen.

9:212 Lz. 28: Neben *diademata* und *astrachanica* ist auch *undulata* f. *nigroconcolor* zu beachten. Letztere besitzt jedoch kürzere H.Schn. Sie sind so lang wie die letzten 4 F.Gld. Bei *diademata* und *astrachanica* sind sie so lang wie die letzten 5 F.Gld.

17a *astrachanica* wurde inzwischen auch in Tschechien gefunden.

9:214

50. Gattung: Aphthona Chevrolat

14:96 Die Abb. 104 bringt ergänzende Genitaldarstellungen zu 2a *beckeri* (1–3) und 7 *lutescens* (4–6).

9:216 Lz. 11–: 7 *lutescens* kommt sehr selten auch in einer einheitlich pechbräunlichen Form vor (f. *piceoconcolor*). Bei der Bestimmung gelangt man zu *beckeri*. *A. lutescens* ist jedoch mit 2–2,6 mm wesentlich kleiner. Im Zweifelsfall ist Genitalüberprüfung anzuraten. (Abb. 104:4–6).

9:216 Lz. 14: 17 *coerulea* (Geoffr.) muß *nonstriata* (Goeze, 1777) heißen.

9:217 Lz. 22: 13 *cyarella* (Redt.) muß *atrocaerulea* (Stephens, 1831) heißen.

14:96 Zeile 15 v.o. ist zu streichen — *czwalinai* wie in 9:218 ist richtig.

14:96

51. Gattung: Longitarsus Berthold

DOGUET, S. (1993): Rehabilitation de *Longitarsus helvolus* Kutschera 1863, espèce distincte de *Longitarsus membranaceus* (Foudras 1860). — Ent. gall. 4: 45–46.

Neue/ergänzende Genital-Abbildungen werden für folgende Arten gegeben:

15b *helvolus* (Abb. 104, 11–13), 15 *membranaceus* (Abb. 104, 14–16), 53 *parvulus* (Abb. 104, 7, 8) und 45 *rubellus* (Abb. 104, 9, 10).

14:99 Lz. 14–: Hierher auch eine dunkle Form von *symphyti* (Lz. 55), kenntlich an den auffällig langen Fühlern.

14:101 Bei Lz. 26– anfügen: Bei auffällig langen Fühlern vgl. *symphyti* (Lz. 55)!

14:102 Bei Lz. 29– anfügen: bei gerader Unterkante der Hinterschienen vgl. *plantagomaritimus* (Lz. 73–)!

14:103 Lz. 37: DOGUET (1993) hat nachgewiesen, daß *helvolus* Kutschera, bisher als Synonym zu *membranaceus* (Foudras) gestellt, eine gute Art ist. Bei

membranaceus sind Hsch. und Fld. deutlich punktiert. Die H.Schenkel sind etwas dunkler als die V.- oder M.Schenkel; letztes Tarsenglied und Klauenglied verdunkelt, ebenso die letzten 5–6 F.Gld. Der Aedoeagus ist in der Seitenansicht leicht geknickt, die Mittelrinne auf seiner Unterseite ist in ihrem Mittelteil deutlich verengt. Der Duktus der Spermathek zeigt eine Tendenz zu größerer Komplexität der Windungen (Abb. 104, 14–16). 1,8–2,1 mm. Verbreitung: Deutschland, Frankreich, England. Nach DOGUET an schattigen Plätzen, z.B. Waldränder, Hecken, auf dem Salbei-Gamander, *Teucrium scorodonia*. Die genaue Verbreitung in M.E. ist noch nicht geklärt.

15b *helvolus*: Das ganze Tier ist hell roströtlich, lediglich die Oberlippe ist wie bei *membranaceus* etwas gebräunt; die Oberseite ist erloschen punktiert, fast glatt. Die Tarsenglieder sind einfarbig hell, lediglich das Klauenglied ist zuweilen an der Spitze schwach verdunkelt; die letzten 3–4 F.Gld. sind schwach gebräunt. Der Aedoeagus ist in der Seitenansicht gleichmäßig schwach gebogen, die Mittelrinne auf seiner Unterseite in ganzer Länge subparallel. Der Duktus der Spermathek ist etwas einfacher gewunden als bei *membranaceus* (Abb. 104, 11–13). 1,5–2,1 mm. Verbreitung: Deutschland, Ungarn, N.Italien, Jugoslawien, Frankreich und Schweiz. Nach DOGUET an xerothermen Kalkhängen auf dem Echten Gamander, *Teucrium chamaedrys*. Die genaue Verbreitung in M.E. ist noch nicht geklärt.

14:103 Lz. 38: Als Fraßpflanze des 16 *nanus* wurde *Teucrium montanum* festgestellt.

14:105 Lz. 52: 25a *celticus* wurde auch in Tschechien gefunden.

14:106 Lz. 55: Neben sehr hellen Stücken kommen bei 4 *symphyti* auch pechbraune bis pechschwarze Stücke vor: f. *obscura*.

Lz. 59–: 21 *nervosus* (Woll.) et ssp. *cerinthes* (Schränk) muß *cerinthes* (Schränk, 1798) heißen.

14:111

52. Gattung: *Altica* Müller

KANGAS, E. & RUTANEN, I. (1993): Possibilities for identification of females of the Finnish species of *Altica* Mueller. – Entomologica Fennica 4: 115–129.

14:111 Unter „S. 233“ Lz. 10: *cornivorax* wurde inzwischen auch in Polen gefunden.

14:112

57. Gattung: *Asiorestia* Jacobson

Ergänzende Abbildungen werden für folgende Arten gegeben:

4a *crassicornis* (104: 17, 18) und 2a *impressa* (104: 19, 20).

9:239 Lz. 4: Hierher 4a *crassicornis* (Faldermann, 1837), von *ferruginea* und *motschulskii* (*sublaevis* auct.) zu trennen durch den glatten Hsch. Dieser ist auch hinter dem tiefen und ziemlich scharfen Quereindruck nicht punktiert. Bei den ♀♀ ist der Hsch. hinten deutlich breiter als vorne. Die Punktreihen auf den Fld. sind völlig regelmäßig, während bei *ferruginea* gewöhnlich wenigstens die Skutellarreihe gestört ist. Sicherheit gibt die Aed.-Untersuchung (Abb. 104, 17, 18). 3–4 mm. Verbreitung: Spanien, Süd- und Mittel-frankreich, Italien, Schweiz (Tessin), Ungarn, Bosnien, S.Rußland, Kaukasus, ? Lettland. 1987 konnte die Art erstmals in Österreich (Burgenland) nachgewiesen werden.

9:240 Lz. 6–: 2a *impressa* wurde in Deutschland (Württemberg) gefunden. Alte Angaben über Funde in Sachsen und Südbayern werden damit glaubwürdig.

9:243 Lz. 22: Von 8 *rhaetica* äußerlich kaum zu trennen ist 8a *spectabilis* (J. Daniel, 1904) aus der S.Schweiz und N.Italien (s. dazu DÖBERL, 1995).

Lz. 23: Statt: *transsylvanica* richtig: *transilvanica*.

9:245

58. Gattung: *Orestia* Germar

Lz. 3–: 3A *electra* ist ein Komplex mehrerer Arten/Unterarten.

9:251

64. Gattung: *Podagrica* Chevrolat

1983 konnte 4 *menetriesi* (Fald.) im Burgenland erstmals in Österreich nachgewiesen werden.

9:252

65. Gattung: *Mantura* Stephens

Die ursprüngliche Schreibweise von 6 *matthewsi* ist *mathewsi* Curtis.

9:259

67. Gattung: *Sphaeroderma* Stephens

Lz. 1–: Die ssp. *gyllenbali* von 2 *rubidum* wird eingezogen (GRUEV & DÖBERL 1997), die mitteleuropäischen Stücke gehören alle zur Nominatrasse.

9:263

72. Gattung: *Psylliodes* Latreille

Der Gattungsname *Psylliodes* ist als Masculinum zu betrachten, daher erhalten die auf -a endenden Artnamen die Endung -us, ausgenommen *cram-bicola* und *glaber* (anstelle von *glabra*).

9:263 Lz. A: 30 *reitteri* wurde in neuerer Zeit in Tschechien, in der Slowakei und in Deutschland (Sachsen, Brandenburg und nördliches Rheinland) gefunden, darunter mehrfach am Licht.

9:265

14:116 Lz. 7–: 8 *weberi* Lohse, 1956, ist synonym zu 8 *laticollis* Kutschera, 1864 (DÖBERL 1995). Die Verbreitung der *laticollis* stellt sich nun so dar: Bulgarien, Griechenland, Italien, Spanien, Madeira, Marocco, Algerien, Tunesien, Schweiz, Frankreich, Deutschland und England.

9:270 Lz. 35–: 27 *forjulensis* Heikertinger, 1926 gehört als ssp. zu *ram-bouseki* Heikertinger (GRUEV & DÖBERL 1997).

9:273

76. Gattung: *Cassida* Linnaeus

BORDY, B. (1995): *Cassida bergeali*, espèce nouvelle du groupe de *Cassida vibex* L. 1767 – Nouv. Rev. Ent. 12: 243–248.

BORDY, B. (1995): *Cassida leucanthemi* n.sp., espèce jumelle de *C. sanguinosa* Suffrian, 1844 – Bull. Soc. Ent. Fr. 100: 377–383.

9:277 Lz 16: Aus der Verwandtschaft von 11 *vibex* L. wurde eine weitere Art beschrieben, die sich von *vibex* wie folgt unterscheidet:

11 *vibex* L.: kurz oval, Länge: Breite ca. 1,43 (♂) und ca. 1,46 (♀), größer: 5,5–7,5 mm; Schl. auf dem größten Teil ihrer Länge schwarz, häufig nur die Spitze hell, Genitalien (Abb. 105, 76:11), Ductus ejac. mit weniger als 10 Windungen, Ausgang der Samenblase kugelig.

Legende zu Abb. 104: *Aphthona*-, *Longitarsus*- und *Asiorestia*-Arten

- 1 *Aphthona beckeri* Aedoeagus U.S.
- 2 " *beckeri* Aedoeagus seitlich
- 3 " *beckeri* Spermathek
- 4 " *lutescens* Aedoeagus U.S.
- 5 " *lutescens* Aedoeagus seitlich
- 6 " *lutescens* Spermathek
- 7 *Longitarsus parvulus* Aedoeagus U.S.
- 8 " *parvulus* Aedoeagus seitlich
- 9 " *rubellus* Aedoeagus U.S.
- 10 " *rubellus* Aedoeagus seitlich
- 11 " *helvolus* Aedoeagus U.S.
- 12 " *helvolus* Aedoeagus seitlich
- 13 " *helvolus* Spermathek
- 14 " *membranaceus* Spermathek
- 15 " *membranaceus* Aedoeagus U.S.
- 16 " *membranaceus* Aedoeagus seitlich
- 17 *Asiorestia crassicornis* Aedoeagus U.S.
- 18 " *crassicornis* Aedoeagus seitlich
- 19 " *impressa* Aedoeagus U.S.
- 20 " *impressa* Aedoeagus seitlich

(Abb. 1–8 Originale; 9, 10 nach LEONARDI & MOHR; 11–16 nach DOGUET; 17–20 nach HEIKERTINGER)

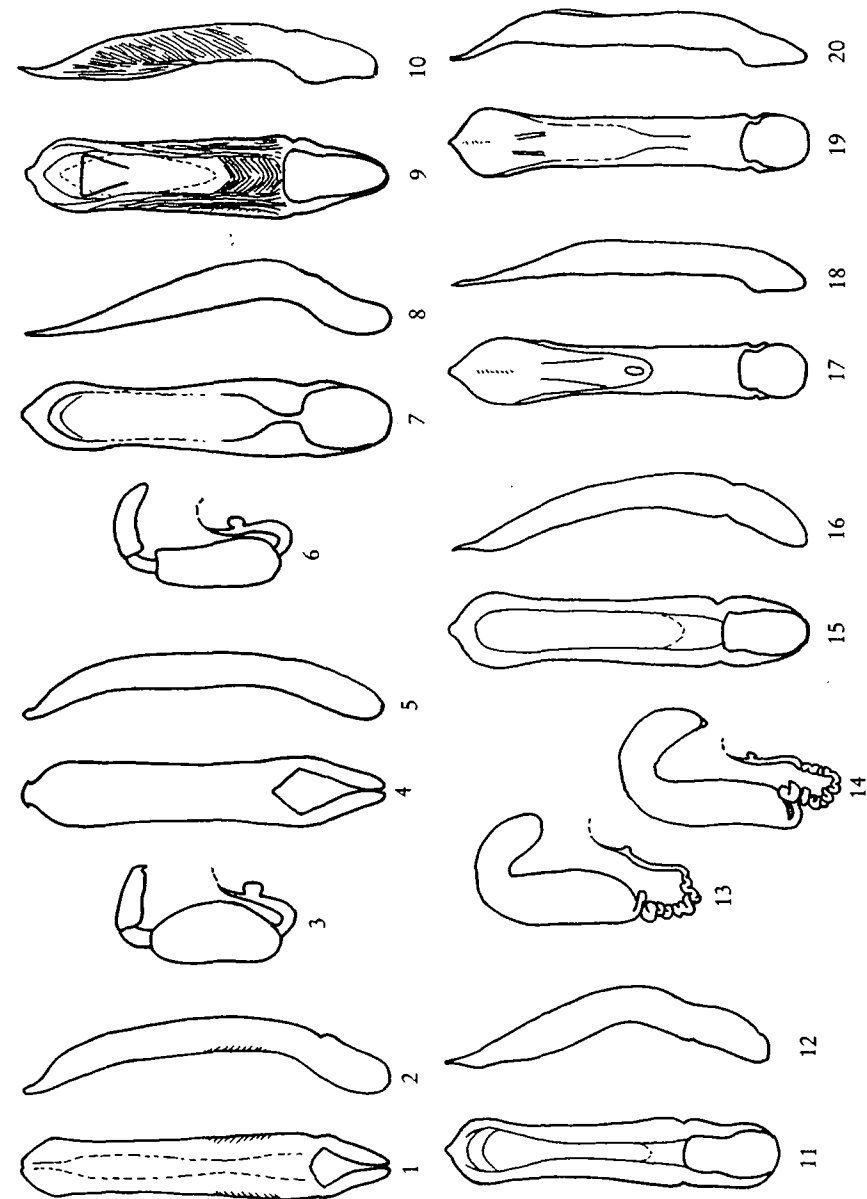


Abb. 104: 50 *Aphthona*: Aedoeagus von 2a *beckeri* (1–3), 7 *lutescens* (4–6); 51 *Longitarsus*: Aedoeagus von 53 *parvulus* (7, 8), 45 *rubellus* (9, 10), 15b *helvolus* (11–13), 15 *membranaceus* (14–16); 57 *Asiorestia*: Aedoeagus von 4a *crassicornis* (17, 18), 2a *impressa* (19, 20). (1–8 Originale, 9, 10 nach LEONARDI & MOHR, 11–16 nach DOGUET, 17–20 nach HEIKERTINGER).

11a *bergeali* Bordy: langoval, Länge: Breite ca. 1,49 (♂) und ca. 1,54 (♀), kleiner: 5,1–6,6 mm; Schl. auf $\frac{2}{3}$ ihrer Länge schwarz, Genitalien (Abb. 105, 76:11a), Ductus ejac. mit 35–50 Windungen, Ausgang der Samenblase schraubenförmig zurückgekrümmt. In Österreich, Frankreich und Polen wie 12 *pannonica* an sehr trockenen Standorten.

9:278 Lz 23: Von 18 *sanguinosa* Suffr. wurde 18a *leucanthemi* Bordy abgespalten, die sich u. a. durch angedunkelte Schl. und eine flach ausgerandete O.Lippe unterscheidet. Sie wurde bisher aus Österreich, Frankreich und Polen nachgewiesen und lebt an trockenen, besonnten Plätzen auf *Leucanthemum vulgare* bis oberhalb 1500 m.

89. FAMILIE: BRUCHIDAE

VON KLAUS-WERNER ANTON

14:144 2. Gattung: *Spermophagus* Schönherr

Lz. 2: Bei 1 *sericeus* ist der Autorenname (Fourcroy) durch (Geoffroy, 1785) zu ersetzen.

14:146 4. Gattung: *Bruchidius* Schilsky

10:17 Lz. 9–: 18 *astragali* (Boh.) muß nach eingehendem Typenstudium durch 18 *varipes* (Boh.) ersetzt werden. *B. varipes* dringt von SO.E. nach Tschechien (Mähren) ein, wo sie nur im Steppengebiet bei Pouzdrany vorkommt.

14:148 Durch Einfügung einer neuen Art gilt für die Lz. 14a und 14a – nachstehender Text, an den sich die Beschreibungen von *varius* und *dispar* unter den in 14b und 14b – zu ändernden Leitziffern anschließen.

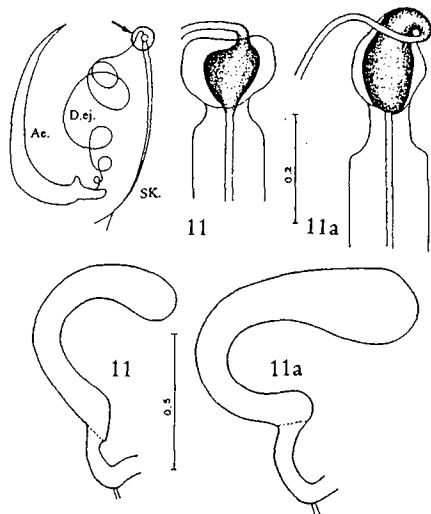


Abb. 105: 76 *Cassida*: Kopulationsorgan Männchen (Ae. = Aedoeagus, D.ej. = Ductus ejaculationis, SK. = Samenkapsel) und Spermatheca von 11 *vi-bex*, 11a *bergeali*. (Nach BORDY 1995).

14a F.Gld. 1–4 rotgelb, übrige schwarz; alle Beine rotgelb, nur H.Tr. gänzlich schwarz. Fld. und Hsch. überwiegend braun behaart, mit isolierten kleinen grauweißen Haarflecken. ♂ F. sehr ähnlich 4:9. 1,8–2,3 mm. M.E.: Slowakei, Tschechien, Österreich; S.E.; an *Trifolium incarnatum*.

10 b *picipes* (Germ.)

(*tarsalis* (Gyll.), (*ganglbaueri* Schil.), (*hoffmanni* Temp.), (*femoralis* auct. nec. Gyll.)

— Zumindest F.Gld. 11 aufgehellt bis rotgelb. Fld. und Hsch. mit deutlich dominierender grauweißer bis teils gelblicher Flecken- und Bänderfärbung; die braune Grundfärbung überwiegt nicht. 14b

14:148 Lz. 16a, Zeile 4: „Burgenland“ ersatzlos streichen, da das einzige von dort gemeldete Tier ein abnorm gebildetes Individuum von 16 *seminarius* (L.) ist; „15a *mul-santi* (Bris.)“ daher in Klammern setzen.

14:149 Lz. 16b –: Der Fundort „O. Holstein“ für 16a *pusillus* (Germ.) ist sehr zweifelhaft.

90. FAMILIE: ANTHRIBIDAE

VON ROBERT FRIESER

10:24 2. Gattung: *Ulorhinus* Sharp

Die südosteuropäische Art 1 *bilineatus* (Germ.) ist auch in der Slowakei aufgefunden worden.

10:25 3. Gattung: *Tropideres* Schönherr

10:26 Die Subspecies *dorsalis gibbosus* Lec. wird nunmehr aus der Slowakei gemeldet.

10:28 7. Gattung: *Rhaphitropis* Reitter

2 *oxyacanthae* (Bris.) konnte 1993 in Südbaden zahlreich von dünnen, flechtenbesetzten Eichenästen geklopft und damit erstmals in Deutschland nachgewiesen werden.

10:29 9. Gattung: *Noxius* Jordan

Die mediterrane Art *curti-rostris* (Muls.) konnte im Juli 1996 auf dem Nollig bei Lorch, einer Wärmeinsel am Mittelrhein, in 1 Expl. von einem trockenen Weißdornast geklopft werden. Auch liegt eine Meldung aus der Slowakei vor. Dies sind die ersten Funde dieser Anthribide in M.E.; somit können die Klammern entfallen.

10:30 11. Gattung: *Opanthribus* Schilsky

Außer Erstnachweisen von 1 *tesselatus* (Boh.) in Rheinhessen-Pfalz und Württemberg liegen Meldungen von zahlreichen Fundorten in Südpolen vor.

14:153 13. Gattung: *Araecerus* Schönherr

Die hier erwähnte Namensänderung muß rückgängig gemacht werden; es bleibt bei *fasciculatus* (Deg.) statt *coffae* F.

91. FAMILIE: SCOLYTIDAE

VON ULRICH BENSE und CLAUDE SCHOTT

SCHOTT, C. (1994): Catalogue et Atlas des Coléoptères d'Alsace, tome 6: Scolytidae, 85 S.; Straßburg.

14:155 3.a Gattung: *Phloeotribus* Latreille

14:156 Die Art 2 *caucasicus* Reitter, 1891, konnte 1994 auch im Elsaß nachgewiesen werden.

10:52 6. Gattung: *Blastophagus* Eichhoff

Für *Blastophagus* hat der ältere Name *Tomicus* Latreille, 1802 einzutreten.

10:67

14:163 21. Gattung: *Lymantr* Loevendal

10:68 Die Art 2 *aceris* (Lindemann, 1875) konnte neuerdings im Elsaß und in Südbaden sowie in Schleswig-Holstein und Niedersachsen nachgewiesen werden.

14:168 29. Gattung: *Pityophthorus* Eichhoff

Zur Einfügung einer weiteren Art ist der Schlüssel folgendermaßen abzuändern und zu erweitern:

14:169

6 S.Wülste am Fld.Absturz mit Reihen von Körnchen, die höchstens mit mikroskopischen Härchen besetzt sind (*glabratus*-Gruppe). 6a

— S.Wülste am Fld.Absturz mit einzelnen haartragenden Körnern. Diese Haare sind bedeutend länger als die feine Behaarung der Zwischenräume. ♂: Stirn einzeln kurz behaart, ♀: Stirn in der M. mit kurzem, dichten konzentrischen Haarschopf (*lichtensteinii*-Gruppe). 7

6a Hsch. glänzend. Stirn beim ♂ kahl, mit unpunktierter Mittellängslinie, Stirn beim ♀ mit glatter Mittellängslinie, die jederseits von einem bogenförmigen Feld goldgelber Haare begrenzt ist (Stirn 29:6 in Bd. 14:168). 1,5–2,2 mm. In M.E. n.h., polygame Art in dünnen Ästen von *Pinus sylvestris*, *P. nigra* und *P. mugo*. 6 *glabratus* Eichhoff

— Hsch. matt, Hsch.Basis dicht und grob punktiert. Stirn bei beiden Geschlechtern gewölbt, grob punktiert, ohne oder mit nur undeutlichem Längskielchen, Clypeus-Rand beim ♀ mit gelben Wimpernharen dicht besetzt, Stirn ansonsten undeutlich behaart. 1,5–1,8 mm. Die bereits aus Polen bekannte monogame Art konnte 1975 in Niederösterreich und 1990 in Vorarlberg in dünnen, absterbenden Zweigen von stehenden Kiefern (*Pinus sylvestris*) und Fichten (*Picea abies*) erstmals in Österreich nachgewiesen werden. 6a *traegardhi* Spessivtseff

10:78

14:170 30. Gattung: *Gnathotrichus* Eichhoff

Die nordamerikanische Adventivart *materiarius* (Fitch) hat inzwischen die Schweiz erreicht und ist in Basel, Zürich und Genf festgestellt worden; von Holland aus erfolgte nach 1980 eine Einwanderung nach Belgien.

14:176

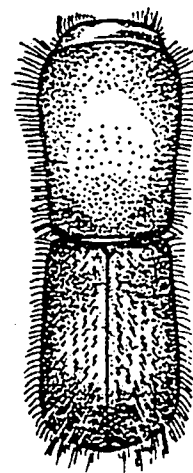


Abb. 106:

36 *Xyleborus*: Habitus, Männchen von 10 *peregrinus* (Original).

36. Gattung: *Xyleborus* Eichhoff

Zur Einfügung der Beschreibung des Männchens von 10 *peregrinus* ist der Schlüssel folgendermaßen zu ergänzen und zu erweitern:

1 Körper entweder rundlich oder oval oder flach walzenförmig mit flachem Hsch., oder walzenförmig mit einem Hsch., das vorn ausgehöhlt oder mit einem aufgebogenen Hörnchen versehen ist, oder walzenförmig mit einem langgestreckten, nach vorn verbreiterten Hsch. (Abb. 106, 36:10, ♂), flugunfähig (♂). 2

— Körper walzenförmig, Hsch. kugelig oder walzenförmig, vorn gleichmäßig abgerundet. Flügel gut entwickelt. (♀). 10

2 Hsch. flach, einzeln lang behaart. 3

— Hsch. langgestreckt und nach vorn verbreitert (Abb. 106, 36:10 ♂), oder vorne mit einer Aushöhlung, hinten deutlich punktiert. 7a

7a Hsch. langgestreckt und nach vorn verbreitert (Abb. 106, 36:10, ♂), V.Hü. voneinander durch einen breiten Prosternalfortsatz getrennt. Körper hell rotbraun gefärbt. 2,0–2,4 mm. Entwicklung in Stämmen und starken Ästen, besonders in Eiche (*Quercus*), selten in Eßkastanie (*Castanea*). Von dieser bisher verkannten Art liegen mittlerweile aus dem Elsaß und Baden-Württemberg zahlreiche neuere und ältere Meldungen (ab 1960) vor.

10 *peregrinus* Eggers ♂

— Hsch. vorne mit einer Aushöhlung, V.Hü. eng gestellt, einander berührend. 7

14:179 Lz. 16 und 16– sind folgendermaßen abzuändern:

16 Schildchen gut ausgebildet, annähernd halbkreisförmig; Fld.Absturz mit Reihen von feinen Körnchen besetzt und mit zahlreichen gelblichgrauen Haaren, 2. Zwischenraum am Absturz ohne Körnchen (also nicht auf allen Zwischenräumen Körnchen wie in Bd. 14:179 angegeben); Hsch. hell rötlichbraun, Fld. dunkler rotbraun. 2,0–2,5 mm.

10 *peregrinus* Eggers ♀

— Schildchen schwach entwickelt, seitlich komprimiert und zapfenförmig; Fld.Absturz mit Reihen von kräftigen Körnchen an der Naht sowie auf dem 3. und 5. Zwischenraum; Hsch. und Fld. gleichartig gefärbt. 17

14:177, 179 Lz. 6 u. 17: Der Autor der Art 9 *alni* heißt Nijjima.

92. FAMILIE: PLATYPODIDAE

VON JOACHIM BÖHME

14:180

1. Gattung: *Platypus* Herbst

14:181 Von der südeuropäischen Art 2 *oxyurus* Duf., die in M.E. zunächst in der mittleren Slowakei festgestellt wurde, sind bereits 1986 auf einem Holzplatz im Gebiet einer Wärmeinsel im südhessischen Odenwald 2 Männchen als Erstdnachweis in Deutschland gefunden worden.

P. oxyurus ist in den Pyrenäen weit verbreitet und wird oft in großer Anzahl unter der Rinde kranker *Pinus sylvestris*-Stämme angetroffen.

10:107, 112

14:182

92.b FAMILIE: NEMONYCHIDAE

VON LUTZ BEHNE

Rhinomaceridae Schönherr, 1823, ist der älteste Name für die Familie *Nemonychidae*, nicht Synonym der Familie Cimberidae. Da aber der Name *Rhinomacer* (basierend auf *Rhinomacer* Fabricius und *Rhinomacer* Geoffroy) auch bei den Mycteridae eingesetzt wurde, hat die Internationale Nomenklaturkommission 1994, Opinion 1754, *Rhinomacer* in vollem nomenklatorischen Umfang unterdrückt.

14:184

92.c FAMILIE: APIONIDAE

VON LUTZ BEHNE

WANAT, M. (1995): Systematics and phylogeny of the tribe Ceratapiini (Coleoptera: Curculionoidea: Apionidae). — Wrocław: 406 S.

14:192

1. Gattung: *Omphalapion* Schilsky

14:193 Lz. 2: Die originale Schreibweise für 4 *hookeri* ist *hookerorum* (Kirby, 1808).

14:193 Lz. 3—: Hinter 3 *dispar* (Germ.) ist 3a *pseudodispar* Wanat, 1995 wie folgt einzufügen:

3— Rüssel weniger lang, beim ♂ etwas kürzer als der Hsch., beim ♀ nur etwas länger als K. + Hsch. zusammen, gewöhnlich nur beim ♂ an der Basis schwach erweitert. F.Einlenkungsstelle beim ♂ um wenig mehr als die Rüsselbreite, beim ♀ um das 1,5–1,8fache der Rüsselbreite von der Rüsselbasis entfernt. Hsch.Punktur feiner, die Punkte jedoch deutlicher auseinanderstehend als bei 4 *hookerorum* und nicht längsverflossen. Ein Längsstrich vor dem Schildchen nur s. erkennbar. Fld. weniger gerundet als bei 2 *buddebergi*, aber merklich kürzer oval als bei 4 *hookerorum*.

4 Fld. hinter der Basis deutlich konkav, dadurch schmaler erscheinend. Rüssel beim ♀ im vorderen Drittel fast parallelseitig (Abb. 107, Hab. 1:3). F.Basisgld. 4x so lang wie breit und die ersten 4 Geißelgld. gestreckt, fast doppelt so lang wie breit (Abb. 107, F. 1:3). (Abb. 107, Pe. 1:3). ♂: 1,4–1,9 mm, ♀: 1,9–2,3 mm. In ganz E. vbr. Larve oligophag in den

Blütenköpfen verschiedener *Anthemis*-Arten, in M.E. ü. aber s. Käfer von V–IX.

3 *dispar* (Germ.)

4— Fld. kürzer, hinter der Basis verrundet. Rüssel dicker, beim ♀ im vorderen Drittel zugespitzt. Stirn zwischen den Augen breiter. Hsch. breit, an den S. stärker verrundet. Fld. kürzer, hinter den Schultern nicht konkav eingezogen (Abb. 107, Hab. 1:3a). F.Basisgld. 3x so lang wie breit, die ersten 4 Geißelgld. kürzer (Abb. 107, F. 1:3a). (Abb. 107, Pe. 1:3a). ♂: 1,9–2,2 mm, ♀: 1,8–2,4 mm. SO.E. bis Israel, Iran vbr. Bionomie unbekannt. Imagines wurden von *Anthemis*, zusammen mit 4 *hookerorum* gesammelt. In M.E. aus Mähren, Österreich (Niederösterreich, Burgenland) und Ungarn bekannt. Käfer von V–IX.

3a *pseudodispar* Wanat

14:194

2. Gattung: *Acanephodus* Alonso-Zarazaga

Die 1. U.G.: *Acanephodus* mit der Art 1 *onopordi* (Kirby) und die 2. U.G.: *Clementiellus* Alonso-Zarazaga mit der Art 2 *orientale* (Gerst.) werden in die 3. G.: *Ceratapion* Schilsky mit eingeschlossen. Die Arten 3 *scalptum* (Muls. & Rey), 4 *penetrans* (Germ.) und 5 *basicorne* (Ill.) gehören in die 3. U.G.: *Echinostroma* Alonso-Zarazaga 1991. Die Arten 6 *gibbirostre* (Gyll.), 7 *carduorum* (Kirby) und 8 *armatum* (Gerst.) gehören zur 4. U.G.: *Ceratapion* s. str.; 9 *cylindricolle* (Gyll.) und 10 *austriacum* (Wagn.) in die 5. U.G.: *Angustapion* Wanat, 1995.

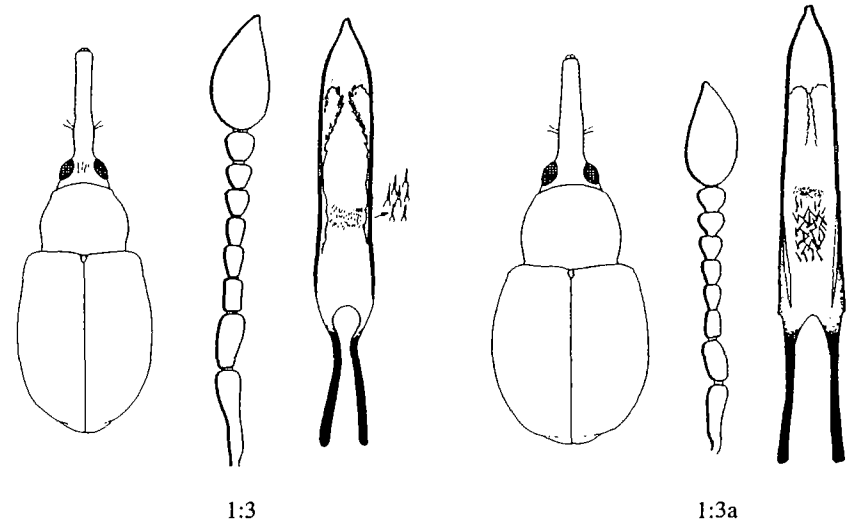


Abb. 107: 1 *Omphalapion*: Habitus, Weibchen, Fühler und Penis von 3 *dispar*, und von 3a *pseudodispar* (Originale).

14:196 Lz. 7: 4 *penetrans* ist mit drei Rassen, davon zwei in Mitteleuropa, vertreten. Die Nominatrasse ist in O.-SO.E. vbr., in M.E. O.Deutschland, Polen, Mähren, Slowakei und Österreich erreichend. Die ssp. *caullei* (Wenker, 1858) in W.E., nach M.E. bis zur Rheinpfalz (Deidesheim) und die Schweiz (Kt. Freiburg) reichend. Zur Unterscheidung Merkmale im Aufbau des Genitalapparates und in der Tegminalplatte (Abb. 108, Tegmen 3:4a und 3:4b).

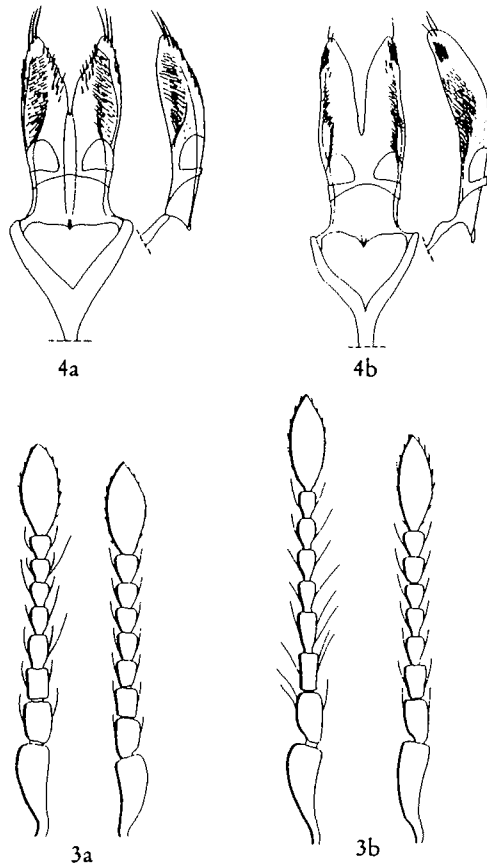


Abb. 108: 3 *Ceratapion*: Tegmen dorsal/lateral von 4a *penetrans penetrans*, 4b *penetrans caullei*; Fühler Männchen, Weibchen von 3a *scalptum scalpum*, 3b *scalptum caviceps*. (Originale).

14:196 Lz. 7—: 3 *scalptum* mit zwei Rassen, wovon nur die Nominatrasse in M.E. noch vorkommt. Die ssp. *caviceps* (Desbr.) ist in SO.E. bis M.Asien und N.Afrika vbr. Die Nominatrasse ist nur mit einem alten Fund aus Niederösterreich belegt. Der angeführte Nachweis aus der Rheinpfalz betrifft 3:4b *penetrans* ssp. *caullei*. Die Nominatrasse mit flacherer Stirn und kürzerem F.Schaft und Geißel-Gld. (Abb. 108, F. 3:3a ♂, 3:3a ♀). Die ssp. *caviceps* mit tief ausgehöhlter Stirn und längerem F.Schaft und Geißel-Gld. (Abb. 108, F. 3:3b ♂, 3:3b ♀).

14:200

14:201

10. Gattung: *Squamapion* Bokor

1987 konnte die Art 10 *hoffmanni* (Wagner) in Skåne erstmals in Schweden nachgewiesen werden.

14:206

16. Gattung: *Rhopalapion* Schilsky

14:207 In den letzten Jahren ist eine deutliche Arealerweiterung von *longirostre* (Oliv.) nach Westen und Norden zu beobachten. Seit 1983 hat sie sich in ganz Frankreich, besonders im Süden, ausgebreitet und ist inzwischen auch in Südbaden, Hessen, Rheinland, Hamburg und 1993 erstmals in Holland festgestellt worden.

14:232

38. Gattung: *Hemitrichapion* Voss

14:234 Das bisher bekannte nördlichste Vorkommen von 4 *lanigerum* kann durch „Rheinland (Eifel)“ ergänzt werden.

14:246

48. Gattung: *Pericartiellus* Alonso-Zarazaga

11:258 Die (frühere *Nanophyes*-) Art *telephii* (Bedel) wird als Neufund für die Slowakei gemeldet.

93. FAMILIE: CURCULIONIDAE

von LUTZ BEHNE

10:108

11:157

14:277 19. Unterfamilie: *Rhynchophorinae* (bisher 24. U.F.)

Der älteste verfügbare Name für diese Gruppe ist *Dryophthorinae* Schönherr, 1825. Die Namen *Calandra* und *Calandrinae* wurden von der Internationalen Nomenklaturkommission 1959, Opinion 572, verworfen.

11:32 Die 67. Gattung: *Dryophthorus* Schönh. wird, wie schon in Bd. 11:30 angedeutet, aus den *Cossoninae* ausgegliedert und auf S. 159 als 131.a Gattung in die vorgenannte Unterfamilie eingefügt.

10:185

15. Gattung: *Otiorhynchus* Germar

10:187 Die im südöstlichen M.E. verbreitete Art 5 *conspersus* Germ. wird neu für die Nordschweiz gemeldet.

10:222 Von der bisher nur aus den südlichen Alpen bekannten Art 161 *prolixus* Rosh. wurde im Mai 1995 ein Exemplar auf dem Korrettsberg im Mittelhautal gefangen. Da die Herkunft des Tieres als Erstfund in M.E. unklar ist, soll die Klammer vorerst belassen werden.

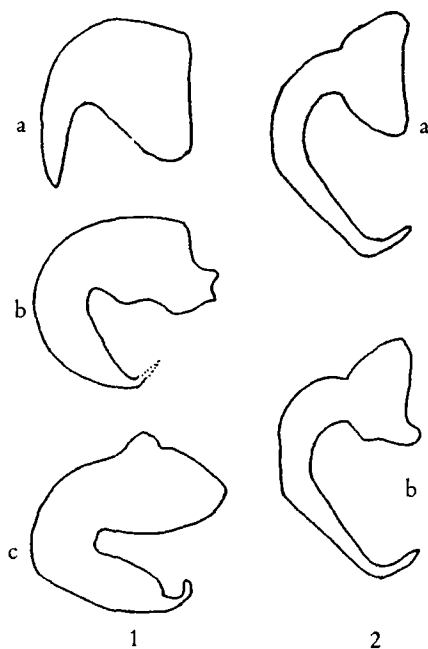
10:224

14:251

18. Gattung: *Simo* Dejean

PALM, E. (1995): The North European Species of *Simo* Dejean, 1821 (Coleoptera, Curculionidae). — Ent. Meddr. 63(4): 109–113.

10:224: Hinter 1 *hirticornis* ist 2 *variegatus* (Boheman, 1843) mit folgenden Merkmalen einzufügen: Kopf und Rüssel breiter, die letzten vier F.Geißel-Gld. deutlich quarer. Alle Merkmale ± variabel, daher sicherste Unterscheidung durch die Form der Spermatheca (Abb. 109, Spermatheca 18:1a-c, 18: 2a-b). 4,8–6,1 mm. Auf Gehölzen, vorwiegend *Betula* und *Fagus*-Arten. In Europa weit vbr. In M.E. aus Frankreich, Dänemark, Polen, Schweiz, Österreich, Slowakei und ganz Deutschland gemeldet. Käfer von V–VIII. Bionomie unbekannt.



1

2

Abb. 109: 18 *Simo*: Spermatheca von 1 *hirticornis* a bis c, 2 *variegatus* a und b. (Originale).

10:235

24. Gattung: *Omiamima* Silfverberg

Lz. 2–: ändere 2 *hanaki* (Friv.) in *hanakii* (Friv.).

3 *mollina* (Boh.) konnte 1986 durch einen Fund im Burgenland erstmals in Österreich nachgewiesen werden.

10:237

26. Gattung: *Trachyploeus* Germar

10:240 Lz. 11–: Für 12 *olivieri* Bedel, 1883 hat der ältere Name *asperatus* Boheman, 1843 einzutreten.

10:258

37. Gattung: *Barypeithes* du Val

10:260 9 *styriacus* Seidlitz wurde 1994 im Sausal-Gebirge, Steiermark, erstmals in M.E. nachgewiesen. Der locus typicus befindet sich im heutigen Slowenien.

10:274

47. Gattung: *Cycloderes* Sahlberg

Lz. 1: Für 1 *pilosus* (Fabricius, 1792) nec (Fabricius, 1781) ist *pilosulus* (Herbst, 1795) einzusetzen.

11:9

51. Gattung: *Lixus* Fabricius

11:13 Lz. 11: *fasciculatus* Boh. wurde 1990 in Niederösterreich und im Burgenland als neu für Österreich nachgewiesen.

11:33

69. Gattung: *Cotaster* Motschulsky

Hinter 1 *uncipes* (Boh.) ist 2 *cuneipennis* (Aubé, 1850) mit der Lz. 1– einzufügen.

1– Punktstreifen weniger kräftig, die Zwischenräume fast flach, etwa so breit oder nur wenig breiter als die Streifen, die abwechselnden geringfügig erhabener, die geraden mit feinen, anliegenden Borsten, die ungeraden mit nur um die Hälfte kürzeren, fast anliegenden, am Fld.-Absturz etwas angehobenen Borsten. 2–2,5 mm. W. und S.E. In M.E. im Rheinland (Tarben/Saar) und in der Schweiz (Kt. Waadt) nachgewiesen. Lebensweise wie vorhergehende Art. Käfer von IV–X.

2 *cuneipennis* (Aubé)

11:36

74. Gattung: *Euophryum* Broun

Die bisher für M.E. nur aus Österreich und Dänemark gemeldete Adventivart *confine* Broun ist neuerdings auch in Tschechien (Böhmen) aufgefunden worden.

11:46

87. Gattung: *Bagous* Germar

11:51 Die ost-südosteuropäische Art 8 *rotundicollis* Boh. wird als Neufund für Holland gemeldet.

14:264 Der Name der 1. U.G. *Epimeropus* ist in *Ephimeropus* zu korrigieren.

- 11:75
14:270 100. Gattung: *Smicronyx* Schönherr
11:78 Statt 1 *reichi* lies *reichii* (Gyllenhal).
- 11:81 103. Gattung: *Lignyodes* Dejean
11:82 Lz. 3 und 3—: Nach KOROTYAEV (1993) sind 2 *uniformis* Desbr. und 4 *muerlei* Ferr. Synonyme zu 3 *suturatus* Fairm.
- 11:83 104. Gattung: *Tychius* Germar
11:88 25 *pusillus* Germ. ist 1992 im Burgenland an *Galega officinalis* erstmals in Österreich gefunden worden.
- 11:97 106. Gattung: *Anthonomus* Germar
11:104 Die westeuropäische Art 16 *brunnipennis* Curtis konnte bereits 1973 in einem Moorgebiet bei Lübeck-Wesloe als Erstfund in Deutschland festgestellt werden. Die Art wird auch aus Dänemark gemeldet.
- 11:108 110. Gattung: *Curculio* Linnaeus
Lz. 2a—: Nachdem 1a *propinquus* (Desbr.) zunächst in der Südslowakei aufgetreten ist, konnte 1981 durch einen Fund im Burgenland bestätigt werden, daß die südosteuropäische Art schon bis Österreich vorgedrungen ist. Die Klammern sind zu streichen.
- 11:111
14:273 111. Gattung: *Pissodes* Germar
11:114 Statt 5 *gyllenhalii* lies *gyllenhalii* (Sahlberg).
- 11:129 117. Gattung: *Leiosoma* Stephens
11:130 In der Abbildungsleiste H.Schn. 117 sind die Abb. 7 und 8 vertauscht worden.
- 11:131 118. Gattung: *Plinthus* Germar
11:133 Statt 1 ssp. *parreyssi* und 7 *sturmi* lies *parreyssii* Boh. und *sturmi* Germar.
- 11:159 Einfügen: 131.a Gattung: *Dryophthorus* Schönherr
die bisherige 67. Gattung der 13. U.F. Cossoninae (Bd. 11:30, 32) mit der Art *corticalis* Payk.
- 14:277 132. Gattung: *Gasterocercus* Laporte & Brullé
Die Angabe „Niederösterreich“ ist unzutreffend, der Lainzer Tiergarten liegt im Bundesland Wien. Darüber hinaus können die Verbreitungsnachweise von 1 *depressirostris* (F.) durch neue Funde in der Südpfalz, in Südbaden, Südhessen, Brandenburg sowie im Burgenland ergänzt werden.

- 11:160 133. Gattung: *Camptorhinus* Schönherr
Von der in M.E. kaum noch anzutreffenden Art *statua* (Rossi), die für Österreich nur aufgrund älterer Funde aus dem Burgenland bekannt war, konnte 1988 im Laxenburger Schloßpark, Niederösterreich, ein neuer Nachweis erbracht werden.
- 14:282 144. Gattung: *Pelenomus* Thomson
11:185 4 *velaris* (Gyll.) wurde 1985 in Noord-Brabant erstmals für die niederländische Fauna nachgewiesen.
- 11:195 155. Gattung: *Poophagus* Schönherr
2 *hopffgarteni* Tournier wurde 1992 in Niederösterreich erstmals in Österreich aufgefunden.
- 14:288 157.a Gattung: *Eucoeliodinus* Colonnelli
Der Name *Eucoeliodinus* ist wieder einzusetzen. Durch Festlegung einer Typusart ist Smreczynski, 1974 Autor der G.; *Eucoeliodinus* Colonnelli, 1984 ist Synonym.
- 11:205 162. Gattung: *Phrydiuchus* des Gozis
Belege aus Laxenburg von 1912 sind Bestätigung für das frühere Vorkommen von *speiseri* (Schltz.) in Österreich.
- 11:205
14:289 163. Gattung: *Ceutorhynchus* Germar
11:242
14:291 (mit der einbezogenen bisherigen 164. G.: *Neosirocalus* Wagner)
11:209 27 *plumbeus* Ch. Brisout konnte inzwischen als neu für Österreich gemeldet werden.
11:217 Für 30 *pleurostigma* (Marsham, 1802) hat der Name *assimilis* (Paykull, 1792) einzutreten.
11:223 18 *coerulescens* Gyll. wird aus der Steiermark als neu für Österreich gemeldet.
11:244 Lz. 5—: Hinter (2) 61a *cakilis* (Hansen) ist als weitere Art 61b *hepaticus* Gyllenhal, 1837, mit folgenden Merkmalen einzufügen:
Streifen der Fld. glattrandig, tief, nur am Grunde undeutlich punktiert. Punktreifen mit breiten und haarförmigen Schuppen. Diese von gleicher Breite und Länge wie die auf den Zwischenräumen. Hsch. im Verhältnis zum Körper klein. Rüssel lang und dünn. Körbchen der M.- und H.Schn. beim ♂ rundlich. Dorn an den Spitzen der M.- und H.Schn. beim ♂ nach innen gebogen, sehr klein. Körper schwarz, F. und Schn. schwarzbraun, Tr. rötlich. (Abb. 110, Pe. 163:61b). 1,8–2,2 mm. Von England, Dänemark, Frankreich bis Italien vbr. Auf *Brassica chairanthus* und *Sisymbrium officinale*.
61b *hepaticus* Gyll.
11:245 (6) 65a *rhenanus* Schltz. (bisher *Neosirocalus* s. Bd. 14:291) wurde in Niederösterreich erstmals für Österreich aufgefunden.

11:246 Die bisher nur aus dem südöstlichen M.E. bekannte Art (9) 68a *niyazii* Hoffm. wurde 1987 in Berlin-Marienfelde erstmals in Deutschland festgestellt.

11:226

14:290 163.b Gattung: **Ranunculiphilus** Dieckmann

Die seltene Art 4 *lycoctoni* (Hust.) ist 1993 in Vorarlberg erstmals in Österreich nachgewiesen worden.

14:291 163.g Gattung: **Glocianus** Reitter

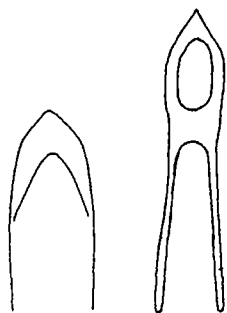
11:230 Lz. 3: Hinter (73) 2 *moelleri* (Thoms.) ist als weitere Art 2a *inhumeralis* (Schltz.) einzufügen. Die Tabelle ist wie folgt zu ändern:

3 Behaarung der Fld.Zwischenräume wie bei *punctiger* einfarbig braun, dicht anliegend. Weiße Schüppchenreihe der Streifen weniger hell abstechend, schlanker, wenig kürzer als die der Zwischenräume; zusätzliche eingestreute helle Schuppen fehlen auf den Fld. völlig oder sind sehr spärlich. Schildchenfleck deutlich. Fld. kurz und seitlich bis zur Spitze gleichmäßig gerundet, die Raspelkörner am Absturz klein, kaum sichtbar. Schulterbeule deutlich sichtbar. (Pe. 163:73, Bd. 11:229 jetzt Nr. 2). 2,4–2,8 mm. E.; in M.E. weit vbr., aber verstreut und s.; Käfer von V–VIII oligophag an *Leontodon*, *Hieracium*-Arten etc. an kühlen Standorten.

2 *moelleri* (Thoms.)

3a Behaarung der Fld.Zwischenräume wie bei voriger Art. Weiße Schüppchenreihe der Streifen haarförmig, kurz, kahl erscheinend; zusätzliche eingestreute helle Schuppen fehlen auf den Fld. völlig, ohne Schildchenfleck. Fld. kurz, schlanker, bis zur Spitze gleichmäßig gerundet, die Raspelkörner am Absturz sehr klein, kaum sichtbar. Schulterbeule weniger deutlich, kaum sichtbar. (Abb. 110, Pe. 163:2a). 2–2,5 mm. O.E. und Spanien; in M.E.: S.Polen, NO.Slowakei, Ungarn vbr., aber s.s.; Käfer von V–VIII. Wirtspflanzen und Biologie unbekannt.

2a *inhumeralis* (Schltz.)



163g:2a

163:61b

Abb. 110: Penis von 163:61b: *Ceutorhynchus hepaticus*; Penis von 163g:2a: *Glocianus inhumeralis*. (Originale).

11:207, 233

14:286, 291 163.h Gattung: **Datonychus** Wagner

Für 7 *magnini* (Hoffmann, 1939) hat der ältere Name *derennei* (Guillaume, 1936) einzutreten.

11:236

14:292 164.b Gattung: **Mogulones** Reitter

11:238 Für 114 *symphyti* (Bedel, 1885) ist 20 *raphani* (F., 1792) einzusetzen.

11:247

14:293 165. Gattung: **Sirocalodes** Voss

Durch einen 1994 erfolgten Fund von *mixtus* (Muls. & Rey) in Niedersachsen (Kr. Rotenburg/Wümme) konnte die Art nunmehr zuverlässig in Deutschland nachgewiesen werden.

14:293

167. Gattung: **Trichosirocalus** Colonnelli

11:249 Für 2 *bassicus* (Schultze, 1903) hat *spurnyi* (Schultze, 1901) einzutreten. Die Art ist neu für Österreich und wird auch aus Mähren gemeldet.

Die Verbreitungsangaben für 4 *rufulus* (Dufour) können durch einen Fund im Burgenland 1992 als neu für Österreich ergänzt werden.

11:283 27. Unterfamilie: **Rhynchaeninae** (bisher 32. U.F.)

ANDERSON, R.S. (1989): Revision of the Subfamily Rhynchaeninae in North America (Coleoptera: Curculionidae) – Trans. Amer. ent. Soc. 115(3): 207–312.

KOROTYAEV, B.A. (1991): New and little known Palaearctic weevils (Coleoptera: Apionidae, Curculionidae). – Rev.Ent.URSS, St. Petersburg 70(4): 875–902.

11:284

180. Gattung: **Rhynchaenus** Clairville

Untergattungstabelle

Folgende U.G. sind zu selbständigen Gattungen aufgewertet worden:

Lz. 1: 5. U.G.: *Pseudorchestes* Bedel (KOROTYAEV 1991).

Lz. 7: 6 U.G.: *Tachyerges* Schönherr

Lz. 7–: 7. U.G.: *Isochnus* Thomson (ANDERSON 1989).

11:288 Die in M.E. bisher nur aus dem Osten und Südosten bekannte Art 10 *subfasciatus* Gyll. konnte 1974 in der Umgebung von Regensburg erstmals im Bereich der alten Bundesländer aufgefunden werden.

14:297 Lz. 1–: 15 *calceatus* (Germ.) wurde 1978 in Zuid-Holland erstmals für die niederländische Fauna nachgewiesen.

11:289 Die bisherige 5. Untergattung wird zur

180.a Gattung: Pseudorchestes Bedel

Die Arten 17 bis 22 erhalten die Ziffern 1 bis 6. Entsprechend zu ändern sind auch alle Ziffern in den Abbildungsleisten auf S. 289–291 im Bd. 11 und im Text auf S. 297 im Bd. 14. Alle Autorennamen sind einzuklammern.

11:292

14:297 Die bisherige 6. Untergattung wird zur

180.b Gattung: Tachyerges Schönherr

Die Arten *stigma*, *pseudostigma*, *decoratus*, *salicis* und *rufitarsis* erhalten in dieser Reihenfolge die Ziffern 1–5. Alle Autorennamen sind einzuklammern.

11:292

14:298 Die bisherige 7. Untergattung wird zur

180.c Gattung: Isochnus Thomson

Die Arten 27 bis 30 erhalten die Ziffern 1 bis 4. Zu ändern sind auch die Ziffern in der Abbildungsleiste Pe. 180 auf S. 293 und auf S. 284 die Abb. H.B. 180:28 in H.B. 180.c:2. Alle Autorennamen in Klammern.

Verzeichnis der verwendeten Abkürzungen

A.	= Außen-
a.	= Abart, Aberration
Abd.	= Abdomen, Hinterleib
Aed.	= Aedoeagus, männlicher Genitalapparat
B.	= Bein(e)
Bd.	= Band
Br.	= Brust, Thorax
d.	= dorsal
E.	= Europa
F.	= Fühler, Antennen
f.	= forma, Form
Fam.	= Familie
FHL	= Freude/Harde/Lohse: „Die Käfer Mitteleuropas“
Fl.	= Flügel, Alae
Fld.	= Flügeldecken, Elytren
g.	= gemein
G.	= Gattung, Genus
Gld.	= Glied(er)
h.	= häufig
H.	= Hinter-
Hab.	= Habitus
Hlb.	= Hinterleib, Abdomen
Hsch.	= Halsschild, Pronotum
Hü.	= Hüfte, Coxa
I.	= Innen-
Is.	= Innensack
K.	= Kopf, Caput
Kf.	= Kiefer, Mandibeln
Kf. Ts.	= Kiefertaster, Maxillarpalpen
Ksch.	= Kopfschild, Clypeus
L.	= Lippe
L. Ts.	= Lippentaster, Labialpalpen
Lz.	= Leitziffer
M.	= Mittel-
Med.	= Medianlobus
n., nec	= nicht
N.	= Nord
nördl.	= nördlich
n. sp.	= nova species, (bisher unbeschriebene) Art
O.	= Ober- (oder Ost)
östl.	= östlich
Ovip.	= Ovipositor
Pe.	= Penis
Pm.	= Parameren
Pyg.	= Pygidium
R.	= Rüssel

Rd.	=	Rand
s.	=	selten (siehe oder sehr) (s. s. = sehr selten)
S.	=	Seite(n) oder Süd
Schl.	=	Schenkel, Femur
Schn.	=	Schiene(n), Tibia
sp.	=	Species, Art
ssp.	=	Subspecies, Unterart, Rasse
St.	=	Stirn, Frons
südl.	=	südlich
syn.	=	synonym
s. l.	=	sensu lato, im weiteren Sinne
s. str.	=	sensu stricto, im engeren Sinne
Tr.	=	Tarse(n), Fußglieder
Ts.	=	Taster
U.	=	Unter-
U. F.	=	Unterfamilie
U. G.	=	Untergattung, Subgenus
U. O.	=	Unterordnung
ü.	=	überall
v.	=	ventral
V.	=	Vorder-
var.	=	Varietät
vbr.	=	verbreitet
Vergr.	=	Vergrößerung
vgl.	=	vergleiche
W.	=	West
westl.	=	westlich
Wi.	=	Winkel
♂	=	Männchen
♀	=	Weibchen
±	=	mehr oder weniger
()	=	um einen Artnamen = diese Art ist in M. E. noch nicht nachgewiesen
()	=	um einen Autorennamen = die Art wurde ursprünglich als zu einer anderen Gattung gehörig beschrieben.

Typographische Hinweise

Zu Beginn jeder Information wird mit einer fetten Ziffer auf den Band und mit einer mageren Ziffer auf die betreffende Seitenzahl einer zum Inhalt vorhergehenden Eintragung verwiesen.

Die Abbildungshinweise im Text setzen sich ebenfalls aus 2 Zahlen zusammen. die erste (fett gedruckte) ist jeweils die Ziffer der entsprechenden Gattung, die zweite (normal gedruckte) ist jeweils die Ziffer der entsprechenden Art.

Bei den Hinweisen auf Detailzeichnungen ist vor den beiden Hinweiszahlen der entsprechende Körperteil angegeben.

Die Abbildungen dieses Bandes wurden von verschiedenen Autoren gezeichnet oder aus neueren Publikationen übernommen. Auf eine einheitliche Überarbeitung und typographische Egalisierung wurde aus Kostengründen verzichtet.

Verzeichnis der Arten, Unterarten (ssp.) und Formen (f., a., var.)

Normalschrift: Arten

Kursiv-Schrift: Taxa unterhalb der Art und Synonyma.

Bei gleichlautenden Artnamen sind zur Unterscheidung die ersten drei Buchstaben der Gattungsnamen hinzugefügt worden, wobei im Falle nomenklatorischer Änderung der bisherige Gattungsnamen, ebenso gekürzt, in Klammern vorangestellt wurde.

<i>abditus</i> 32	<i>alpinus</i> Cal. ssp. 57	<i>armatus</i> Ele. 283
<i>abdominale</i> 97	<i>alpinus</i> Byr. 239	<i>armeniaceus</i> 133
<i>abdominalis</i> Lep. 166, 173	<i>alpinus</i> Aph. 289	<i>armiger</i> 286
<i>abdominalis</i> Lep. ssp. 166, 173	<i>alternata</i> 290, 291	<i>armoraciae</i> 315
<i>abdominalis</i> Oxy. 190	<i>aluta</i> 95	<i>arulensis</i> 172
<i>abietis</i> Mic. 253, 254	<i>alutaceicollis</i> 172	<i>aruspex</i> 81
<i>abietis</i> Scy. 265	<i>amabilis</i> 278	<i>asper</i> 290
<i>acaroides</i> 83	<i>americanus</i> 82	<i>asperatus</i> 333
<i>aceris</i> 326	<i>ampliventris</i> 130	<i>assequens</i> 130
<i>acuminata</i> Oxy. 189	<i>anale</i> 272	<i>assimilis</i> (Pla.) Lim. 71, 72
<i>acuminata</i> Sim. 238	<i>analisis</i> 142	<i>assimilis</i> Hyd. 85
<i>acuminatus</i> 248	<i>andreae</i> 41	<i>assimilis</i> Ceu. 335
<i>aeneus</i> 285	<i>angulata</i> 194	<i>assingi</i> 174
<i>aequale</i> 269	<i>angulatus</i> 309	<i>astrachanica</i> 319
<i>aequalis</i> 97	<i>angulipennis</i> 35, 36	<i>astragali</i> 324
<i>aeratus</i> 204	<i>angulipennis</i> ssp. 35, 36	<i>ater</i> Sph. 276
<i>aerosus</i> 204	<i>angusta</i> 170	<i>ater</i> Aph. 288, 289
<i>aesthuans</i> 30	<i>angustatum</i> Ago. 64, 66, 67, 68	<i>aterrimus</i> Pte. 55
<i>aestiva</i> 243	<i>angustatum</i> Pla. 108	<i>aterrimus</i> (Agr.) Ect. 212, 213
<i>aesthuans</i> 30	<i>angustatus</i> Dys. 31, 32	<i>atomarius</i> 261
<i>aethiops</i> Pte. 55	<i>angustatus</i> Rug. 131	<i>atomus</i> 95
<i>aethiops</i> Cal. 185, 186	<i>angustatus</i> Gyr. 136	<i>atra</i> 176
<i>aethiops</i> (Str.) Lep. 305, 306	<i>angusticollis</i> 52	<i>atramentarius</i> 221
<i>affinis</i> Eno. 99, 100	<i>angustus</i> 137	<i>atrata</i> Pla. 150
<i>affinis</i> Ber. 102, 103, 104	<i>anobioides</i> 273	<i>atrata</i> Neb. 30
<i>affinis</i> Meg. 120	<i>anomalus</i> 73	<i>atrata</i> Hyd. 85
<i>africanus</i> 270	<i>anophthalma</i> 263	<i>atratum</i> 62, 63
<i>afrum</i> 64, 66, 68, 69	<i>antennarium</i> 69	<i>atrocaerulea</i> 319
<i>agilis</i> 137	<i>anthracinus</i> 55	<i>atrocaeruleum</i> 41
<i>agnatus</i> 32	<i>anticus</i> 221	<i>atrorufus</i> 44
<i>ajdovskanus</i> 39	<i>apetzi</i> 265	<i>atrum</i> 122, 123
<i>albanicus</i> 47	<i>apfelbecki</i> Lei. 29, 30	<i>attenuata</i> 306
<i>albicans</i> 202	<i>apfelbecki</i> (Har.) Oph. 46, 52	<i>attenuatus</i> 47
<i>albipes</i> 72	<i>apicalis</i> Hal. 77, 78	<i>atticus</i> 224, 227, 229, 230
<i>allardi</i> 122	<i>apicalis</i> Meo. 188	<i>aubei</i> Hyp. 78
<i>alni</i> Ort. 269	<i>aquaticus</i> 97	<i>aubei</i> Der. 80
<i>alni</i> Xyl. 327	<i>arborea</i> 190, 191	<i>auratus</i> 28
<i>alpestre</i> 62, 63	<i>arcuata</i> 305, 306	<i>aureus</i> 30
<i>alpestris</i> ssp. 166, 173	<i>ardosiaceus</i> 48, 50	<i>aurichalceus</i> 232
<i>alpicola</i> (Dys.) Rei. 32	<i>arenaria</i> 27	<i>auricomus</i> var. 239
<i>alpicola</i> Bem. ssp. 41, 42	<i>arenarium</i> 310	<i>auriculatus</i> 88, 90, 91
<i>alpicola</i> Hyd. 85, 87	<i>arenarius</i> 128	<i>auripes</i> 210, 211
<i>alpicola</i> Lep. 152, 170	<i>arenosus</i> 31	<i>europunctatum</i> ssp. 27
<i>alpicola</i> Alp. 178, 179	<i>areraensis</i> 162, 171	<i>aurulenta</i> 305, 306
<i>alpicola</i> Mal. 202	<i>arga</i> 258	<i>australia</i> 258, 259
<i>alpigena</i> 172	<i>argus</i> Epu. 243	<i>australicus</i> 258
<i>alpigrada</i> 172	<i>argus</i> Die. 258	<i>australis</i> Pat. 44
<i>alpina</i> Lep. 173	<i>armatum</i> 329	<i>australis</i> Ant. 238
<i>alpina</i> Alp. 178, 179	<i>armatus</i> Sym. 265	<i>austriaca</i> Neb. 30
<i>alpina</i> (Nac.) Ano. ssp. 276		<i>austriaca</i> Lep. 151, 164, 172

- austriaca* Cur. 239
austriaca (Nac.) Ano. ssp. 276
austriaca Ani. 293
austriaca Ani. ssp. 293
austriacensis 281
austriacum Asa. 43, 44
austriacum Xes. 273
austriacum Aca. 329
austriacus Lei. 29
austriacus Mol. 56
austriacus Ath. 219
azureus 46, 48, 51

badius 248
baenningeri Lei. 29
baenningeri Bem. f. 41
balcanicus 131
baldensis 252
baldensis 252
balteatus 261
baltasari 138
balticus 275
baraudi 287
basicorne 329
baudii 281
baudieri 267
bavarica 192
beckenhaupti 56
beckenhauptii 56
beckeri 319, 322, 323
belgicus ssp. 28
bellevoyei 120
benicki 182
bergeali 324
bergrothi 141
bernhaueri Ano. 37, 39
bernhaueri Ano. ssp. 37, 39
bernhaueri Anot. 128
bernhaueri Lep. 166, 173
bernhaueri Hap. 195
bescidicus 275
besucheti Neu. 116
besucheti Lep. 171
besuchetiana 171
betulae 283
bianchii 112
bicarinata 79
bicinctus 275
bicolon 88–92
bicolor Aga. 115
bicolor (Obr.) Obr. 309
bicoloripilosa 281
bicornis Ble. 128
bicornis Sul. 267
bidens 275
bifasciata Car. 258, 259
bifasciata (Str.) Ste. 306
bifasciatus 74

bifenestratus 240
biflexuosa 281
bifoveolata 178
bifoveolatus 272
biguttata 280
biguttatus 81
bilineatus 325
binotatus 142
bipunctatus 240
bipustulata Ana. 98
bipustulata Dac. 246
bipustulatum 97, 98
bisbimaculatus 40
bisbimaculatus ssp. 40
bispina 102, 105
bistriatus 40
bisculcatus 40
bitschnani ssp. 44
bogemannii 60, 70
bohemicus Hyd. 84
bohemicus Lep. 173
bohemicus Meo. 188
bonellii ssp. 27
bonellii 287
boreale Sca. 120
boreale Lat. 136
borealis Sta. 273
borealis Aph. 287
boreellus 141
bosnicus (Phl.) Par. 124
bostrychoides 266
botildae 180
boubersi 220
boudieri 117
bouyoni 211, 212
brachelytra 174
brancsiki 173
bremii 30
brenskii 117
brevicollis 122
brevicollis (Har.) Oph. 48, 53
brevicollis (Har.) Oph. 53
brevicollis Aul. 225, 227, 230, 231
brevicornis Oxy. 192
brevicornis (Ade.) Van. 277, 279
brevipennis 131
brevis 97
brevissimus 106
breviventer 138
brisouti Aga. 114
brisouti Ath. 180
broderi ssp. 37, 39
bruckii 56
brunna 290
brunnea 290
brunneispinosa 281

brunneospinosa 281
brunneus Pte. 56
brunneus Cis. 273
brunnipennis Xyl. 124
brunnipennis Ant. 334
bualei f. 41
bucephala 280
buddebergi 328

cadaverinus 286
caerulea 207
caeruleus Das. 203
caeruleus Kor. 206
caesa 175
cakilis 335
calcaratus 275
calceatus (Har.) Pse. 54
calceatus Rhy. 337
caledonicum 117
calmariensis 318
campestris Cic. 24
campestris Bli. 292
campyloides 219
canaliculata 237
canaliculatus 80
capitalis 188
caprea 295
caraboides Pla. 295
caraboides Cych. 28
carbonaria 192
cardui 311, 312
carduorum 329
carinata 110
carinifrons 225, 226, 227, 230
carinthiaca Les. ssp. 125
carinthiaca Lep. ssp. 166, 173
carinthiacum 135, 136
carinthiacus Oro. 33, 34
carinthiacus Amp. 211
carinulatus 242
carnica Lep. 173
carnica Oxy. 192
carniolica Cur. 239
carniolica Nac. 276
carnorum 173
carpathica Lep. 154, 170
carpathica Alp. 178
carpathicola 171
carpathicus Tri. ssp. 45
carpathicus Ste. 116
carpathicus Ath. 219
carpathigena 172
broderi ssp. 37, 39
caspianus Pte. 56
cassidoides 264
cassidoides 264
cassoviensis 116

castanea 243
castaneus Bol. 142
castaneus Cis. 268
caucasicus Phi. 138
caucasicus Tri. 224
caucasicus Phl. 326
caucasicus 207
caudatus 241, 242
caullei ssp. 330, 331
caviceps ssp. 330, 331
cavicolis 269
cavifrons 178
celinae 35
cellonensis 172, 173
cellonica 172, 173
celticus 320
cephalotes Aph. ssp. 40
cephalotes Tro. 202
cerambyciformis 305
cerealis 314
cerinthes ssp. 320
cerinthes 320
cervinae 171
chalconatus 81
chalconotus 81
chalybeus 32
chamaeleon 55
champexensis 172
championi 133, 134
chevrolati 118
chevrolatii 118
chlorocyaneus 242
chrysomelinus 145, 146, 147
chrysomeloides 287
cinctella 294
cinctus 57
cinereus Lac. 98
cinereus Pseu. 309
cingulatus 142
circassicus 213
clarki 42
clarkii 42
clathratus 27
clatratus 27
clavicornis 173
clypealis 81
coarctatus 99, 100
cochlearis 185, 186
coecus 116
coerulea Tem. 207
coerulea Aph. 319
coerulescens 335
coeruleus 206
coffae 325
cognata 118
cognatus 135
collaris Atr. 44, 72
collaris Bad. 73
collaris (Acm.) Din. 302

collemoudi 171
colleti 112
colletti 112
colveranus 88, 89
comelliniana 172
comes 129
communis 107
complanatus Pla. 70
complanatus Par. 45
complanatus Lae. 58
comptus 107
concinna 72
concinulus 245
concinus Gra. 80
concinus Xyl. 124
concinus (Fal.) Myr. 175
confine 333
confinis 137
confluens 79
confusus 115
connexus 75
consanguinea 182
consobrinus 220
conspecta 214
conspersus (Lac.) Dan. 214
conspersus Oti. 332
consputus 81
constans 143, 144
constricta 258
contractus 240
contumax 129, 130
convexifrons 232
convexum 115
convexus 288, 289
coracinus 112
coracion 137, 138
cordatus (Har.) Oph. 48, 52
cordatus Pte. 55
cordigera 305
cornivorax 320
cornutus Epi. 222
cornutus Bos. 272
corticalis 334
corticinus 248
coruscus 234
corvinus 241
crambicola 321
crassicolis 128
crassicornis Mal. 201
crassicornis Chr. 314
crassicornis Asi. 320, 322, 323
crebrepunctata 188
crenatum 247
crenulatus 91, 92
crepitans 76
cribripennis 170
cribricollis 46, 48, 51
crinifer Lim. 95

crinifer Thi. 129
cristatus 55
croaticus 248, 253
cruciatum 41
crucifer 74
cruxmajor 73
crux-major 73
crux-minor 73
cruxminor 73
csikii 54
cuneipennis 333
cuprescens 232
cursor 55
curticollis 260
curtipennis 188
curtirostris 325
curtisi 199
curtsii 199
curtum 43, 44
cyanea 231
cyarella 319
cyanescens 232
cyaneus (Pla.) Anch. 70
cyaneus Das. 203
cyclolepidia 239
cylindricolle 329
cylindricollis 311
cylindricus 264
czikii 54
czwalinae 92, 93
czwalinae 319

dahli, Ago. 63
dahlii, Neb. 30
dalmatinum 43
dalmatinus 204
dama 128
danica 118
danubialis 290
davisi 80
davisii 80
debilis 132
decempunctatus 261
decipiens 47
declive 273
decoratus Agn. 282
decoratus (Rhy.) Tach. 338
dejeani Par. 45
dejeani Pla. 284
dejeanii Neb. 30
dejeanii Pla. 284
deletomaculatus ssp. 265
densa 191, 192
dentatum 270, 271
dentatus 248
denticolle 276
denticollis Pti. 118
denticollis Meg. 120
depressa 243

- depressirostris 334
 depressus Car. 27
 depressus Pla. 70
 depressus Pot. 80
 depressus (Sel.) Neo. 217
 depressus Aph. 288
 derennei 337
 dermestoides 225, 227, 230
 desmaresti 282
 desmarestii 282
 deubeli 248, 252, 253
 devillei 222
 diabrachys 40
 diademata 319
 didymus 132, 133
 diffinis 48, 50
 digitatus 31
 dilatatus 88, 90, 91
 diligens 55
 dilurum 135
 diluvialis ssp. 28
 dimidiaticollis 202
 dimidiatocollis 202
 dimidiatus 240
 diota 128
 discretus 79
 dispar Acr. 118
 dispar Tach. 146, 147
 dispar (Nac.) Ano. 276
 dispar Bru. 324
 dispar Omp. 328, 329
 distans 136
 distinguendus 248
 dobratschensis 172
 doderoi 124
 dolens 63, 65
 dorsalis (Pla.) Anch. 70
 dorsalis Tro. 325
 dorsiger 73
 drusilloides 176
 dubia Lei. 113
 dubia (Lep.) Cor. 305
 dubius 211, 212
 duftschmidi 64, 66, 68, 69
 duodecimpustulatus 80
 duvalii 224, 227–230
 dux 235

 edwardsii 204
 egoni 84, 85
 elateroides 225–228, 230
 electra 321
 elegans 80
 elegantula Lep. ssp. 162, 171
 elegantula Isch. 193, 194
 ellipsoidiceps 172
 elongata Elo. 235
 elongata Elo. 235

 elongata Tri. 245
 elongata Dio. 317
 elongatulum 269
 elongatum 207
 elongatus Pte. 55
 elongatus Hyd. 94
 emarginata 86
 endogaea ssp. 152, 170
 engadinensis 171, 172
 eppelsheimi 92
 eremita Bor. 176
 eremita Osm. 294, 295
 eremita Osm. ssp. 294, 295
 ericeti 61
 erichsoni Anc. 201
 erichsoni Lar. 206
 erichsoni Ani. 293
 erichsonii Anc. 201
 erichsonii Lar. 206
 ermischi 188
 errabunda 118
 erratica 305
 erythrocephala 312
 erythroderus ssp. 57
 erythroptera Ale. 196, 197
 erythroptera (Lep.) Cor. 305
 erythropterus 147
 erythropus Mela. 214
 erythropus Meli. 242
 euphorbiae 311, 312
 eurynota 73
 evanescens f. 319
 excellens Lep. 171
 excellens (Gau.) Pseu. 302
 excubitor 130
 exiguus 130
 exilis 188
 eximia 152, 170
 exoleta 192
 exsculptus 88, 89
 exsul 136
 exul 224, 227–230
 eyrinota 73

 fabricii Ter. 106
 fabricii Tra. 234
 fageticola 243
 fagi Cor. 260
 fagi Dia. 284
 falcozi 249
 fallax 125
 falleni 292
 fallenii 292
 falsa 188
 fasciata Glo. 238
 fasciata Mic. 280
 fasciata (Lac.) Dan. 214
 fasciata Var. 281
 fasciatus (Lac.) Dan. 214
 fasciatus Byr. 239
 fascicularis 118
 fasciculatus Ara. 325
 fasciculatus Lix. 333
 fauciumbernardi 171
 fellmani 41
 fellmanni 41
 femoralis Tha. 204, 205, 206
 femoralis Onc. 276
 femoralis Bru. 325
 femorata 276
 fennica 280
 fennicum 135
 fergussoni 128
 ferruginea Oxy. 192
 ferruginea (Nac.) Ano. 276
 ferruginea Asi. 320
 ferrugineum 108
 ferrugineus Het. 109
 ferrugineus Cry. 256, 257
 ferus 301
 filiforme 108
 filiformis 108
 filum Nem. 222
 filum Enn. 269
 filum Cal. 311
 findelii 55
 fischeri 27
 fissicollis 268
 fissicornis 268
 flagellatus 129
 flagellisiphonatus 265
 flavicornis Lep. 158, 170
 flavicornis Gon. 316
 flavipennis 293
 flavipes Asa. 43
 flavipes Hyd. 80
 flavipes Och. 92, 93
 flavipes Ath. 180
 flavipes Das. 204
 flavocincta 315
 flavofasciata 231
 flavospinosa 281
 florum 160, 171
 florale 122, 123
 florentinus 232
 fluviatilis 78
 fodinae 39
 foraminosum 41
 forcipis 132
 formanekei 231
 formicarius 204, 205, 206
 forojulensis ssp. 321
 forojulensis 89
 forstroemi 110
 forstromii 110
 forticornis 211
 foveatus 74
 foveicollis 316
 foveola 116
 foveolata 188
 foveolatus Hyd. 79
 foveolatus Och. 93, 94
 foveolicauda 173
 franzi 120
 frater 247
 freemani 240
 frigidus 137
 frischi 238
 frischii 238
 froelichii 46
 frölichii 46
 frontifoveatus 102–105
 fugaevaccarum 188
 fulgidicollis 232
 fuliginosa 154, 170
 fuliginosum 69
 fuliginosus 238
 fulva 305
 fulvibasis 75
 fulvicollis (Trach.) Par. 40
 fulvicollis (Nac.) Ano. 276
 fulvicollis Myc. 261
 fulvicollis Hal. 77, 78
 fulvipenne 135
 fulvipes Phi. 138
 fulvipes Bra. 243
 fulvohirta 195
 fulvus 102, 104, 105
 fumida 154, 170
 fumigatum 42
 funesta 294
 fur 275
 furcatus Hal. 77, 78
 furcatus Lim. 94, 95
 furcatus Sco. 132, 133
 furcillatus 235
 fuscipennis 99, 100
 fuscipes Hyd. 98
 fuscipes Bel. 128
 fuscus 207

 gacognei 281
 gatinus 242
 gaisbergeri Arc. 35, 36
 gaisbergeri Lep. 151, 156, 171
 gallica 24
 gallicus Car. ssp. 28
 gallicus Agr. 213
 gammeli 48, 51
 ganglbaueri Ale. 195, 196
 ganglbaueri Bru. 325
 gayndahensis 123, 124
 gebleri 72
 geminus 102, 103, 104
 genavensis 92
 genei 310
 gerlitzensis 168, 173
 germanica 27
 germari Omo. 82
 germarii Car. 27
 gibbifrons ssp. 32
 gibbioides 275
 gibbistrostre 329
 gibboides 275
 gibbosus Och. 87, 89
 gibbosus Tro. ssp. 325
 gisellae 67
 glaber Hyp. 136
 glaber Psy. 321
 glabra Hyp. 136
 glabra (Hyd.) Pra. 315
 glabra Psy. 321
 glabratus Cis 268
 glabratus Pit. 326
 glaciale 41, 42
 glacialis 70
 glaciei 173
 glauca 112
 globicollis 217
 globosa 314
 globosus 106
 globulicollis 162, 172
 globulosa 188
 gobanzi Ano. ssp. 37, 38
 gobanzi Ple. ssp. 106
 goerzensis 117
 görzensis 117
 gotzi 244
 gracile 69
 gracilenta Cho. ssp. 112
 gracilenta Lep. 164, 173
 gracilicollis 216
 gracilicornis 122
 graciliformis 128
 gracilipes Ago. 60, 61
 gracilipes Lep. 160, 171
 gracilis Dys. 32
 gracilis Pte. 55, 56
 gracilis Car. 128
 gracilis Ath. 180
 gracilis Tri. 224–228, 230
 gracilis Nac. 276
 gracillima 168, 173
 grammicus 81
 grandiceps 172
 granulata ssp. 166, 173
 granulatus Lic. 73
 granulatus Och. 84, 87
 granulicauda 156, 170
 grapei 81
 grapii 81
 gredleri 235
 gridoneensis 172, 173
 griseostriatus 80
 griseum 113
 griseus 54
 grisonensis 172
 grossepunctatus 79
 grundmanni 171
 guentheri 56
 guiseppemuelleri u.f. 28
 guttalis 102
 guttatus 217
 guttifer Mar. 108
 guttifer Mal. 202
 gyllenhalii Hyd. 79
 gyllenhalii Ath. 180
 gyllenhalii Der. 238
 gyllenhalii Sph. ssp. 321
 gyllenhalii Pis. 334
 gyllenhalii Neb. 30
 gyllenhalii Hyd. 79
 gyllenhalii Ath. 180
 gyllenhalii Der. 238
 gyllenhalii Pis. 334

 habermelneri 89, 90, 91
 hackeri 232
 haemorrhoea 192
 haemorrhoidalis (Tach.) Ela. 40
 haemorrhoidalis Lep. 170
 haemorrhous 114
 hagenbachii 55
 halbherrii 88, 89
 halophilus 99
 hampei 33
 hanaki 333
 hanakii 333
 hannoverana 315
 hanseni Meo. 188
 hanseni Cis 268
 haraldi 34
 haraldianus 39
 haryniae ssp. 28
 harpaloides 43
 hartmannorum 35
 bassicus 337
 helgae 35
 helleri Car. ssp. 28
 helleri Ama. 72
 hellwigi Scy. 117
 hellwigii Scy. 117
 hellwigii Neb. 30
 helveticiae 171
 helvetica 172
 helveticola 170
 helvolus 319, 320, 322, 323
 hemisphaerica 315
 hepaticus 335, 336
 hexagonalis 248
 heydeni 78

- hipposideros* 270
hirta 265
hirticornis 332
hirtus 263
hispanicus 102, 104, 105
hispidus Cis 268
hispidus Tro. 286
hispidus Tro. ssp. 286
hlisnikovskii 151, 164, 172
hoberlandti 288
hoelzeli Lep. 160, 171
hoelzeli Lep. ssp. 160, 171
hoelzeli Meo. 188
hoelzeli Cyr. 188, 189
hoelzeli Oxy. 192
hölzeliana 189
hoelzeliana 189
hölzeli 117
hoelzelii 117
hoepfneri ssp. 30
hoffmanni Bru. 325
hoffmanni Squ. 331
hoffmannseggii 73
hoffmannseggii 73
holdhausi Ago. 65
holdhausi Mal. 201
holdhausi Gon. 315, 316
honnorati 56
honnorati 56
hookeri 328
hookerorum 328, 329
hopffgarteni Euc. 236
hopffgarteni Poo. 335
horioni 265
horni 171
hublei 138
hütheri Oxy. 192
huetheri Oxy. 192
hütheri Mor. 281
huetheri Mor. 281
humeralis 119
humeralis Cym. 74
humeralis Ana. 277
hummleri 195
hungarica 231
hungaricus Pte. 55
hungaricus Och. 92
hungaricus Mer. 257
hybrida Cic. 24–27
hybrida (Lep.) Cor. 305
hypnorum 147
hypocrita 64, 65, 66, 68

ignicolis 94
igniventris 232
ilicicola 313
ilmingi 35
ilsae 162, 171
imitator Lei. ssp. 29, 30

imitator Neu. 116
immaculatus 78
impennis 172
impressa 320–323
impressus 217
impressum 60
impustulata 265
ignorata 189, 190
inaequalis (Tach.) Ela. 40
inaequalis Cry. 248
incognitus 213
incommodus 55
inconspicua 189
indifferens 130
inexpectata 281
inexpectata 147, 148, 149
inexpectus 262
inhumeralis 336
inopinata ssp. 158, 171
inopinatum 120
inquinatus a. 138
integer 255
intermedia 311
intermedius Dys. 32
intermedius Cry. 248
interrogationis 302
investigator 27
isotae 99, 100
italica 239
italicus 108

jacquemarti 268
jacquemartii 268
jacqueti 42
jaechi 102, 104, 106
janthinus 58
japonica Bae. 118
japonica Anc. 208
japonicus 253
japonum 270
jeannei 62
jekeli a. 246
jelineki 150
jelskii 263
jockischii 30
johni 235
judithae 213
juglandis 269
juliana 151, 152, 170
jurassica 164, 172
jurinei 55
justusii 55

kaehleri 310
kacufeli 172
kahleni Eus. 121, 122
kahleni Mal. 202
kahleni Nep. 265
kaiseri 173

kaiseriana 172
karamani 112
karawankarum 156, 170
kaufmanni 315, 316
kerstensi 171
kirbii 113
kirbyi 113
kirschii 254
klickai 116
knabli 180
kochi 180
koelleri Elo. 235
kölleri 281
koelleri Mor. 281
kokeilii 55
korálpicola 164, 172
korbeli 128, 129
koronensis Lep. 166, 173
koronensis Lep. ssp. 166, 173
kraatzii Bor. 175
kraatzii Hyd. 79
kraatzii Hyd. 79
kraatzii Bor. 175
kreibssli 160, 171
krynickyi 71, 72
kubani 233, 234

labiata 277
laevicauda Lep. 151, 168, 173
laevicauda Lep. 172
laevicollis Tri. 45
laevicollis Aga. 150
laevigata 175
laevigatus 121
laevipennis Hyd. 81
laevipennis Lep. 173
laevipennis Psa. 290
laevipennis Cyp. 235
laevipes 46
laeviusculus 32
laevis 128
lafertei 32
lambiana 260
lanigerum 331
lanipes 285
lapidicola 136
lapplandicus 202, 203
laponicus 248
lassallei ssp. 294, 295
lata 293
lata ssp. 293
latecincta 314
lateralis Cil. 43
lateralis (Ade.) Ani. 278, 279
lateritia 260
latibuli 33

laticollis Ath. 181
laticollis Aul. 231
laticollis Oed. 276
laticollis Psy. 321
latinum 42
latipennis Oca. 188
latipennis Cor. 260
latissima 150
latusculus 147
litoricaensis ssp. 55, 56
latro 275
latus 198
lauianus 217, 218
lautus 79
lederiana 112
lederi 172
lemur 287
leonisi 55
lepidus 80
leptotyphloides 164, 173
leucanthemi 324
leucaspis 311
leucopus 176
ligula 185, 186
limbatus 138
lindbergi 127
linderiana 156, 171
linearis (Dro.) Par. 74
linearis Cis 268
lineatocibratus 268
lineatopunctatus 55
lineatus 239
lineola 318
lineolatus 77
linnaei 28
linnei 28
littoralis (Cic.) Loph. 27
littoralis Pae. 131
livens 60, 70
livida 305
lividipennis Neh. 178
lividipennis Oxy. 189
lohsei Meo. 188
lohsei Thi. 194
lohseiana 178, 179
lokayi Sep. 143, 144
lokayi Lep. ssp. 160, 171
lokvenci 279
longelytrata 125
longelytratus 131
longiceps 74
longiclavus 243
longicollis 132
longicorne Ago. 64, 65, 68
longicorne (Myc.) Isch. 141
longipenne 62, 69
longipennis Och. 127
longipennis Thi. 129
longirostre 331

longitarsis Par. 186
longitarsis Chi. 185
longiventris (Pla.) Lim. 71, 72
longiventris Xan. 136
longoelytrata 125
longulum 135
lubecensis 188
lucasi 269
lucens 190
lucius 32
luctuosa 180
ludwigi 172
ludwigiana 172
ludyi 170
lugens 62, 66
lugubre 65
lugubris 108, 109
luniger 239
lunulatum 43
lurida 190
luridus Ber. 103, 104
luridus Aph. 288
lusitanicus 144, 145
luteicornis 47
luteipalpis 281
lutescens 319, 322, 323
lycoepidi 249
lycoctoni 336
lysholmi 249

macer 56
machulkai 173
macrocephala ssp. 168, 173
macrocephalum 125
macropterus 121
macularis 74
maculata 305, 306
maculicollis 292
maculicornis 305
maderae 27
madidus 55
maeklinii 117
maerkeli Myc. 141
maerkeli Ama. 199
maerkeli Tri. 113
maerkelii Tri. 113
maerkelii Myc. 141
maerkelii Ama. 199
magellense 41, 42
magnifica 175
magnini 337
mahleri 180
majdici 170
major 195, 196, 197
makolskii Dys. 32
makolskii Ago. 62
malleiformis 180, 181
mandibulare 114

mannerheimi Bem. 43
mannerheimi Tri. 54
mannerheimii Bem. 43
mannerheimii Tri. 54
marani 158, 171
marchica 188
marginata Leb. 73
marginata Oma. 291
marginata Acm. 302
marginatum Ago. 60
marginatum Sph. 97, 98
marginatum Pti. 117
marginatus Col. 263
marginatus Acm. 302
marginella 315
marginicollis 277
marginipes 292
maritima Cic. 24, 25, 26
maritima Cur. 239
markovichianus 263
marmottani 221
marshami 143, 144
mauritanicus 207
materiaris 326
mathewsi 321
matronalis 241, 242
matthewsi 321
mauetii 237
mecenovici 173
mech 182, 183
medieuropaeus ssp. 46
mediterraneus 94
mediterraneus 290
megaphallus 97
megerlei 211, 212
meixneri 33
melanarius 55
melancholica 315
melancholicus 46
melanescens 88, 89
melanocephala 315
melanocephalus Cal. 57
melanocephalus (Dro.) Phi. 74
melanocephalus Hyd. 79
melanocephalus Oth. 136, 137
melanocornis 81
melanura Nac. 276
melanura (Str.) Ste. 306
melas Pte. 55
melas Hyd. 84
melichari 196, 197
melletii 46
melletii 46, 48, 52
membranaceus 319, 320, 322, 323
menetriesi 321
merdaria a. 142

- meschniggi 196, 197
micaceus 249
micans 69
microps 135
micropterus 133, 134, 135
micros 40
microscopica 118
miksici ssp. 293
minax 139
minima 107
minimum 42
minimus Och. 92, 93
minimus Kis. 107
minimus Tri. 108
minimus Sco. 132, 133
minimus Sco. 132, 133
minor Pte. 55, 56
minor (Pla.) Ebl. 108, 109
minor Dor. 274
minuta Acr. 122
minuta (Cid.) Kib. 218
minutissima 188
minutissimus Bid. 79
minutissimus Sty. 313
minutum 42
minutus Lac. 81
minutus Eno. 99
minutus Sco. 132, 133, 135
minutus Kib. 218
minutus Tri. 229
minutus Din. 272
mirabilis 172
miranda 192
misella 192
mitratus 133
mixanigi 39
mixtus 337
moczarskiana 170
modestus 213
moelleri 336
moestum 69
mollina 333
mollis Cal. 57
mollis Ath. 219
monacha 162, 171
monachum 62, 63
monostigma 74
montandoni Ect. 212, 213
montandoni Acr. 118
montandonii Acr. 118
montanus 81
monticola (Har.) Oph. 49
monticola Les. 125
monticola Lep. 172, 173
monticola Cur. 239
monticola Ani. 293
montiumalbulae 171
montiumcarporum 158, 171
montiumsanni 178
- moorei 275
moravica 311, 312, 313
morio Pte. 55
morio Ama. 72
morio Hyd. 79
morio Ste. 130
morio Hym. 282
moromontis 171
motschulskii 320
mucroneensis 171
mühlfeldi 55
muehlfeldii 55
muehli 243
mülverstedti u.f. 28
muelverstedti ssp. 28
muelleri Ago. 63
muelleri Hyd. 85, 86
muelleri Lat. 135
muelleri Que. 139
muelleri Ani. ssp. 293
muellneri 35, 36
mülleri Lat. 135
mülleri Que. 139
muerlei 334
mulsanti Oxy. 190
mulsanti Aph. var. 289
mulsanti Bru. 325
multipunctatus Pte. 55
multipunctatus Myc. 261
multipunctatus Bry. 142
multipunctus 142
munsteri 69
murina 283
mutata 190, 191
myrmidon 94, 95
- nanus Och. 94
nanus Ste. 130
nanus Lon. 320
narentinus 94
nasutus 79
neglectus Har. 47
neglectus Ste. 130
nemoralis (Cic.) Loph. ssp. 27
nemoralis Amp. 211
neomelanocephala f. 315
nepos 240
neresheimeri 188
nervosus 320
neustria ssp. 27
niger Lim. 98
niger Mel. 214
niger Orp. 238
niger Tro. ssp. 286
nigra (Fal.) Ana. 175
nigra (Str.) Ste. 306
nigrans 141
nigricornis Ama. 72
- nigricornis Oxy. 189
nigricornis (Sel.) Mos. 217
nigrinus Amp. 210
nigrinus (Ade.) Ani. 279
nigripenne 115
nigripes 306
nigrita Pte. 55
nigrita Hyd. 85, 86
nigrita Cat. 113
nigrita Cal. 184, 186
nigrita Ocy. 189
nigritus 112, 113
nigrocincta 191, 192
nigroconcolor f. 319
nigrocyanus 203
nigrofusca 178
nigrolineatus 79
nigromarginata 290, 291, 292
nigrum 63
nihilumalbi 35
nimbicola 188
nitella 181
nitidicollis 112
nitidifrons 279
nitidipennis 272
nitidiventris 189
nitidula 201
nitidulus 48, 51
nitidus Aga. 81
nitidus Lim. 95
nitidus Cla. 199
nitidus Cis 268
nivicola 125
*nivium*ssp. 72
niyazii 336
nobilis Epu. 243
nobilis Oed. 276
nocturnus 290
nodifer 258, 259
nodifrons 128
nodulosus ssp. 28
nodulosus 28
nonstriata 319
norica 166, 173
norvegica Lep. 152, 170
norvegica Car. 258, 259
norvegicus 258
notata 246
notatus 74
novorossicus 266, 267
nudum 114
- obenbergeri* Dys. ssp. 32
obenbergeri Sca. 120
obirensis Ano. ssp. 37, 38
obirensis Lep. 156, 170
oblique signatus 80
obliteratus Cry. 255
- obliteratus Aph. 288
obliteratus 139
oblitteratus Que. 139
oblonga 110
oblongicollis 244
obscura Isch. 193, 194
obscura Elm. 237
obscura Lon. f. 320
obscurillus 145
obscurum 97
obscurus Dys. 31
obscurus (Har.) Oph. 46, 49
obscurus (Pla.) Oxy. 69, 72
obscurus Ily. 81
obscurus (Ily.) Lac. 81
obscurus Hel. 98
obsidianus 83
obsita 270
obsoleta 259, 260
obsoletus 79
obtusus Bib. 198
obtusus Tri. 225, 227, 229-231
occidentale 41
occidentalis Oma. ssp. 290, 291
occidentalis Osm. natio 294
ochracea 132
ochraceus Lit. 132
ochraceus Cyp. 236
ochropterus ssp. 57
oculatus 277, 279
okalii 248, 253
olivieri 333
omissa 125
onopordi 329
opaca 189, 190
opacus 264
ops 136
orbicollis 259, 260
orbicularis 188
oreophila 154, 170
orientale 329
orientalis 261
ossium 131
othioides 136
ovoideus 55
oxyacanthae 325
oxyurus 328
- pacholei* 195
paganettii 84
pallens 188
pallidicornis 40
pallidipenne 135
pallidulus 79
pallidus Cry. 248, 251, 252
pallidus Tri. 309
palmi 269
- palustre 118
pannonica Aga. 311, 312
pannonica Cas. 324
panzeri 55
papposus 95
paralimbatus 139
parallelipedus 295
parallelipedum 270
parallelus 46, 48, 52
paraminutus 97
parreysi Rus. 282
parreyssi Pli. 334
parreyssii Rus. 282
parreyssii Pli. 334
parumpunctatum 63
parva 118
parvicornis 137
parvulus (Tach.) Ela. 40
parvulus Lim. 94, 95
parvulus (Cid.) Not. 218
parvulus Lon. 319, 322, 323
pasubiana 168, 173
patris 135
pechlaneri Del. 125
pechlaneri Lep. 172
pectoralis 204, 206
pedemontana 311
pedestris 280
pedicularis 202
pedicularius Och. 93, 94
pedicularius Eba. 202, 203
pedicularius Mel. 242
pedicularius Mel. 242
peezi 172
peisonis 94
pelidnum 69
penetrans 329, 330
pennatus 138
pentatomus 278, 279
peregrinus Och. 90, 91
peregrinus Xyl. 327
perforatus 266, 267
perkinsi 89-92
permoestum 64, 66, 68, 69
perparvula 281
perplexus 275
perpusillus 106
perrisi Cis 268
perrisi Scy. 117
perrisii 117
persicus 242
petricecki 231
petriceki 231
petzeniensis Lep. 151, 164, 172
petzeniensis Lep. ssp. 164, 172
pfaunderi 180
pfefferi 253
- phragmiteticola* 235
piceata 164, 172
piceoconcolor f. 319
piceolus 55, 56
piceum Ago. 69
piceum Aga. 114
piceus Hyd. 79
piceus Cop. 127
piceus Myc. 261
pivicornis 180, 181
picipes Ter. 106
picipes Byr. 239
picipes Nea. 284
picipes Bru. 325
picipes Oli. 149
picta 246
piertotii 290
pietschi 260
pilatensis Lep. 168, 173
pilatensis Lep. ssp. 168, 173
pilosellus 240
pilosulus 333
pilosus Cyc. 333
pilosus Cry. 248
pilula Byr. 239
pilula Sta. 273
pipitzi 150, 174, 175
pisanum 115
pius 287
plagatus var. 272
plagiatus 76
plantagomaritimus 319
planus 80
pleurostigma 335
plumbeus Das. 204
plumbeus Ceu. 335
poenini ssp. 42
polonicum f. 41
polypori 260
pomorum 211
pontica 247
ponticus Oph. ssp. 50
ponticus Lac. 80
ponticus Agr. 213
populi Myc. 261
populi Rop. 267
populneus 279
poricollis 289
poricollis 289
postpositus 248
praetor 129
praeusta 313
praeustum 270
praeustus 313
praeustus 139
pretneri 39
priesneri 151, 168, 173
problematicus 28
procerulus 222

- prodromus 288
 progrediens 47
 proluxa 193, 194
 proluxus 332
 prolongatum 125
 propinquus 334
prostomoides 270
 protensa 184, 186
 pruinosis 278, 279
pseudoalpestris Lep. 162, 172
pseudoalpestris Lep. ssp. 162, 172
 pseudoboops 131
 pseudodentatus 248
 pseudodispar 328, 329
 pseudogemina 176
 pseudomech 183, 184
 pseudominutus 258
 pseudonana 149
 pseudopallidum 114
 pseudoparcus 138
 pseudoparvula 281
pseudoriparia ssp. 26, 27
 pseudostigma 338
 pseudotenera 181, 182
 puberula 180, 181
 pubescens Hyd. 79
 pubescens Cla. 235
 pubescens Lyr. 269
 pubescens (Str.) Ped. 306
 puellaris Lep. 158, 171
puellaris Lep. 170
 pulchella 154, 170
 pulchellum 118
 pulchellus 145
 pulicaria 149
 pumilio 147, 148, 149
 punctatissimus 28, 29
punctatulus (Har.) Oph. 46, 51
punctatulus Lic. 73
punctatus Lae. ssp. 58
 punctatus Hel. 98
 punctatus Ont. 107
 punctatus Eup. 198
 puncticeps 48, 52
 puncticollis 48, 52
 punctiger 336
 punctolineatus 214
 punctulata Oli. 149
 punctulata Dor. 274
 punctulatus 268
purpurascens Car. ssp. 27
 purpurascens Car. 27
 purpurascens Chr. 315
pusilla Acr. 182
 pusilla (Gal.) Neo. 318
 pusillima 147, 148, 149
- pusilloides 256, 257
 pusillum 42
 pusillus Dys. 32
 pusillus Och. 94
 pusillus Ste. 130
 pusillus Sco. 134, 135
 pusillus Lep. 146
 pusillus Tach. 145
 pusillus Tych. 334
 pusillus Bru. 325
 pusillus Cry. 256, 257
 pusillus Tri. 231
 pustulata 273
 pustulatus 239
 putoni 235
putzi 35
pygmaea Tra. 234
 pygmaea Tri. 246
 pygmaeus (Ade.) Eug. 279
 pygmaeus Cry. 313
 pyrenaeum 41, 42
 pyritosus 315
- quadraticollis 112, 113
 quadrifasciata 305, 306
 quadrifoveolata 244
 quadriguttatus Ily. 81
 quadriguttatus Zor. 220, 221
quadriguttatus Zor. 221
 quadriguttatus Myc. 261
quadrimotatus 74
 quadripunctata 60, 70
quadripunctatus (Har.) Oph. 46
 quadripunctatus Eno. 99, 100
quadripustulatum 276
 quadrisignatus (Tach.) Ela. 40
 quadrisignatus (Dro.) Phi. 74
 quadrituberculatus 237
 quadrivittata 305
 quinquestriatus 43
 quisquiliarius 137, 138
- rachifer 213
 rambouseki 321
 raphani 337
rassii 182
ratzeburgi 284
ratzeburgii 284
 ravasinii 138
 redtenbacheri 265
reichi 334
 reichii Neb. 30
 reichii Smi. 334
 reitteri Pte. 117
 reitteri Mel. 242
- reitteri Lae. 285
 reitteri Psy. 321
relictus ssp. 44
 rendschmidtii 56
 reticulata 270
 reticulatus 271
 revestita 306
 reyi Hyd. 84, 85
 reyi Oxy. 190, 191
 reyi (Lep.) Ana. 305
 rhaetica 321
 rhaeticum 42
 rhaeticus 55
rhaetorica 171
 rhaetoromanica 168, 173
 rhenana 282
 rhenanus Ple. 198
 rhenanus Ceu. 335
 rhombeus 218
 ribesi 232
 ribesi 232
 riparia Hyd. 85
 riparia Cal. 184, 185, 186
riparia Oxy. 190
 riparium Oma. 122
 riparium Opa. 283
ripicola Lat. 135
 ripicola Mic. 198
 rivularis Hyp. 220
 rivularis (Tre.) Epa. 33
 robustum 121, 122
 robustus Gab. 138
robustus Amp. 211
 rondanii 263
 rorida 201
 roscidus 234
 rossicus 130
 rosskotheni 118
rostratus ssp. 28
rottenbergi var. 98
 rotundatum 114
 rotundatus Oli. 59
 rotundatus Cry. 248, 252
 rotundicollis 333
 rotundipennis 32
 roubali Dys. 32
roubali Meo. 188
 rousi Lei. 29
 rousi Gyr. 149
 rubellus 319, 322, 323
 rubens 184
rubii ssp. 232, 234
 rubidum 321
 rubidus 132, 135
 rubra Sil. 150
 rubra (Lep.) Cor. 305
 rubripennis Phi. 138
 rubripennis Uro. 240
 rubiventris 178
- rufescens Neb. 30
 rufescens Cal. 185, 186
 rufibarb (Har.) Oph. 48, 51, 53
rufibarb 53
 ruficeps 210, 211, 212
 ruficollis Pla. 56
 ruficollis Hal. 76, 78
 ruficollis Lep. 154, 170
 ruficollis Ani. 202
 ruficollis (Nac.) Ano. 276
ruficornis Par. 72
ruficornis Oli. 149
 ruficornis Ale. 195, 196
 ruficornis Cry. 249
 rufifrons Hyd. 79
 rufifrons Dac. 246, 247
 rufipalpis 47
 rufipennis 211
 rufipes (Har.) Pse. 54
 rufipes Hel. 97
 rufipes Hyp. 107
 rufipes Nec. 204
rufipes Tha. 204, 206
 rufipes Tri. 246
 rufipes Aph. 288
 rufipes (Lep.) Ano. 305
rufitarsis Gna. 107
rufitarsis Omo. 283
 rufitarsis (Rhy.) Tach. 338
 rufitarsus 55
 rufiventris Med. 131
 rufiventris (Nac.) Ano. 276
rufocyprea ssp. 315
 rufonitidum 135
rufulus Cor. 284
 rufulus Tri. 337
 rugicollis 273
 rugipennis 149
 rugosus 217
 rugulosa 180
 rugulosus 92, 93
 rupicola 46, 48, 53
 ruricola 291
 rusticus 301
 rutaneni 265
 ruthenus 116
 rybinskii 259
 ryei 132, 133
- sabulicola 48, 50
 sabulosus 286
saeninensis 172
 saga 85, 87
 saginata 72
 saginatus 248, 251, 252
 sahlbergi 221
salicinus var. 315
 salicinus 315
- salicis Myc. 261
 salicis (Rhy.) Tach. 338
 salina 30
 sanatus 106
 sanguinicollis Isch. 213
 sanguinicollis Isch. 276
 sanguinolenta 305
 sanguinolentus 278, 279
 sanguinosa 324
sanmarki 80
sanmarkii 80
sarsi 178
satrapa 211
saxicola 172
 scaber 108
 scabripennis 239
 scalptum 329, 330, 331
 scanicus 248
 scapularis Leb. 73
 scapularis Cry. 314
 schaschli Lep. 151, 152, 170
 schaschlii Pte. 55
 schaubergerianus 48, 53
schaumi 115
 schaumii 115
 scheidlerii 28
schilskyana 277
schmidtii Gna. 107
schmidtii Sau. 198
schmidtii Cych. 28
schmidtii Cych. 28
schmidtii Sau. 198
schoenherri Oxy. a. 130
 schoenherri Pae. 131
 schoenherri Tel. 247
schönherri Pae. 131
schönherri Tel. 247
schreibersi 58
 schreibersi 58
 schroederi 75
 schueppeli 56
schüppeli Aba. 56
schüppeli Bem. 41
schuleri ssp. 136
 schuppeli 41
schwarzenbergi ssp. 116
 scitulum 69
scitulus 132
 scotica 180
 scoticus 136
 scrobiculatus 70
 scutellaris 40
 scutellata 305
 scutellatus Cry. 248
 scutellatus Rug. 131
 scutellus 33
 segnis 315
sejugatus 136
seladon 53
- semicornis 287
 semiflava 283
 seminarius 325
 seminula 149
 seminum 100, 101
 semistriata 238, 239
 septempunctata 306
 septentrionis Pat. 44
 septentrionis Cho. 112
 septentrionum 176
sericea 192
 sericeus Cyt. 239
 sericeus Hes. 309
 sericeus Spe. 324
 sericophila 180
 serpentinus 131
 serra 274
serifer 121
 serripennis 257
 serripes 113
 setosella 274
 settei 122, 123
 sexguttata 305
 sexpunctatum 61
 sexstriatus 40
 sexualis 295
sharpi 54
 sharpii 54
 sibiricus 147
 sidanus 93, 94
 sigma 74
 signaticollis 102, 103, 104
 signatus 245
silesiacus Ste. 130
silesiacus Cry. 248, 252
silvatica Cic. 24
 silvatica Acr. 118
silvestris 27
silvicola Cic. 24
silvicola Acr. 182
silvrettae 171
similis Dys. 32
 similis Oph. 51
 similis Cha. 100, 101
 simillima 178
simillimus 130
 simoni Lep. 158, 171
simoni Lep. ssp. 158, 171
 simplex Rhi. 244
 simplex Cry. 249
 simsoni 234, 235
 sinuatocollis 259
sjöbergi (Phl.) Par. 124
sjöbergi Acr. 118
 sjobergi Acr. 118
 sjobergi (Phl.) Par. 124
 skalitzkyi Lei. 113
 skalitzkyi Oxy. 192
 skalitzkyi Cry. 249, 250

- slovenicus 116
sodalis 73
soedermanni 180
soedermanni 180
solieri 81
soluta 24
soniae 188
sordida 178
sordidus 213
soror 178
sparreschneideri 113
sparsus 137
sparsutus 107
spectabilis 321
specularis 173
speiseri 335
sphaerulum 115
spilotus 74
spinicornis 309
spinus Ber. 102, 103, 105
spinus Pla. 128
spitzyi 275
splendens 175
splendidum 140, 141
sporadum 249, 250
spurius 138
spurnyi 337
squamigera 270
stagnalis 94, 95
staphylinoides 198
starki 41
starkii 41
statua 335
stephensi 41
stercorarius 120
sternalis 84
steveni 305
stictus (Har.) Oph. 46, 48, 49
stictus (Har.) Oph. 50
stierlini 43, 44
stiglundbergi 139
stigma 338
stiliformis 185, 186
stöckleini 281
stockmanni Och. 92
stockmanni Sal. 276
stoeckleini 281
storzicensis ssp. 37, 38
strandi Rho. 266, 267
strandi Thi. 129
straussi 248, 252, 253
strenuus 55
striata 122
striatopunctata 239
striatopunctatus 54
striatulus Das. 204
striatulus Cis 268
striatus Och. 92, 93
striatus Ont. 107
strigellicauda 173
strigiceps 74
strigicollis 122
sturmi Aga. 81
sturmi Pli. 334
sturmii Oli. 59
sturmii Aga. 81
sturmii Pli. 334
styriaca 173
styriacum 135
styriacus Arc. ssp. 35, 36
styriacus Bar. 333
subaeneus 241, 242
subalpina 152, 170
subcarpathica 166, 173
subcoeruleus 54
subcylindricollis 304, 311
subcylindricus 47
subditus 131
suberis 284
subfasciatus 337
subfumatus 249, 252
subglobosa 274
subimpressa 85, 86
subjuncta 85, 86
sublaevigata 173
sublaevipennis 264
sublaevis 320
submarina 147
subniger 128
subparallelus 116
subquadratus 46, 48, 50
subrotundatus var. 98
subrugosus 241, 242
subsiniatus 48, 53
substriatus 32
subterranea 265
subterraneus 262, 284
subtilealutacea 172
subtilegranulata 170
subtilis 277
sudetica Lep. 162, 171
sudetica Lep. 171
sudetica 172
sulcata 175
sulcatula 175
sulcatus Rhy. 82
sulcatus Ont. 107
sulcicollis Sco. 132, 134, 135
sulcicollis Dech. 262
sulcicollis Psa. 290
sulcifrons 136
sulphuripennis 216, 218
superlatus 131
suturalis 139
suturatus 334
suturifer 107
sylvatica 24
sylvestris 27
sylvicola Cic. 24
sylvicola Acr. 182
symphyti Lon. 319, 320
symphyti Mog. 337
taksonyis 55
tarsalis Pte. 55
tarsalis Bru. 325
tatica 110
taticus 55
taurica 260
taxi 136
taxiceroides 180
taygetanus 201
telephii 331
tenebrosus 46
tenella Pti. 118
tenella (Gal.) Neo. 318
tenuistrius 107
terricola 58
tersus Tach. 145
tersus Car. 240
tersus Aph. 288
tesselatus 325
tesserula 305
testacea 84, 85
testaceipennis var. 216
testaceum 135, 136
testaceus 143, 144
tetragraphus 220, 221
thalycroides 287
tholini 198
thomsoni 248
thoracica (Fal.) Fal. 175
thoracica (Str.) Lep. 305, 306
thoracicus Dys. 31
thoracicus Biu. 284
thoreyi 69
tibiale 283
tibialis 283
tirolensis Lep. 160, 171
tirolensis Lep. ssp. 160, 171
tirolensis Oxy. 191, 192
titschacki 188
tombeana 172
tomentosus 239
toumayeffi Xan. 136
toumayeffi Lep. 166, 173
traegardhi 326
transdanubialis ssp. 27
transeuropaeus 201
transsilvanica 321
transsilvanicus Euc. 117
transsilvanicus Cry. 248, 252
transsilvanicus Car. 238
transsylvanica Lep. 173
transsylvanica Asi. 321
transversalis Cic. 26
transversalis Tach. 145
transverseps 168, 173
treulandi 40
tricolor 136
tricusps 235
tridentina 170
triepkei 113
triepkii 113
trifasciatus 280
trigonochirus 220, 221
trisignata 27
tristis 301
trivialis 130
troglodytes 265
troglodytiformis 234
truncatellus 95
truncatulus 94
truncatus 240
tuberculatus 263
tubuspiniifera ssp. 164, 172
türki 232
tuerki 232
turcicus 256, 257
typhon 287
ulbrichi 176, 177
uliginosa 184, 185, 186
uliginosus 32
ulrichi Ela. 30
ulrichii Ela. 30
ulrichi Car. 28
ulrichii Car. 28
umbrata 192
umbratica 176
umbratilis 131
uncipes 333
undatus 263
undulata 319
undulatus 218
unicornis 286
unicus 116, 117
uniformis 334
unipunctata 305
univittatus 206
ustulata 276
vaeroderensis 233
vafer 145, 146
vallisquini 171
vallisrosannae 171, 172
vaporariorum 262, 284
varians Aga. 114
varians Cer. 204
varicolor 42
variegatus Chl. 73
variegatus Lac. 80
variegatus Pti. 275
variegatus Sim. 332
variicornis (Lep.) Cor. 305
variicornis Pto. 112
varicornis 112
variolosus Car. 28
variolosus Oxy. 264
varipes 324
varius Lich. 272
varius Bru. 324
vavrai 170
velaris 335
vena 197
vernalis 55
versutum 64, 65, 68
vestitus 243
vibex 321, 324
vicentina 239
viduatus 242
viduum 64, 66, 67, 68
viennensis 285
villiger 275
villosa Var. 281
villosa Ani. 292, 293
villosus Ore. 82
villosus Mel. 214
villosus Ste. 218
villosus Mic. 248
vini 248
violacea 311
violaceus 27
virens Das. 204
virens (Lep.) Lep. 305
virgifera 316
virgula 313
viridicaeruleus 232, 233, 234
viridicoeruleus 204
viridicupreum 61
viridis 94
viscivorus 232, 233
vittula 313
volaki 46, 53
volans 136, 137
volgense 136
vorbringeri 194
vomatscheri 112
vseteckai 250, 252
wagai 267
wagneri Ste. 130
wagneri Meo. 188
walkerianus 40
wasastjernae 81
wasserburgeri 180
weberi Ano. 37, 38
weberi Psy. 321
wechseliensis 168, 173
wehncke 76, 77, 78
wehnkei 78
weisei 261
westi 112, 113
wetterhali Euc. 117
wetterhalli Mas. 73
wetterhallii Mas. 73
wetterhallii Euc. 117
wilkini 112
wilkinii 112
winkleri Har. ssp. 47
winkleri Lep. 152, 170
winkleri Lep. ssp. 152, 170
witzgalli 171
wocke 194
wöckii 194
woerndlei Lep. 151, 156, 171
woerndlei Ath. 180
wörndlei 180
wolfrumi ssp. 158, 171
xanthopus 47
zeae ssp. 317
zealandicus 128
zenii 216
ziegleri Pte. 55
ziegleri Lep. 172
zigzag (Har.) Oph. 46, 52, 53
zigzag Agr. 232
zwickii 293

General-Register für Band 1–15
Verzeichnis der Taxa von der Untergattung aufwärts

Fett-Schrift: Taxa oberhalb der Gattung

Normal-Schrift: Gattungen

Kursiv-Schrift: Untergattungen und Synonyma

(Die im Abschnitt „Klassifikation“, S. 11–19, genannten Taxa sind in diesem Register nicht mit aufgeführt.)

Abacopercus, U.G., II: 201
Abagous, U.G., XI: 47, 55
Abax, II: 9, 177, 201, XV: 56
Abax, U.G., II: 201
Abdera, I: 120, VIII: 199, 204, XV: 281
Abdera, U.G., VIII: 205
Abemus, IV: 171, 193
Abinothum, U.G., IV: 29, 30, XII: 123
Ablattaria, III: 191, 199
Abraeinae, U.F., III: 158, 159, XII: 92
Abraeini, Tribus, XII: 92
Abraeus, III: 159, 162, XII: 92, 94, XV: 106
Absidia, U.G., VI: 31
Absidia, XIII: 13
Acalles, I: 98, 106, XI: 159, 162, XIV: 277, 278
Acallocrates, XI: 159, 171
Acallorrhynchus, U.G., X: 218
Acalyptini, Tribus, XI: 79
Acalyptus, XI: 79
Acanephodus, XIV: 185–187, 194, XV: 329
Acanephodus, U.G., XIV, 194, XV: 329
Acanthobodilus, U.G., XIII: 215, 218, 233
Acanthocinus, I: 40, 63, IX: 70, 83, XIV: 13
Acanthoderes, IX: 70, 81, XV: 298
Acanthophallus, U.G., IV: 164
Acanthoscelides, I: 82, X: 11, 19, XIV: 145, 149–151
Acardystus, U.G., II: 143, 150
Acentrotypus, XIV: 187, 197
Achenium, IV: 132, 155, XV: 119, 136
Acicnemidinae, U.F., X: 109, XI: 121, XIV: 274
Acidota, IV: 27, 57, XII: 127
Acilius, I: 53, III: 80, 85, XII: 16
Aclypea, U.G., III: 196
Acmaeodera, VI: 207, XIII: 41, 43
Acmaeoderella, VI: 207, XIII: 41, 43
Acmaeoderella, XV: 231
Acmaeoderinae, U.F. XIII: 41–43
Acmaeoderini, Tribus, VI: 205, 207, XIII: 41, 43
Acmaeops, IX: 18, 24, XIV: 11, 15, XV: 302
Acmaops, U.G., IX: 24
Acritini, Tribus, XII: 92
Acritus, III: 159, 163, XII: 92, 94
Acroncassis, XIV: 142
Acrodon, U.G., II: 232, 246
Acrognathus, IV: 70, 73
Acrognathus, XII: 129, XV: 125
Acrolocha, IV: 26, 36, XV: 121, 122

Acrolocha, XII: 122, 126
Acrossus, U.G., VIII: 297, 303, XIII: 217, 220, XV: 288
Acrotone, U.G., V: 74, 127, 133–135, 183
Acrotone, XII: 216, 217, 219, XV: 181
Acrotichis, I: 176, III: 315, 335, XII: 15, 120, XV: 118
Acrulia, IV: 26, 36
Actedum, U.G., II: 104, 109, XII: 34
Actenicerus, VI: 144, 148
Actidium, III: 313, 318, XV: 117
Actinopteryx, III: 314, 334
Actobius, IV: 172
Actocharina, V: 74, 85, XII: 199, XV: 188
Actophylla, U.G., V: 130, 133, 134, 136, 216, XII: 207, 212, 218
Actosus, U.G., V: 40
Acunotus, U.G., X: 221
Acupalpus, II: 9, 165, 171, XII: 52
Acupalpus, U.G., II: 171
Acylophorus, IV: 202, 220
Adalia, I: 87, 176, VII: 232, 237, 267, XIII: 170
Adaliopsis, VII: 264
Adeliini, Tribus, VIII: 234
Adelocera, VI: 141, 142
Adelocera, VI: 141, XIII: 33, XV: 214
Adelosia, U.G., II: 196
Adephaga, U.O., I: 15, 19, 25, 137, 138, 168, II: 7, III: 7, XII: 10, 20, 23, 72, 117
Aderidae, I: 142, 153, VIII: 78, 103, XII: 12, XIII: 184, XV: 277
Aderus, I: 172, VIII: 103, 104, XIII: 184, XV: 278, 279
Aderus, U.G., VIII: 105
Adexius, XI: 122, 134, XIV: 275
Adistemia, VII: 171, 182, XIII: 140, 157
Adonia, VII: 237, 261
Adonia, U.G., XIII: 164, 169
Adosomus, XI: 9, 29
Adoxus, IX: 145, 146
Adoxus, XIV: 40
Adrastinae, U.F., VI: 104–106, 132
Adrastus, VI: 132, 133, XIII: 31, XV: 213
Advenardus, U.G., X: 216, XIV: 251
Aegialia, VIII: 294, XIII: 210
Aegialia, U.G., VIII: 294, XIII: 210
Aegialinae, U.F., VIII: 267, 294, XIII: 210
Aegomorphus, XV: 298
Aegosoma, IX: 11
Aeletes, XII: 92–94

Aephniidiinae, U.F., II: 10, 14, 260
Aepus, II: 8, 75, 77, XV: 33
Aesalini, Tribus, VIII: 367, 371
Aesalus, VIII: 367, 371, XIII: 252
Aetophorus, U.G., II: 264
Agabus, I: 51, 52, 54, 114, III: 56, 58, XII: 66, XV: 81
Agabus, U.G., III: 59
Agapanthia, IX: 71, 85, XV: 297, 304, 310, 311, 312
Agapanthia, U.G., IX: 85
Agapanthiini, Tribus, XV: 297
Agapanthiola, U.G., IX: 85
Agaporus, III: 46
Agaricochara, V: 25, 27, 33, XV: 150
Agaricophagus, I: 144, 156, 174, III: 244, 257
Agaricophilus, VII: 218, 223
Agathidiini, Tribus, III: 243, 259, XII: 114
Agathidium, I: 64, 107, 156, 176, III: 259, 262, XII: 114, XV: 114
Agathidium, U.G., III: 262
Agelastica, IX: 193, 203, XIV: 92, XV: 316
Aglenini, Tribus, VII: 201
Aglenus, I: 116, VII: 198, 201
Agnathinae, U.F., XV: 282
Agnathini, Tribus, VIII: 214
Agnathus, VIII: 214, 215, XV: 282
Agoliinus, U.G., XIII: 215, 218, 229, 233
Agolius, U.G., VIII: 298, 304, XIII: 215, 217, 221
Agonodromius, U.G., II: 212, 213
Agonodromius, XV: 70
Agonum, II: 10, 176, 211, XII: 55, XV: 59, 60, 61, 63, 64, 66, 68, 70
Agonum, U.G., II: 212, 213, XV: 62, 63, 65, 69
Agonum, XV: 70
Agostenus, U.G., II: 252
Agrilinae, U.F., XIII: 42, 50
Agrilini, Tribus, VI: 206, 230, XIII: 42, 50, 51
Agrilinus, U.G., VIII: 299, 322, XIII: 215, 218, 229, 233, XV: 288
Agrilus, I: 41, 74, 180, VI: 230, XIII: 42, 51, XV: 232, 233
Agriotes, I: 67, 180, VI: 122, 124, XIII: 31, XV: 213
Agriotes, U.G., VI: 125
Agriotinae, U.F., VI: 104, 105, 122
Agrypninae, U.F., VI: 104–106, 140, XIII: 33, XV: 209, 214
Agrypnus, XIII: 33, XV: 209, 214
Agyrtus, I: 178, III: 192, 201, XII: 99, XV: 110
Agyrtidae, XII: 11, 12, 20, 99, XV: 110
Agyrtini, Tribus, I: 147, III: 191, XII: 20, 99
Ahasverus, VII: 88, 90, XV: 245
Airaphilus, VII: 88, 89, XV: 245
Aizobius, XIV: 190, 219
Akimerus, IX: 18, 21, XV: 301
Alaobia, V: 78, 105, 132, XII: 200, 207, 215

Aleochara, I: 35, 47, 110, 119, V: 291, 293, XII: 210, 236–239, XV: 195, 196
Aleochara, U.G., V: 294, 295
Aleocharinae, U.F., I: 34–36, IV: 14, V: 11, XII: 12, 121, 185, XV: 147
Aleocharini, Tribus, V: 12, 15, 291, XII: 185, 210, 223, 228
Aleuonota, I: 111, V: 78, 129, 218
Aleutinops, U.G., X: 212
Alexia, VII: 219
Alianta, V: 74, 220, XII: 219
Allandrus, X: 23, 26, XIV: 153
Allecula, VIII: 217, 218, XV: 282
Allecula, U.G., VIII: 218
Alleculidae, I: 120, 141, 153, VIII: 76, 215, XII: 12, XIII: 192, XV: 282
Alleculinae, U.F., VIII: 216
Alleculini, Tribus, VIII: 216
Allochrysolina, U.G., XIV: 64
Allomorphus, XI: 30, 32
Allonyx, VI: 86, 89, XIII: 23
Allorina, U.G., IX: 167, XIV: 65, 66, 68
Alocentron, U.G., X: 133, 143
Alocentron, XIV: 190, 199
Alocoderus, U.G., VIII: 297, 302, XIII: 212, 217, 219
Aloconota, V: 77, 92, 130, XII: 199, 205, 213
Aloconota, U.G., V: 92
Alophini, Tribus, XI: 122
Alophus, XI: 122, 135
Alosimus, VIII: 120, 125
Alosterna, IX: 26, 29, XV: 303
Alpaeus, U.G., II: 53
Alphitobius, VIII: 235, 256, XIII: 196
Alphitophagus, VIII: 237, 250, XIII: 193, 195
Alpinia, V: 76, 109, 128, XII: 209, XV: 178, 179
Alpinia, U.G., V: 110, 177
Altica, XIV: 93, 111, 138, XV: 320
Alticinae, U.F., XIV: 92, 93, XV: 319
Alyctus, U.G., XI: 285, 289
Amalina, Subtribus, XI: 181, 193, XIV: 284
Amalorbimonus, U.G., XI: 187, XIV: 282
Amalorrhynchus, XI: 193, 194, XIV: 284
Amalus, XI: 193, XIV: 284
Amara, I: 107, II: 10, 224, 225, XII: 56, XV: 72
Amara, U.G., II: 232, 239–246
Amarochara, V: 232, 242
Amarochara, U.G., V: 243
Amaurobythus, V: 333
Amauronyx, V: 309, 329, XV: 199
Amaurostoma, U.G., IX: 89
Amblycerinae, U.F., X: 9, 10, XIV: 143
Amblystominae, U.F., II: 9, 15, 18, 174
Amblystomus, II: 9, 174
Amidobia, V: 76, 102, 129
Amidorus, U.G., VIII: 298, 317, XIII: 215, 216, 218, 227
Amischa, V: 75, 99, 129, 159, XII: 199, 205, 206, XV: 178

Amischina, XII: 199
Ammoecius, U.G., VIII: 297, XIII: 212, 217, 219
Amosilinus, U.G., X: 213, XIV: 250
Ampedinae, U.F., VI: 104, 105, 107, 108, XV: 209
Ampedini, Tribus, XV: 209
Ampedus, VI: 108, 109, XIII: 25, XV: 209, 210, 211
Amphicerus, VIII: 22, 28
Amphichroum, IV: 28, 58
Amphicyllis, I: 156, III: 260, 261, XII: 114
Amphigynus, U.G., II: 205
Amphimallon, I: 22, VIII: 337, 339, XIII: 244, 245, XV: 292
Amphotis, I: 118, VII: 12, 50, 66, XIII: 107
Anacaena, III: 142, 145, XII: 83, 84, XV: 98
Anaerea, U.G., IX: 87, XIV: 17
Anaesthetis, IX: 71, 79, XV: 310
Anaglyptus, IX: 42, 68, XV: 307
Anaspidinae, U.F., VIII: 164, 188, XII: 19, 21, XIII: 181, 184, 190, XV: 277
Anaspidini, Tribus, XII: 12
Anaspis, VIII: 188, 189, XIII: 192, XV: 277
Anaspis, U.G., VIII: 189, 190
Anastrangalia, XIV: 15, XV: 303, 305
Anathrotus, U.G., VI: 168, XIII: 34
Anatis, VII: 232, 237, 276
Anaulacaspis, U.G., V: 66, XII: 198
Anaulacaspis, XV: 175
Anchastus, VI: 120, 121
Anchastus, XIII: 31
Anchicera, U.G., VII: 141, XIII: 124
Anchodemus, XV: 70
Ancholeus, II: 178
Anchomenus, U.G., II: 222
Anchomenus, XV: 59, 70
Anchonoderinae, U.F., II: 9, 15, 135, XV: 72
Anchus, U.G., II: 222
Anchus, XV: 59
Ancistronycha, U.G., VI: 22, 27, 351
Ancistronycha, XIII: 12, XV: 201
Ancylostria, U.G., II: 171
Ancyrona, XV: 207, 208
Ancyrophorus, I: 114, IV: 71, 74
Ancyrophorus, XII: 129, 155, XV: 126, 127
Ancyrophorus, U.G., XII: 129
Anelastini, Tribus, VI: 188, 197
Anelastini, XIII: 38
Anemadinae, U.F., III: 205, 209, XV: 111, 112
Anemadus, III: 209, XII: 101, XV: 111, 112
Aneurota, V: 68
Angoleus, U.G., II: 178
Angustapion, U.G., XV: 329
Anidorus, U.G., VIII: 104
Anidorus, XV: 278, 279
Anisandrus, X: 93
Anisandrus, XIV: 176

Anisarthron, IX: 43, 54, XV: 298, 299, 308, 309
Anisodactylina, Subtribus, XV: 45
Anisodactylinae, U.F., II: 9, 18, 136, XV: 45
Anisodactylus, II: 9, 136, 137, XII: 50
Anisomeristes, III: 305, 306
Anisoplia, VIII: 345, 348, XIII: 248, XV: 292
Anisorus, XIV: 15
Anisosticta, VII: 237, 263, XIII: 169
Anisotoma, I: 156, 172, III: 259, 260, XII: 20, XV: 114
Anisotomidae, I: 15, XII: 11
Anisotomini, Tribus XV: 114
Anitys, VIII: 55, 59
Anobiidae, I: 28, 38, 46, 78, 83, 106, 146, 160, VIII: 27, XII: 11, XIII: 176, XV: 273
Anobiinae, U.F., VIII: 28
Anobiini, Tribus, VIII: 29, 41
Anobium, I: 78, 86, 87, 116, 176, 178, VIII: 29, 44, XIII: 177
Anobium, U.G., VIII: 44, 45
Anocerinae, U.F., X: 22, 32
Anogcodes, XIII: 181, XV: 276
Anolytus, U.G., IV: 83, 84
Anomala, VIII: 345, 346, XIII: 248, XV: 292
Anommatae, U.F., XV: 240
Anommadini, Tribus, VII: 212, XII: 12, XIII: 162, XV: 263
Anommatus, I: 111, 145, 155, 176, VII: 198, 212, XII: 12, 14, XIII: 163, XV: 240, 263
Anomognathus, V: 33, 38
Anomophagus, U.G., VII: 83
Anomopisalia, U.G., XII: 197, XV: 170
Anoncodes, U.G., VIII: 84, XIII: 181
Anoncodina, U.G., VIII: 84
Anopachys, U.G., XIV: 64
Anophthalmus, I: 111, II: 9, 76, 94, XV: 33, 36, 38, 39
Anopleta, U.G., V: 128, 133–135, 154, 159, XII: 214
Anoplineae, U.F., X: 106, XI: 283, XIV: 296
Anoplodera, U.G., IX: 31
Anoplodera, XIV: 15, 16, XV: 304, 305
Anoplotrupes, U.G., VIII: 276, 277
Anoplotrupes, XIII: 202
Anoplus, I: 139, XI: 283, XIV: 296
Anopsibythus, V: 333
Anostirus, VI: 144, 150, XIII: 33, XV: 216, 218
Anotylus, XII: 133, XV: 126, 128
Anoxia, VIII: 337, 342, XIII: 245, XV: 292
Anthaxia, VI: 221, XIII: 41, 47, XV: 231
Anthaxia, U.G., VI: 221, XIII: 47, 48
Anthaxiini, Tribus, VI: 206, 221, XIII: 41, 45, 47
Anthrophagus, I: 45, 111, VII: 10, 111, 138, XIII: 119
Anthicidae, I: 142, 153, VIII: 78, 106, XII: 12, XIII: 188, XV: 280
Anthicini, Tribus, VIII: 107, 110

- Anthicus, I: 26, 117, 172, VIII: 107, 111, XIII: 118, 189, XV: 280
Anthobates, VIII: 188
Anthobium, I: 22, XV: 119, 125
Anthobium, IV: 29, 52
Anthocomus, VI: 56, 64, XIII: 17
Anthonomidius, U.G., XI: 103
Anthonomini, Tribus, XI: 79, 96
Anthonomus, I: 60, 70, 71, XI: 97, XIV: 272, XV: 334
Anthonomus, U.G., XI: 103
Anthophagus, IV: 27, 28, 63, XII: 127, XV: 125
Anthophagus, U.G., IV: 64
Anthracus, II: 9, 165, 173
Anthreninae, U.F., VI: 306, 319
Anthreninae, XV: 238
Anthrenocerus, VI: 314, 326, 327, XIII: 86, XV: 238
Anthrenops, U.G., VI: 320, 322
Anthrenus, I: 41, 64, 83, 91, 116, 136, VI: 319, XIII: 85
Anthrenus, U.G., VI: 320, 321
Anthribidae, I: 106, 143, 154, X: 22, XII: 12, XIV: 151, 153, XV: 325
Anthribus, I: 172, X: 24, 30, XIV: 153
Antipa, IX: 116, 118
Antipa, XIV: 27
Antipus, XIV: 27
Antisphodrus, II: 10, 175, 177, 210, XII: 54, XV: 58
Antisphodrus, U.G., II: 210
Aoromius, XI: 83
Apalini, Tribus, VIII: 120, 132
Apalus, I: 47, VIII: 121, 132
Apate, VII: 21, XIV: 180
Apatini, Tribus, VIII: 14, 20
Aphaenopidius, XV: 33, 39
Aphanarthrum, XIV: 161
Aphanisticini, Tribus, VI: 205, 245, XIII: 42, 53
Aphanisticus, VI: 245, XIII: 42, 53, XV: 234
Aphanogramme, V: 327
Aphaobiella, U.G., III: 236, 237
Aphaobiella, XII: 103, XV: 111
Aphaobius, III: 234, 236, XII: 103, XV: 111
Aphidecta, VII: 237, 262
Aphelocnemis, XIV: 17
Aphodiinae, U.F., I: 15, 41, 107, VIII: 267, 295, XIII: 211, XV: 287
Aphodiini, Tribus, VIII: 295, XIII: 211
Aphodius, I: 45, 56, 58, 127, VIII: 295, 296, XIII: 211, 217, XV: 287, 291
Aphodius, U.G., VIII: 299, 319, XIII: 214, 219, 228
Aphthona, IX: 206, 214, XIV: 95, 120, XV: 319, 322, 323
Aphytobius, XIV: 283
Apimela, V: 129, 232, 247, XII: 211, 228
Apion, I: 12, 41, 43, 127, X: 127, XIV: 184, 185, 221, 222
Apion, U.G., X: 129, 135, 166
Apionidae, XII: 12, XIV: 181, 184, 293, XV: 328
Apioninae, U.F., X: 107, 127, XIV: 184
Apionini, Tribus, XIV: 221
Apiops, U.G., XIV: 230
Aplatopterus, VI: 10, 12
Aplatopterus, XIII: 11
Aplemonini, Tribus, XIV: 216
Aplidia, XIII: 243, 244
Aplocnemis, XIV: 17
Aplocnemus, XIII: 19, XV: 203
Aploderus, IV: 71, 82, XV: 126
Apobythus, V: 333
Apocatops, III: 224, XV: 111, 112, 113
Apoderinae, U.F., X: 107, 125, XIV: 183
Apoderus, I: 61, X: 126, XIV: 183
Apteropoda, IX: 206, 260
Aptinus, I: 31, 64, II: 10, 283, 285
Araecerus, X: 32, 33, XIV: 153, XV: 325
Arammichnus, U.G., X: 186, 187, XIV: 246, 249
Archeuplectus, V: 323
Archicarabus, U.G., II: 43
Archostemata, U.O., XII: 10
Arcophagus, V: 338
Arctaphaenops, II: 9, 76, 93, XII: 27, 31, XV: 34, 36
Arena, V: 33, 40, XII: 189
Argante, U.G., VI: 212
Argiobythus, V: 338
Argoptochus, X: 185, 233, XIV: 253
Argopus, IX: 206, 259, XIV: 115
Argutor, U.G., II: 189, XV: 55
Argutor, XV: 55
Argyrobracteon, II: 106
Arhopalus, IX: 15
Arhopalus, XIV: 11, XV: 299, 301, 308
Aridius, XIII: 141, 149
Aridius, U.G., 258, 259
Armida, VI: 20, 34
Aromia, IX: 41, 53
Arpedium, IV: 28, 55
Arpidiphorus, XIII: 171
Arrhenocoela, IX: 207, 238, XIV: 93
Arrhenopeplus, U.G., IV: 16
Arrhenoplita, VIII: 249
Arthrolips, III: 304, 306, XII: 117
Asaphidion, II: 9, 95, 128b, XII: 32, 48, 49, XV: 43
Asclera, U.G., VIII: 87, XV: 203, 276
Ascoliocerus, XV: 220
Asemiadalia, VII: 264
Aseminae, U.F., IX: 10, 14
Aseminae, XV: 297–299, 301
Asemum, IX: 14, 15, XV: 299
Asida, I: 38, VIII: 230, 238, XIII: 193
Asidini, Tribus, VIII: 230
Asiobates, U.G., III: 105, XV: 87, 94
Asioperiphys, U.G., XII: 37, 40, 44
Asiopus, U.G., XIV: 34
Asiorestia, XIV: 93, 94, 112, 120, XV: 320, 322, 323
Askeevoldia, U.G., XIV: 20
Asphaerorhynchus, U.G., X: 199
Aspidapiini, Tribus, XIV: 198
Aspidapion, U.G., X: 130, 142, XIV: 198
Aspidapion, XIV: 187, 198
Aspidiphoridae, I: 148, 163, VII: 11, 279, XII: 11, 20, 21, XIII: 90, 170
Aspidiphorinae, U.F., XII: 19, 20, 21
Aspidiphorus, I: 180, VII: 279
Aspidiphorus, XIII: 171
Astatopteryx, III: 313, 332
Astenognathus, U.G., IV: 135, 136
Astenus, IV: 131, 135, XII: 150, 151, XV: 131
Astenus, U.G., IV: 136, 137
Astilbus, V: 222
Astrapaeus, IV: 203, 205
Astycops, U.G., IV: 90, 98, XII: 135, 138
Atanygnathini, Tribus, IV: 169, 220, XV: 139
Atanygnathini, XV: 139
Atanygnathus, IV: 220
Atemeles, I: 89, 118, V: 222, 228
Atemeles, XII: 220
Atheta, I: 88, 107, 111, 128, V: 74, 77, 79, 124, XII: 185, 199, 200, 205, 207, 208, 211, 213, 216, 219, XV: 180
Atheta, U.G., V: 132, 133, 136, 191, XII: 217, 218
Athetae, V: 72
Athetina, Subtribus, XII: 199
Athetini, Tribus, XII: 185, 199, 200, 210, 219, 223, 234
Athoinae, U.F., VI: 104, 105, 108, 159, XV: 217, 218
Atholus, III: 180, 188, XII: 93, 95, XV: 109
Athous, I: 85, 108, VI: 160, 166, XIII: 34, XV: 219
Athous, U.G., VI: 166
Atomaria, I: 109, 115, VII: 112, 140, XIII: 115, 119
Atomaria, U.G., XIII: 120
Atomariinae, U.F., XIII: 119
Atomariini, Tribus, VII: 110, 139, XIII: 114, 115, 119
Atractelophorus, U.G., III: 118
Atranopsina, Subtribus, XV: 58
Atranus, II: 9, 135, XV: 44, 59, 72
Atrecus, IV: 167
Atrecus, XII: 159
Attactogenus, XIV: 253, 257
Attaephilus, III: 210, 221, XV: 111
Attageninae, U.F., VI: 306, 312
Attagenus, I: 38, 82, 116, 178, VI: 312, 326, XIII: 83
Attagenus, U.G., VI: 312, XIII: 83
Attalus, VI: 56, 66, XIII: 18
Attelabidae, XII: 12, XIV: 181, 183
Attelabinae, U.F., X: 107, 125, XIV: 183
Attelabus, I: 61, X: 125, XIV: 183
Attenuorhagus, U.G., VI: 194
Aulacochilus, VII: 104
Aulacochthebius, U.G., III: 108, XV: 87
Aulacophora, XIV: 88, XV: 316
Auletobius, X: 114, 115
Auleutes, XI: 196, 204, XIV: 283, 288
Aulonium, VII: 12, 200, 210
Aulonogyrrus, III: 90
Aulonothroscus, XV: 223–225, 227, 230, 231
Aurigena, VI: 209
Aurigena, XIII: 41, 43
Austriacotyphlus, IV: 106, 107
Austriacotyphlus, XII: 139
Austriusa, U.G., XV: 150, 175
Autalia, V: 63, XV: 119, 175
Autaliini, Tribus, V: 12, 13, 63, XII: 186
Axinopalpis, IX: 41, 47, XV: 307, 309
Axinotarsus, I: 178, VI: 56, 68, XIII: 19, XV: 202
Bacaniini, Tribus, XII: 92
Bacanius, I: 148, III: 175, XII: 92
Badister, II: 10, 257, XII: 57, XV: 73
Badister, U.G., II: 257
Badistrinae, U.F., II: 10, 16, 256
Badura, XII: 218
Baeckmanniolus, III: 165, 174, XV: 107
Baeckmanniolus, U.G., XII: 94, 95, XV: 107
Baeocrara, III: 314, 334, XII: 119, XV: 118
Baeoglana, U.G., 269, XII: 231, XV: 190
Bagoineae, U.F., X: 111, XI: 45, XIV: 263
Bagous, XI: 45, 46, XIV: 264, 266, XV: 333
Bagous, U.G. XI: 47, 49, XIV: 265
Bajulobythus, V: 338
Balaninus, XI: 108
Balanobius, U.G., XI: 108
Balcanobythus, V: 338
Balius, II: 173
Bangasternus, XI: 8, 22, XIV: 260
Baptolinus, IV: 157, 167
Baptolinus, XII: 159
Baptopoda, U.G., V: 267
Bargus, U.G., XII: 134, 135
Barinae, U.F., X: 111, XI: 171, XIV: 278
Baris, XI: 171, XIV: 278
Barynotini, Tribus, X: 241
Barynotus, X: 241, 265, XIV: 257
Baryodma, U.G., V: 296
Barypeithes, X: 242, 258, XIV: 256, XV: 333
Batenus, U.G., II: 212, 213
Batenus, XV: 59, 70
Bathyscia, III: 234, 235, XV: 111
Bathysciinae, U.F., III: 204, 233, XV: 111
Bathysciola, III: 234, XV: 111

Batophila, IX: 206, 237
Batrisadinus, V: 331
Batrisini, Tribus, V: 307, 330
Batrisodes, I: 118, V: 309, 331, XII: 241
Batrisus, V: 309, 330
Baudia, U.G., II: 257
Bechynea, U.G., XIV: 64
Bellatheta, V: 76, 117, 129
Bembidiinae, U.F., II: 9, 12, 95, XII: 23, 31, 32
Bembidion, I: 112, 113, 116, II: 9, 95, 100, XII: 23, 32, 33, 38, 39, 42, 43, 48, XV: 41, 42
Bembidion, U.G., II: 127, XII: 35
Bembidionetolitzkya, U.G., II: 103, 111, XII: 37, 38
Bembidium, II: 100
Benibotarus, XIII: 11, XV: 201
Berberonyx, V: 329
Berginus, VII: 191, 196
Berninelsonius, VI: 172
Berninelsonius, XV: 220
Berosus, I: 54, III: 141, 155, XV: 101–105
Berosus, U.G., III: 155, XV: 102
Bessobia, U.G., V: 128, 133, 134, 148, 155
Bessopora, U.G., V: 278
Betarmon, VI: 131, 351, XIII: 31
Biblomorphus, V: 311
Biblopectus, V: 308, 314, XV: 198
Bibloporites, V: 311
Bibloporus, V: 308, 311
Bidessus, I: 52, 114, III: 19, 23, XII: 62, XV: 79
Bidessus, III: 22
Biphyllidae, XII: 11, 21, XIII: 89, 90, 114, XV: 23, 247
Biphyllinae, U.F., I: 164
Biphyllus, XIII: 114, XV: 247
Bipunctatus, U.G., XIII: 165
Biralus, U.G., VIII: 298, 306, XIII: 216, 217
Bitoma, XIII: 162
Bius, VIII: 234, 258, XIII: 194, 199, XV: 284
Blaps, I: 65, 116, VIII: 231, 239, XIII: 194, 197
Blaptini, Tribus, VIII: 231
Blastophagus, I: 73, 74, X: 48, 52
Blastophagus, XV: 326
Blechnus, II: 279
Blediodes, IV: 90, 92
Bledius, I: 41, 57, 103, 112, IV: 71, 89, XII: 134–137, XV: 119, 126, 128
Bledius, U.G., IV: 90, 91
Blepharoplathus, U.G., II: 102, 111, XII: 36, 38
Blepharhymenus, V: 232, 243, XII: 227
Blethusa, II: 8, 62
Blitopertha, VIII: 346, 347
Blitopertha, XV: 292
Blithophaga, I: 27, 62, III: 191, 196
Blithophaga, U.G., III: 196
Bodilus, U.G., VIII: 299, 324, XIII: 215, 218, 227, 229, 232, 233
Bohemiellina, V: 64, 68, XII: 198

Bolbelasmus, VIII: 273, 275, XIII: 202, XV: 286
Bolbobythus, V: 335
Bolboceras, XIII: 202
Boletophagini, Tribus, VIII: 233
Boletophagus, VIII: 233, 247
Boletophagus, XIII: 194, 198
Bolitobiini, Tribus, IV: 222, XII: 175, XV: 139
Bolitobiini, XV: 139
Bolitobius, IV: 222, 223, 232, XII: 175, 177, XV: 119, 140–142
Bolitobius, XII: 175, 176
Bolitobius, U.G., IV: 232
Bolitochara, V: 33, 62, XII: 197
Bolitocharini, Tribus, V: 12, 13, 33, 39, XII: 186, 189, 200
Bolitocharini, XV: 147
Bolitophagus, XIII: 194, 198
Boopinus, U.G., IV: 76
Boraginobius, U.G., XI: 206, 236, XIV: 285, 286, 292
Borboropora, V: 64, 67, XV: 175
Boreaphilus, IV: 28, 69, XII: 123, 129
Boreoleptus, U.G., XV: 170
Boreonebria, U.G., II: 53
Boreophilus, V: 78, 82, 132, 204, XII: 199, 202, XV: 176
Boridae, I: 15, 141, 153, VIII: 77, 264, XII: 12, XIII: 199
Boros, VIII: 264, XIII: 199
Bostrichus, VIII: 22, XIV: 176, 177, 179, 180
Bostrichus, XIII: 176
Bostrichidae, XIII: 176, XV: 271
Bostrichiformia, F.Gruppe XIII: 83
Bostrychidae, I: 22, 28, 144, 146, 157, 159, VIII: 13, XII: 11
Bostrychiformia, F.Gruppe I: 15, XII: 11
Bostrychinae, U.F., VIII: 14, 20
Bostrychini, Tribus, VIII: 15, 21
Bostrychoidea, U.F., XII: 11
Bostrychoplites, VIII: 22, 24, XV: 272
Bostrychus, I: 178, VIII: 21, 22
Bostrychus, XIII: 176
Bothochius, U.G., XII: 76
Bothochius, XV: 87, 94
Bothrideres, VII: 12, 200, 213, XIII: 89–91, 163, XV: 240
Bothrideridae, XIII: 89–91, 163, XV: 240, 263, 264
Bothriderinae, U.F., XV: 240
Bothriderini, Tribus, VII: 213, XIII: 89, 162, 163
Bothriophorus, VI: 330, 332, XIII: 82
Bothriopterus, U.G., II: 196
Bothrydiopsis, U.G., V: 44, 54, XII: 192
Bothryorrhynchapion, U.G., XIV: 189, 236
Bothynoderes, XI: 8, 23
Brachida, V: 25, 26
Brachininae, U.F., II: 10, 12, 283

Brachinus, II: 10, 283, 284, XII: 58, XV: 76
Brachinus, U.G., II: 284
Brachiodontus, XI: 191, XIV: 283
Brachonyx, I: 43, XI: 97, 105
Brachycerinae, U.F., X: 106, 183, XIV: 246
Brachycerus, X: 183, XIV: 246
Brachyderes, X: 242, 262
Brachyderinae, U.F., X: 108–110, 240, XIV: 253
Brachyderini, Tribus, X: 242
Brachygluta, V: 310, 352
Brachyglutini, Tribus, V: 309, 351
Brachyglutodes, V: 352
Brachygonus, XIII: 26, 31, XV: 209–213
Brachylacon, VI: 141, 142, XV: 214
Brachyleptura, XIV: 15, 16
Brachyleptus, VII: 21, 24
Brachyleptus, XIII: 111
Brachymera, F.Gruppe, VI: 304, XIII: 83
Brachynidius, U.G., II: 284
Brachynus, I: 31, 64, II: 284
Brachypeplus, VII: 26, 29, XIII: 92
Brachypteridae, XV: 243
Brachypterolus, VII: 21, 25, XIII: 111, XV: 243
Brachypterus, VII: 21, 23, XIII: 110, XV: 243
Brachys, V: 351
Brachysomus, X: 242, 255, XIV: 253–255
Brachyta, XIV: 15, XV: 302
Brachytarsus, I: 172, X: 24, 31
Brachytemnus, XI: 31, 41
Brachyusa, V: 72, 79, XII: 198, 199, 201
Bracteolus, U.G., II: 101, 106, XII: 33
Bradybatus, XI: 96, 106
Bradybatus, U.G., XI: 106
Bradycellus, II: 9, 165, 168, XII: 52, XV: 54
Bradytus, U.G., II: 232, 236, 236
Brindalus, XIII: 240
Bromius, IV: 145, 146
Bromius, XIV: 40
Brontinae, U.F., XV: 245
Brontini, Tribus, XV: 244
Broscinae, U.F., II: 8, 13, 72
Broscus, I: 63, II: 3, 73, 74
Bruchela, XIV: 151
Bruchelidae, XIV: 151
Bruchidae, I: 43, 81, 82, 140, 143, 154, X: 7, XII: 12, 19, XIV: 143, 151, XV: 324
Bruchidius, X: 12, 16, XIV: 146, 148, XV: 324
Bruchinae, U.F., X: 9, 11, XIV: 143, 145
Bruchoptinus, U.G., VIII: 66
Bruchus, I: 43, 81, 82, 170, X: 12, XIV: 145, 146
Brumus, VII: 232, 236, 258
Brundinia, V: 79, 106, 131, XII: 199, 200, 207, 212, 218
Brundinia, V: 216
Bryaxis, I: 170, V: 309, 338, XII: 242, XV: 199
Brychius, I: 114, III: 8, 9

Bryobius, U.G., XV: 55
Bryocharis, IV: 222, 234
Bryocharis, XII: 175, 177, XV: 140
Bryophacis, U.G., IV: 223, 231, XV: 141, 142
Bryophacis, XV: 141, 142
Bryopsisalia, U.G., XV: 173
Bryoporus, IV: 223, 231, XV: 141, 142
Bryoporus, U.G., IV: 231, XV: 141
Bulaea, VII: 237, 266
Buprestidae, VI: 102, 204, XII: 11, XIII: 24, 41, XV: 231
Buprestinae, U.F., VI: 205, 209, XIII: 41, 42, 45
Buprestini, Tribus, VI: 205, 206, 211, XIII: 41, 45, 46
Buprestis, I: 168, VI: 217, XIII: 41
Buprestoidea, U.F., XII: 11, XIII: 24
Burlinius, U.G., XIV: 34, 35
Byctiscus, XIV: 183
Byrrhidae, I: 144, 147, 155, 161, VI: 304, 328, XII: 11, XIII: 83, 86, XV: 238
Byrrhinae, U.F., VI: 330, 332, 333
Byrrhoidea, U.F., XII: 11, XIII: 83
Byrrhus, VI: 333, 340, XIII: 87, XV: 239
Byrrhus, U.G., VI: 340
Bythinidius, V: 338
Bythinini, Tribus, V: 309, 333
Bythinites, V: 338
Bythinoides, V: 335
Bythinomorphus, V: 338
Bythinopsidius, V: 338
Bythinopsis, V: 333
Bythinus, V: 309, 335
Bythinus, V: 338
Bythobletes, V: 338
Bytiscus, I: 60, 70, X: 114, 123
Bytiscus, XIV: 183
Bytosmesus, U.G., X: 220
Byturidae, I: 148, 164, VII: 13, 19, XII: 11, XIII: 89, 91, XV: 239
Byturus, I: 180, VII: 10, 19, XIII: 91, XV: 239

Caccobius, VIII: 280, 284, XIII: 205
Cadoria, XIV: 17
Caenocara, VIII: 55, 58, XV: 274
Caenopsis, X: 183, 224
Caenoptera, U.G., IX: 49
Caenorhinus, XIV: 183
Caenoscelini, Tribus, XIII: 115
Caenoscelis, VII: 112, 139, XIII: 115, 119
Cafius, IV: 170, 173
Calambus, VI: 144, 156, XV: 215, 216
Calamobius, IX: 71, 81, XV: 297, 310
Calamosternus, U.G., VIII: 299, 329, XIII: 219
Calandra, I: 81, XI: 158, XV: 331
Calandrinae, X: 108, XI: 157, XV: 331
Calathina, Subtribus, XV: 58
Calathus, II: 10, 175, 204, XII: 54, XV: 57

- Calathus*, U.G., II: 205
Calischnopoda, U.G., V: 70
Calitys, VII: 14, 16, XV: 206, 207
Caliusa, U.G., V: 69
Callicerina, Subtribus, XII: 199
Callicerini, Tribus, V: 12, 15, 72
Callicerini, XII: 185, 199
Callicerus, V: 73, 80, XII: 199, 201
Callicerus, U.G., V: 80
Callidinae, U.F., II: 10, 14, 264
Callidium, I: 79, IX: 43, 58, XIV: 12, 16, XV: 308
Callidium, U.G., IX: 59
Callidostola, XIV: 16
Callimellum, IX: 41, 52, XIV: 12, 16
Callimellum, XV: 306, 309
Callimoxys, IX: 41, 51
Callimus, IX: 52
Callimus, XIV: 16, XV: 306, 309
Callistinae, U.F., II: 10, 16, 249
Callistocarabus, U.G., II: 36
Callistolixus, U.G., XI: 10
Callistus, II: 10, 249, 253
Callosobruchus, X: 12, 19, XIV: 149
Calodera, V: 232, 239, XII: 226, XV: 184, 186
Calodromius, U.G., II: 276, XV: 74
Calodromius, XV: 74
Calomicrus, U.G., IX: 200
Calomicrus, XIV: 91, 92, XV: 318
Calopodinae, U.F., VIII: 79, 81
Calopterus, U.G., II: 192
Calopus, VIII: 80, 81
Calosirus, XI: 197, 248, XIV: 288
Calosoma, I: 84, 85, II: 8, 22, XII: 24, XV: 27
Calosoma, U.G., II: 23
Calvia, I: 176, VII: 232, 238, 274, XIII: 170
Calypterus, U.G., VIII: 51
Calyptobium, U.G., VII: 170, XIII: 160
Calyptomerus, III: 266–268, XII: 115
Camptorhinus, XIV: 277, XV: 335
Camptorhinus, XI: 159, 160, XIV: 277
Cantharidae, I: 15, 25, 33, 48, 96, 108, 119, 141, 150, 158, 168, VI: 7, 18, XII: 11, XIII: 12, XV: 201
Cantharini, Tribus, VI: 19, 21
Cantharis, I: 182, VI: 20, 21, 351, XIII: 12
Cantharis, U.G., VI: 21
Cantharoidea, U.F., I: 15, XII: 11, XIII: 11
Capnodis, VI: 208, XIII: 41, 43
Carabidae, I: 21, 24, 25, 28, 31, 34, 41, 48, 64, 84, 93, 96, 104, 107, 123, 128, 138, 161, 166, II: 7, XII: 10, 23, 253, XV: 23, 82
Carabinae, U.F., II: 8, 12, 22
Caraboidea, U.F., XII: 10, 23
Carabus, I: 23, 48, 94, 104, 132–134, II: 8, 22, 24, XII: 23, 24, XV: 27, 57
Carabus, U.G., II: 37
Carcinops, I: 117, III: 175, 177, XII: 92
Cardax, IX: 207
Cardax, U.G., XIV: 93, 113
Cardiola, V: 65
Cardiophorinae, U.F., VI: 104–106, 181
Cardiophorus, VI: 181, XV: 221
Cardoria, U.G., IX: 91, 92
Cariderus, U.G., VIII: 98
Caridua, U.G., VIII: 204
Carilia, XIV: 15
Carpathobyrrhulus, VI: 333, 337, XV: 238, 239
Carpatosilpha, U.G., III: 197
Carpelimus, IV: 75, XII: 130–133, XV: 119, 127
Carpelimus, U.G., IV: 76
Carphacis, U.G., IV: 222, 232
Carphacis, XII: 175–177, XV: 141
Carphoborus, X: 54
Carpophilinae, U.F., VII: 21, 26, XIII: 92
Carpophilus, VII: 26, XIII: 92, XV: 240
Cartallum, IX: 41, 52
Cartallum, XV: 306, 309
Cartodere, VII: 171, 179, XIII: 141, 149, 158, XV: 258, 259
Cartodere, U.G., VII: 179, 181, XV: 258
Cartoderema, U.G., VII: 179, 180
Caryedon, X: 10, XIV: 143
Caryoscapa, III: 344, 347, XV: 120
Cassida, I: 163, IX: 272, 273, XIV: 142, XV: 321, 324
Cassida, U.G., IX: 275
Cassidinae, U.F., I: 64, 66, IX: 100, 172, XIV: 142
Cassidula, U.G., IX: 279
Cassidula, XIV: 142
Cassidulella, U.G., XIV: 142
Catapiina, Subtribus, XIV: 222
Catapion, U.G., X: 132, 158
Catapion, XIV: 185, 189–191, 222–225
Cateretes, VII: 21, 22
Cateretes, U.G., VII: 22
Cateretes, XIII: 110
Cateretinae, U.F., VII: 21, XIII: 89, 110
Cateretinae, XIII: 89, 110
Cathartus, VII: 88, XV: 245
Cathusia, U.G., V: 70
Catopidae, I: 15, 45, 110, 149, 160, III: 204, XII: 20, 21, 100, 275
Catopidius, III: 210, 231, XV: 111
Catopinae, U.F., III: 205, 209
Catopinae, XV: 111, 112
Catopini, Tribus, III: 210
Catopomorphus, III: 210, 220, XV: 111
Catops, I: 103, 116, 182, III: 210, 224, XII: 100–102, XV: 111, 112
Catorama, VIII: 56
Caulotrupis, XI: 35
Caulotrupodes, XI: 30, 35
Caulotrupodes, XIV: 262
Celia, U.G., II: 232, 239, 241, 242, 246–249
Centrotoma, V: 310, 360
Cephalocousya, V: 233, 258
Cephalophonus, U.G., II: 142, 143
Cephenniini, Tribus, III: 271, 275, XII: 116
Cephennium, III: 272, 275, XII: 116
Cephennium, U.G., III: 276
Cerallus, VI: 71, 82, XIII: 23
Cerambycidae, I: 20, 21, 27, 28, 41, 44, 46, 74, 75, 79, 97, 132, 139, 143, 152, 155, IX: 7, XII: 12, XIV: 9, XV: 297
Cerambycinae, U.F., IX: 10, 40, XV: 298, 299, 306
Cerambyx, I: 75, IX: 41, 44, XV: 298
Ceranota, U.G., I: 119, V: 294, XV: 195
Cerapheles, VI: 56, 65, XIII: 18
Ceratapiini, Tribus, XIV: 192, 194
Ceratapion, U.G., X: 130, 154, XV: 329
Ceratapion, XIV: 186, 187, 194, 196, XV: 329, 330
Cercyon, I: 40, 58, 108, III: 128, 130, XII: 82, 83
Cercyon, U.G., III: 132
Cerdelcus, U.G., X: 205, XIV: 249
Cerataxa, U.G., V: 130, 133, 136, 169, XII: 215
Cerocoma, I: 172, VIII: 119, 126, XIII: 189
Cerocoma, U.G., VIII: 127
Cerocomini, Tribus, VIII: 119, 126
Cerophytidae, I: 147, 162, VI: 102, 186, XII: 11
Cerophytum, I: 178, VI: 187
Certallum, XV: 306, 309
Ceruchus, VIII: 368, 370
Cerylinae, U.F., VII: 197, 211, XIII: 162
Cerylini, Tribus, VII: 214, XIII: 89, 162, s. Cerylonini
Cerylon, VII: 200, 214, XIII: 89, 91, 163
Cerylonidae, XII: 11, 117, XIII: 89–91, 162, 163
Cerylonini, Tribus, XII: 12, XIII: 163
Cetonia, I: 22, 30, 48, VIII: 357, 359, XIII: 249
Cetoniinae, U.F., I: 21, VIII: 269, 357, XIII: 249, XV: 294
Cetonischema, U.G., VIII: 361, XIII: 250
Ceuthorhynchidius, XIV: 287, 293
Ceuthorhynchidius, XI: 197, 249
Ceuthorhynchina, Subtribus, XI: 181, 196, XIV: 284
Ceuthorhynchinae, U.F., X: 111, XI: 180, XIV: 279
Ceuthorhynchini, Tribus, XI: 180, 181, XIV: 281, 284
Ceutorhynchus, I: 41, 43, 72, 73, XI: 197, 205, XIV: 284, 286–289, 291, XV: 335, 336
Ceutorhynchus, U.G., XI: 207, 208, XIV: 289
Chaeroceta, U.G., XIV: 85
Chaetarthria, II: 142, 153, XV: 100, 101
Chaetida, U.G., V: 131, 133, 135, 215
Chaetocarabus, U.G., II: 35
Chaetocnema, I: 70, IX: 206, 254, XIV: 114, 140
Chaetocnema, U.G., IX: 256
Chaetophora, XV: 239
Chaetopteroplia, XIII: 248
Chalcionellus, III: 165, 172, XII: 92
Chalcioidea, U.G., XIV: 64
Chalcoides, IX: 207, 247
Chalcoides, XIV: 94, 113
Chalcophora, VI: 207, 208, XIII: 41, 43
Chalcophorinae, U.F., VI: 205, 207, XIII: 41–43
Chalcophorini, Tribus, VI: 205, 207, XIII: 41, 43
Charagmus, U.G., X: 266
Charmosta, U.G., II: 23
Charopus, VI: 55, 56, 59, XIII: 16
Chartabraeus, III: 159, 162
Cheilotoma, XIV: 29
Cheironitis, XIII: 203, 209
Chelonitis, VII: 237, 268, 269
Chelonitis, U.G., XIII: 164, 170
Chelonoides, III: 275
Chelonoidum, III: 271, 275
Chennium, V: 310, 359
Cheporus, U.G., II: 186, 188
Chetabraeus, XII: 92, 93
Chiasmatoxythus, V: 333
Chilocorini, Tribus, VII: 257
Chilocorus, VII: 232, 236, 257
Chilomorpha, V: 233, 240, XV: 185
Chilopora, V: 233, 240
Chilopora, XII: 226
Chilopora, U.G., V: 241
Chilostetha, U.G., VI: 210
Chilothorax, VIII: 310
Chilothorax, U.G., XIII: 216, 218, 222
Chilotoma, IX: 116, 120
Chilotoma, XIV: 29
Chionocotops, III: 210, 232, XV: 111
Chironitis, VIII: 280, 292
Chironitis, XIII: 203, 209
Chlaeniellus, U.G., II: 250–252
Chlaeniinae, U.F., II: 249
Chlaenites, U.G., II: 250
Chlaenius, II: 10, 249, 250, XV: 73
Chlaenius, U.G., II: 251
Chloecharis, XII: 152
Chlorapion, U.G., X: 133, 177, XIV: 191, 227
Chlorodidum, U.G., II: 101, 107, XII: 34
Chlorodrosus, U.G., X: 243, 248
Chlorophanus, X: 273, 275, XIV: 258
Chlorophorus, IX: 42, 67, XIV: 12, XV: 308
Cholerus, U.G., III: 302, 303
Choerorhinus, XI: 31, 35
Choleva, I: 105, 111, III: 210, 213, XII: 100, 101, XV: 111, 112
Choleva, U.G., III: 213
Cholevidae, XII: 11, 20, 21, 100, XV: 110, 111
Cholevinus, U.F., XV: 111, 112
Cholevini, Tribus, III: 209

Cholevinus, III: 210, 233, XV: 111
Cholevopsis, U.G., III: 213
Chondridiopisalia, U.G., V: 44, 53, XII: 192, 197, XV: 171
Chondropisalia, U.G., V: 48, XV: 170
Chonostrophaeus, U.G., X: 123, XIV: 183
Chonostrophus, U.G. XIV: 183
Chonostrophus, I: 60
Choragus, X: 32, 33
Chromoderus, XI: 8, 24, XIV: 261
Chrysanthia, I: 172, VIII: 81, 86
Chrysobothrinae, U.F., XIII: 41, 42, 50
Chrysobothrini, Tribus, VI: 206, 227, XIII: 41, 50
Chrysobothris, VI: 227, XIII: 41, 50, XV: 232
Chrysobracteion, U.G., II: 100, 106, XII: 33
Chrysocarabus, U.G., II: 35
Chrysochloa, I: 34, 170, IX: 149, 165
Chrysochloa, XIV: 65
Chrysochloa, U.G., XIV: 76
Chrysochus, IX: 145, 148
Chrysochus, XIV: 40
Chrysolina, IX: 149, 152
Chrysolina, XIV: 40, 41, 44, 45, 53, 57–59, 65, XV: 314, 315
Chrysolina, U.G., XIV: 58, XV: 315
Chrysomela, I: 34, 48, 168, 174, IX: 149, 152, XIV: 17, 81, 85, XV: 314
Chrysomelidae, I: 28, 33, 34, 36, 41–43, 46, 48, 49, 55, 56, 68, 70, 88, 143, 155, 156, IX: 95, XII: 12, XIV: 17, XV: 313
Chrysomela, U.G., XIV: 84
Chrysomela, XIV: 40
Chrysomelinae, U.F., IX: 99, 148, XIV: 40, XV: 314
Chrysomelini, Tribus, XV: 314
Chrysomeloidea, U.F., XII: 12, XIV: 151
Chysata, U.G., XII: 199
Cicindela, I: 19, 25, 40, II: 8, 19, XII: 24, XV: 24, 25, 26
Cicindelinae, U.F., II: 8, 11, 18, XII: 24, XV: 24
Cicindina, XV: 24, 27
Cicones, VII: 199, 208, XIII: 162, XV: 263
Cidnopus, VI: 160, 161, XIII: 33, XV: 218
Cidnorhinus, XI: 197, 252
Cidnorhinus, XIV: 287, 293
Cilea, IV: 247
Cilea, XII: 183
Cillacinae, U.F., XIII: 92, 96
Cillenius, U.G., II: 103, 124
Cillenius, XII: 31, 32, 48, XV: 43
Cimberidae, XIV: 181, 182, XV: 328
Cimberis, XIV: 182
Cionini, Tribus, I: 36, XI: 259, 276
Cionus, I: 41, 65, XI: 260, 276, XIV: 295
Circonus, U.G., VIII: 254
Cirorrhynchus, U.G., X: 198, XIV: 249
Cis, I: 176, VII: 281, 282, 285, XIII: 172, XV: 266, 267

Cis, U.G., VII: 285, XV: 267
Cisidae, I: 48, 120, 145, 157, VII: 11, 13, 280, XII: 12, XIII: 90, 171, XV: 266
Cisurgus, XIV: 162
Cladoconnus, U.G., III: 295, 300
Clambidae, I: 15, 137, 138, 144, 156, III: 266, XII: 11, 20, 21, 115, XIII: 55, XV: 234
Clambus, I: 174, III: 266–268, XII: 115, XV: 234
Clanoptilus, XIII: 16
Clavicomus, XIII: 189
Clavicornia, F.Gruppe, I: 141, 154, 157, 162, XIII: 86, 89, 138
Clavidius, V: 338
Claviger, I: 89, 118, 170, V: 307, 361, XV: 199
Clementiellus, U.G., XIV: 194, XV: 329
Clavigeridae, I: 89
Clavigerinae, U.F., I: 140, 152, 155
Clavigerini, Tribus, V: 307, 361
Clemmus, VII: 218, 223, XII: 20, 21, XV: 265
Clemmys, I: 145, 156
Cleoninae, U.F., X: 107, 109, 110, XI: 7, XIV: 259
Cleonini, Tribus, XI: 7, 22
Cleonis, XI: 9, 29, XIV: 262
Cleonus, XI: 29
Cleopus, XI: 260, 282, XIV: 293, 296
Cleridae, I: 48, 82, 84–86, 147, 149, 158, 160, VI: 8, 84, XII: 11, XIII: 23, XV: 204
Clerinae, U.F., I: 160, VI: 85, 89
Cleroidea, U.F., XII: 11, XIII: 11, 89, 90
Clerus, VI: 86, 92, XIII: 23, 24
Climocara, U.G., VIII: 202
Clitostethus, VII: 232, 236, 256, XIII: 167
Clivina, II: 8, 64, 65, XII: 27, XV: 31
Clypeorhagus, VI: 189, 193, XIII: 36, 37
Clytra, I: 57, 88, IX: 116, 119, XIV: 27, 29
Clytrinae, U.F., IX: 99, 115, XIV: 26
Clytus, I: 66, IX: 42, 64, XV: 307
Cnemapion, U.G., X: 134, 172, XIV: 191, 242
Cnemeplatia, VIII: 230, 245, XIII: 194
Cnemeplatiini, Tribus, VIII: 230
Cnemidotus, U.G., III: 9
Cnemogonini, Tribus, XIV: 281, 283, 288
Cnemogonus, XI: 204
Cneorhinini, Tribus, X: 241
Cneorhinus, X: 241, 264
Cneorhinus, XIV: 253, 257
Coccidula, VII: 235, 239
Coccidulini, Tribus, VII: 238
Coccigorhynchites, U.G., X: 117
Coccinella, I: 87, VII: 269, XIII: 164, 170
Coccinellidae, I: 27, 33, 36, 40, 65, 87, 115, 130, 133, 144, 155, 157, VII: 13, 227, XII: 12, 117, XIII: 90, 164, XV: 265
Coccinellinae, U.F., VII: 231, 232, 235, 238
Coccinellini, Tribus, VII: 265, XIII: 169
Coccinula, VII: 232, 237, 271
Coccotrypes, XIV: 164, 165

Codiosoma, XI: 33
Codocera, XIII: 210
Coelambus, III: 20, 26, XII: 62, XV: 79
Coeliastes, XI: 197, 252, XIV: 287
Coeliodes, XI: 197, 198, XIV: 287, 288
Coeliodes, U.G., XI: 198
Coelioidinus, U.G., XI: 198
Coelioidinus, XIV: 288
Coelomeloe, U.G., VIII: 129
Coelorrhinapion, U.G., X: 131, 164
Coelostethus, U.G., VIII: 45, 47
Coelostoma, III: 127, 128
Coenonica, XII: 188, 189
Coenorhinus, X: 114, 118
Coenorhinus, XIV: 183
Coenorhinus, I: 59, 70
Colaphellus, IX: 150, 174
Colaphellus, XIV: 80
Colaphodes, U.G., XIV: 59
Colaphoptera, U.G., XIV: 58
Colaphosoma, U.G., XIV: 58
Colaphus, IX: 150, 174
Colaphus, XIV: 80, XV: 314
Colaspidea, IX: 146
Colenis, I: 156, III: 244, 256
Coliurinae, U.F., II: 10, 13, 260
Collartia, V: 333
Colobicus, VII: 199, 208, XV: 263
Colobopterus, U.G., VIII: 297, 299, XIII: 212, 217, 219
Colon, I: 107, 117, 178, III: 237, XII: 103, XV: 113
Colon, U.G., III: 238, 242
Colonidae, I: 15, 96, 117, 145, 147, 160, III: 237, XII: 11, 100, 103, XV: 111, 113
Colotes, VI: 55, 56, 58
Colpodota, XII: 217
Colposis, VIII: 94, 95, XIII: 183
Colydiidae, I: 48, 106, 111, 145, 155, 163, 164, VII: 9–12, 197, XII: 12, XIII: 89, 90, 162, XV: 262, 263
Colydiinae, U.F., VII: 197, 201
Colydiini, Tribus, VII: 209
Colydium, VII: 200, 210
Colymbetes, III: 56, 78, XII: 66–68
Colymbetinae, U.F., III: 18, 55, XII: 66, 68
Comasinus, XIV: 267, 270
Combocerus, VII: 105, 108
Compsidia, XIV: 17
Compsolixus, U.G., XI: 10
Conalia, VIII: 164, 172, XV: 281
Coniatus, XI: 123, 154, XIV: 275
Coninomus, U.G., VII: 174, XIII: 148, 158
Coniocleonus, XI: 8, 22, XIV: 260
Coniophthalma, U.G., VII: 115
Conithassa, U.G., VII: 175
Conithassa, XIII: 156
Conocetus, X: 244, XIV: 253
Conocoetus, XIV: 253

Conoderinae, U.F., VI: 105, 108, 139, XIII: 33
Cononotus, XV: 282
Conopalpus, VIII: 200, 212
Conopini, Tribus, VIII: 200
Conosoma, IV: 234, 235
Conosoma, XII: 177
Copelatus, III: 56, 57
Cophosus, U.G., II: 185
Copriformus, U.G., XIII: 212, 217
Coprinae, U.F., I: 41, VIII: 267, 279, XIII: 203, XV: 287
Coprini, I: 62, VIII: 280, 283, XIII: 203, 205, XV: 287
Coprochara, U.G., V: 294, XII: 236
Coprophilini, Tribus, XII: 129
Coprophilus, IV: 70, 72, XV: 125, 127
Coprophilus, U.G., IV: 72
Coproporus, IV: 235, 246
Coprothassa, U.G., V: 127, 133, 134, 179
Coptocephala, IX: 116, 121, XIV: 26, 29, 30
Coraeus, XV: 232
Cordalia, V: 64, 65
Cordicomus, XIII: 188, 189
Cordylephus, XIII: 16, 17
Corimalini, Tribus, XIV: 245
Cornumutilla, IX: 25, 29, XV: 305
Coroebini, Tribus, VI: 206, 228, XIII: 42, 50
Coroebus, VI: 228, XIII: 42
Coroebus, XV: 232
Corthylina, Subtribus, XIV: 168
Corthylini, Tribus, XIV: 161, 168
Corticaria, VII: 182, 183, XIII: 141, 150, 158, XV: 259–261
Corticariini, Tribus, VII: 171, 182, XIII: 141, 158
Corticarina, VII: 182, 188, XIII: 141, 150, 159, XV: 260
Corticeus, XIII: 195, 197, 198, XV: 284
Corticus, VII: 198, 203
Corticus, XV: 263
Cortilena, U.G., XIII: 160
Cortinicara, XIII: 141, 153, 159
Cortodera, IX: 26
Corylophidae, I: 15, III: 303, XII: 12, 20, 21, 117, XIII: 89, 163, XV: 264
Corylophinae, U.F., III: 304
Corylophus, III: 304, 305, 307, XV: 264
Corymbia, XIV: 15, 16, XV: 303, 305
Corymbites, VI: 145
Corymbitinae, U.F., VI: 143
Corymbitinae, XV: 215
Corynetes, I: 86, VI: 96
Corynetinae, U.F., I: 86, 149, 158, 160
Coryphiini, Tribus, XII: 127, 129
Coryphiomorphus, XII: 123, 128
Coryphium, IV: 28, 68, XII: 123, 127
Coryssomerinae, U.F., XI: 178
Coryssomerus, XI: 179
Cosciniopertus, U.G., II: 193

Cossoninae, U.F., I: 115, X: 109, XI: 30, XIV: 262, XV: 331, 334
Cossonus, IX: 31, 38, XIV: 262
Cotaster, XI: 30, 33, XIV: 262, XV: 333
Cotysops, U.G., IV: 90, 98, XII: 138
Cousya, V: 257, XII: 230
Coxelini, Tribus, VII: 205
Coxelus, I: 106, VII: 199, 205, XIII: 162
Craponius, XI: 204
Craspeda, U.G., XIV: 59
Crataraea, V: 234, 289
Cratomerus, U.G., VI: 221, XIII: 47
Cratosilis, VI: 19, 39, XIII: 13
Crenitis, III: 142
Crenobythus, V: 333
Creophilus, IV: 170, 192, XV: 119, 138
Crepidodera, IX: 207, 239, XIV: 94, 113, 138, 140
Crepidodera, XIV: 93, 112
Crepidophorus, VI: 160, 166
Criocephalus, I: 108, IX: 14, 15
Criocephalus, XIV: 11, XV: 301
Criocerinae, U.F., IX: 99, 111, XIV: 23
Criocerini, Tribus, I: 36
Criocerus, I: 48, IX: 111, 113, XIV: 25
Crosita, IX: 148, 165, XV: 314
Cryobius, U.G., II: 189
Cryphalini, Tribus, X: 64, 71, XIV: 161
Cryphalops, X: 72, 75, XIV: 168
Cryphalus, I: 77, X: 72, 74
Cryphiphorus, XIV: 246
Cryptamorphia, VII: 88, 92, XV: 245
Cryptarcha, VII: 13, 73, XIII: 109
Cryptarchinae, U.F., VII: 21, 72, XIII: 92
Crypticini, Tribus, VIII: 233
Crypticus, VIII: 233, 246, XIII: 194
Cryptobium, IV: 132, 155, XII: 155
Cryptocephalinae, U.F., IX: 99, 122, XIV: 31
Cryptocephalus, IX: 122, 125, XIV: 20, 31, 33, 36, XV: 313
Cryptocephalus, U.G., XIV: 34
Cryptodontus, XIV: 34
Cryptohypnus, VI: 173
Cryptolestes, U.G., VII: 97
Cryptolestes, XIII: 137, XV: 256, 257
Cryptophagidae, I: 45, 107, 111, 116, 141, 148, 162, 164, VII: 9, 12–14, XII: 11, XIII: 89, 90, 113, 114, XV: 247
Cryptophaginae, U.F., XIII: 115, 116
Cryptophagini, Tribus, VII: 110, 113, XIII: 115, 116
Cryptophagus, I: 111, 117, 118, 170, 172, 182, VII: 12, 111, 116, XIII: 115, 116, XV: 247–251, 253, 254
Cryptophagus, U.G., VII: 119
Cryptophilidae, XIII: 89, 134, XV: 255, 257
Cryptophilus, VII: 105, 109, XII: 11, XIII: 89, 114, 134, XV: 255, 257
Cryptophonus, XV: 46

Cryptopisalia, U.G., XII: 193, 197, XV: 173
Cryptopleurum, I: 108, III: 128, 140
Cryptorhynchinae, U.F., X: 108, XI: 159, XIV: 277
Cryptorhynchus, XI: 159, 161
Cryptotrichus, U.G., II: 209
Crypturgini, Tribus, X: 64, 65, XIV: 160, 161
Crypturgus, X: 65, 66, XIV: 162
Ctenicera, VI: 144, 145
Ctenicerinae, U.F., VI: 104, 105, 107, 143, XV: 215, 216
Cteniopus, VIII: 218, 226, XIII: 193
Ctenistes, V: 310, 360
Ctenistini, Tribus, V: 310, 359
Ctenopteryx, U.G., III: 336
Ctesias, I: 121, VI: 314, 319
Cucujidae, I: 141, 142, 145, 148, 162–164, VII: 9–11, 13, 83, XII: 11, 19, XIII: 89, 112, XV: 244, 245
Cucujiformia, F.Gruppe, I: 15, XII: 11, XIII: 11, 89, 175, 181
Cucujinae, U.F., VII: 83, 86, XIII: 113, XV: 244
Cucujini, Tribus, VII: 87, 94, XV: 245
Cucujoidea, U.F., I: 15, XII: 11, 20, XIII: 89, 175, 181
Cucujus, I: 172, VII: 12, 87, 94, XV: 245
Curculio, I: 71, 72, XI: 108, XIV: 182, 252, 262, 271, 272, XV: 334
Curculio, U.G., XI: 108
Curculionidae, I: 19, 34, 43, 46, 49, 70, 81, 139, 143, 154, X: 102, XII: 12, XIV: 181, 246, 259, XV: 331
Curculioninae, U.F., X: 111, XI: 78, XIV: 270
Curculionini, Tribus, XI: 79, 107
Curculionoidea, U.F., XII: 12, XIV: 151, 181
Curelius, XIII: 114, 115, 134, XV: 253
Curimopsis, VI: 334, 347, XV: 239
Curimus, VI: 334, 345
Curtimorda, VIII: 165, 171
Curtonotus, U.G., II: 232, 234
Cyanapion, U.G., X: 133, 168
Cyanapion, XIV: 189, 191, 236–238
Cyaniris, IX: 119
Cyanostolus, U.G., VII: 80
Cyanostolus, XIII: 111, 112, XV: 244
Cybister, III: 80, 89
Cybocephalidae, I: 145, 156, VII: 9, 77, XIII: 89, XV: 243
Cybocephalinae, U.F., XV: 243
Cybocephalus, VII: 78
Cychramus, VII: 13, 50, 72
Cychrinae, U.F., II: 8, 11, 45
Cychrus, II: 8, 46, XII: 25, XV: 28
Cycloderes, X: 273, 274, XIV: 257, XV: 333
Cyclodidius, U.G., VIII: 99
Cyclodinus, XIII: 188, 189
Cylindera, XV: 24, 27
Cylindromorphinae, U.F., XIII: 42, 52

Cylindromorphini, Tribus, VI: 205, 243, XIII: 42, 52
Cylindromorphus, VI: 243, 244, XIII: 42, 52
Cylindronotus, I: 70, VIII: 237, 263, XIII: 196, 199
Cylister, III: 179, 182, XV: 108
Cylister, U.G., XII: 93, 96, XV: 108
Cylloides, I: 162, VII: 12, 50, 72, XIII: 109
Cymbiodyta, I: 144, 156, 174, III: 142, 153
Cymindinae, U.F., II: 10, 14, 265, XV: 74
Cymindis, II: 10, 265, XV: 74
Cymindis, U.G., II: 265
Cynegetis, VII: 232, 233, 235, XIII: 164
Cypha, V: 7
Cypha, XII: 185, 188, XV: 149
Cyphaea, V: 34, 35, XV: 150
Cyphaea, XV: 150
Cyphea, XV: 150
Cyphelophorus, U.G., III: 116
Cyphinae, U.F., V: 7
Cyphocele, U.G., III: 262
Cyphocleonus, XI: 9, 28
Cyphocleonus, XIV: 261
Cyphodores, U.G., VIII: 66
Cyphon, I: 28, VI: 251, 257, XIII: 55, 56, 64, XV: 235
Cyphonidae, XIII: 55
Cyrtanaspis, VIII: 188, 189
Cyrtochrysolina, U.G., XIV: 59
Cyrtoclytus, IX: 42, 65, XV: 307
Cyrtonychochaeta, V: 234, 255, XII: 229, 230
Cyrtonychochaeta, XV: 188
Cyrtoplastus, III: 260, 262
Cyrtoplectus, V: 313
Cyrtoscydmus, U.G., III: 288
Cyrtosus, VI: 55, 56, 60
Cyrtusa, III: 244, 257, XII: 104, 113
Cytilus, VI: 333, 339, XV: 239
Cyttarocus, VIII: 137

Dacne, I: 162, VII: 105, 107, XV: 246
Dacnini, Tribus, VII: 104, 107
Dacila, V: 76, 84, 129, XII: 198–201, 203
Dacila, V: 146
Dactylosternum, XII: 82, XV: 97
Dadobia, V: 73, 117, XII: 199
Dadobiina, Subtribus, XII: 199
Dalopius, VI: 122, 124
Dalmatobythus, V: 338
Danacaea, VI: 70, 81
Danacaea, XIII: 19, 23
Danacaeini, Tribus, VI: 70, 81, XIII: 23
Danacea, XIII: 19, 23, XV: 203
Danaceinae, U.F., XIII: 23, XV: 203
Daniela, II: 111
Danosoma, XV: 214
Dapsa, VII: 218, 225
Dapsa, U.G., VII: 225

Dascillidae, I: 146, 158, 160, VI: 248, 249, XII: 11, 20, 21, XIII: 55
Dascilliformia, F.Gruppe, I: 15, XII: 11, XIII: 11, 25, 83
Dascillinae, U.F., VI: 249
Dascilloidea, U.F., I: 15, XII: 11, 20, 115, XIII: 55
Dascillus, I: 60, VI: 249
Dasyceridae, I: 15, XII: 11, 20, 21, 120, XIII: 90, 139, 140, XV: 119, 120
Dasycerinae, U.F., VII: 170, XII: 12, XIII: 139, 140, XV: 119, 120
Dasycerus, VII: 170, XII: 12, XIII: 89, 140, XV: 120
Dasyglossa, V: 234, 284
Dasyglossa, XII: 223, 227, 234
Dasygnypeta, V: 65, 71
Dasytes, I: 180, VI: 71, 76, XIII: 20, XV: 203
Dasytes, U.G., VI: 77
Dasytidae, I: 15, VI: 69, XV: 203
Dasytinae, U.F., VI: 70, 71, XV: 203
Dasytini, Tribus, VI: 70, 71
Datomiera, U.G., V: 132, 133, 136, 159, 188, XII: 217
Datonychus, U.G., XI: 206, 230
Datonychus, XIV: 285, 291, XV: 337
Decamera, U.G., VIII: 353, XIII: 249, XV: 293
Dechomus, XV: 262
Deilus, IX: 43, 53, XV: 308
Deinopsini, Tribus, V: 11, 13, 15, XII: 186
Deinopsis, V: 16
Deleaster, IV: 70, 72, XV: 125
Deliphrosoma, IV: 28, 57, XV: 125
Deliphrium, IV: 28, 51
Deltomerus, II: 9, 131, 133
Demetrius, II: 10, 264, XV: 73
Demetrius, U.G., II: 264
Demetriinae, U.F., II: 10, 14, 263
Demochrus, U.G., III: 211
Demosoma, U.G., V: 277
Dendarus, XIII: 194, 197
Dendrobium, VIII: 45, 47
Dendroctonus, I: 40, 73, X: 48, 53
Dendroleptusa, U.G., XII: 196, XV: 170
Dendrophagus, VII: 87, 94, XV: 245
Dendrophilinae, U.F., III: 159, 174, XII: 92
Dendrophilini, Tribus, XII: 92
Dendrophilus, I: 170, III: 175, 176, XII: 92
Dendroxena, XII: 99
Denops, VI: 85, 87, XIII: 23
Denticollinae, U.F., VI: 104, 105, 107, 157
Denticollis, VI: 158
Deporaus, I: 60, X: 114, 123, XIV: 183
Deporaus, U.G., X: 124
Deretaphrini, Tribus, VII: 211
Dermestes, I: 82, 116, 160, VI: 306, XIII: 83, XV: 238
Dermestes, U.G., VI: 307, 310, 326

Dermestidae, I: 18, 19, 21, 82, 91, 116, 121, 138, 146, 151, 157, 160, VI: 8, 304, XII: 11, XIII: 83, XV: 238
Dermestinae, U.F., VI: 306
Dermestinus, U.G., VI: 307, 326, XIII: 83
Dermestoidea, U.F., XII: 11, XIII: 11, 83, 86, 89, 138
Dermestoides, XIII: 24
Derocala, U.G., V: 264
Derocala, XII: 223, 230, XV: 189
Derocrepis, IX: 207, 246
Derodontidae, I: 18, 144, 146, 155, 157, VI: 7, 98, XII: 11, XIII: 83, XV: 206
Derodontus, I: 146, 157, 178, VI: 99
Deronectes, I: 114, III: 21, 48, XII: 64, 65, XV: 80
Deroplia, XV: 298
Deroplia, IX: 78
Deropoda, U.G., V: 267
Deubelia, V: 232, 257
Devia, XII: 223, 227, 234
Dexiogyra, V: 234, 286, XII: 223, 224
Dexiogyra, V: 105
Diabrotica, XV: 316, 317
Diacanthous, XV: 218
Diacanthus, U.G., VI: 163
Diachromus, II: 9, 136, 138
Diaclina, VIII: 235, 256, XIII: 196, 199, XV: 284
Dianous, I: 114, IV: 108, 129, XV: 119, 131
Diaperini, Tribus, VIII: 236
Diaperis, VIII: 237, 248, XIII: 195, 198
Diastictus, VIII: 330, 333, XIII: 240, 241
Dibolia, IX: 204, 261, XIV: 93, 115, 140
Dicarenus, U.G., XII: 138
Dicerca, VI: 211, 212, XIII: 41, 45
Dicerca, U.G., VI: 212, 351
Dicercini, Tribus, XIII: 41, 45
Dicheirotichus, II: 9, 164, 166, XII: 52, XV: 54
Dicheirotichus, U.G., II: 166
Dichodirhagus, U.G., VI: 194
Dichorotrichus, II: 166
Dichotrachelus, XI: 155, XIV: 276
Di cladispa, XIV: 142
Dicranthus, XI: 45, 46, XIV: 263, 264
Dicronychus, VI: 181, 184
Dictyoptera, VI: 10, 11, XIII: 11
Dictyoptera, XV: 201
Dictyopterus, I: 182, VI: 11
Dictyopterus, XV: 201
Dicyrtocercyon, U.G., III: 132
Dieckmanniellus, XIV: 246
Dietus, U.G., X: 226, 231
Dienerella, U.G., VII: 181
Dienerella, XIII: 140, 146, 157, XV: 258
Diestotini, Tribus, XII: 186, 188
Diglotta, I: 112, V: 20, XII: 187, XV: 147
Diglottini, Tribus, V: 11, 13, 20, XII: 186

Dilacra, U.G., V: 129, 131, 133, 135, 146
Dilacra, XII: 199
Dilxellus, U.G., XI: 10
Dima, VI: 143
Dimerini, Tribus, V: 307, 311
Dimesomyops, U.G., XIV: 232
Dimerus, V: 307, 311
Dimetrota, U.G., V: 131, 133, 136, 207, XII: 217, 218
Diminae, U.F., VI: 105, 107, 143
Dimorphoschelus, U.G., IV: 64
Dinaraea, V: 77, 115, 128
Dinarda, I: 88, 117, 118, V: 230, XII: 220–222, XV: 119, 182
Dinardini, Tribus, V: 12, 13, 229, XII: 185
Dinoderastes, U.G., VIII: 18
Dinoderinae, U.F., VIII: 14, 16
Dinoderus, VIII: 17, 18, XV: 272
Dinoderus, U.G., VIII: 18
Dinoptera, U.G., IX: 24
Dinoptera, XIV: 15, XV: 302
Dinothenarus, XII: 169
Diodesma, I: 106, VII: 199, 205
Diodesmini, Tribus, VII: 204
Diodyrhynchus, X: 113
Diorhabda, XV: 317
Diphyllinae, U.F., VII: 10, 104, 108, XII: 11, XIII: 89, 114
Diphyllus, VII: 281, 295
Diphyllus, VII: 105, 108
Diphyllus, XIII: 114
Diplapion, U.G., X: 130, 153
Diplapion, XIV: 185, 187, 194, 196
Diplectellus, V: 317
Diplectidius, V: 317
Diplocampa, U.G., II: 105, 124, XII: 35
Diplocoelus, VII: 105, 109, XIII: 114
Dircaea, VIII: 199, 206, XIII: 192
Dirhaginae, U.F. XIII: 37
Dirhagini, Tribus, VI: 188, 193, XIII: 36, 37
Dirhagus, VI: 189, 194, XIII: 36, 37
Dirhagus, U.G., VI: 195
Dirrhagus, VI: 194
Discerota, XII: 210
Disochara, U.G., V: 264
Disopora, U.G., V: 92, 97
Disopus, U.G., XIV: 34
Dissoleucus, X: 23, 29
Distichalius, U.G., XII: 171, 172
Ditoma, I: 176, VII: 208, 209
Ditoma, XIII: 162
Ditomina, Subtribus, XV: 45
Ditominae, U.F., II: 9, 15, 136, XV: 45
Ditomini, Tribus, VII: 206
Ditomus, II: 9, 136
Ditomus, XII: 50
Ditrosipalia, U.G., V: 112
Ditylini, Tribus, VIII: 80, 85
Ditylus, VIII: 80, 85

Divales, VI: 71, 76, XIII: 19, 20, XV: 203
Diversicornia, F.Gruppe, I: 15, 141, VI: 7
Dixus, XII: 50
Dlochrysa, IX: 148, 165
Dlochrysa, XIV: 41, 58, 65
Dochmonota, V: 79, 107, 131, XII: 199, 200, 208, 212, 215, XV: 178
Dodecastichus, U.G., X: 186, 189, XIV: 248
Dolicoon, IV: 132, 155, XII: 155
Dolichina, Subtribus, XV: 58
Dolichomorphus, XIII: 22
Dolichosoma, VI: 70, 80, XIII: 22, XV: 203
Dolichus, II: 10, 176, 208
Dolopius, I: 85, VI: 124
Domene, IV: 132, 147
Donacia, I: 174, IX: 101, 102, XIV: 18–20
Donacia, U.G., IX: 102, XIV: 19, 20
Donaciella, U.G., IX: 107, XIV: 19, 20
Donaciinae, U.F., IX: 99, 100, XIV: 18
Donaciini, Tribus, I: 36, 46, 53, 55, XIV: 18
Donaciomima, U.G., XIV: 19, 20
Donus, XI: 123, 138, XIV: 275
Dorcadion, IX: 70, 72, XIV: 12, XV: 310
Dorcatoma, VIII: 55, 56, XIII: 179, XV: 273, 274
Dorcatominae, U.F., VIII: 28, 54
Dorcatypus, IX: 70, 74, XV: 298
Dorcus, I: 48, VIII: 367, 368, XIII: 252, XV: 295
Dorymerus, U.G., X: 186, 208, 209, XIV: 250
Dorytomus, XI: 59, 60, 61, XIV: 267
Dorytomus, U.G., XI: 61, XIV: 267
Doydirhynchus, X: 112, 113, XIV: 182
Dracula, V: 146, 147
Drapetes, VI: 190, 201, 351, XIII: 35, 41
Drapetetini, Tribus, VI: 188, 200
Drasterius, VI: 140, XIII: 33
Dreposcia, I: 115, III: 210, 222, XII: 100, XV: 111, 112
Drilidae, I: 15, 138, 150, 151, 158, VI: 8, 51, XII: 11
Drilus, I: 168, 182, VI: 52
Dromaeolus, VI: 189, 192, XIII: 36, 37
Dromiinae, U.F., II: 10, 15, 268
Dromiolus, U.G., II: 276, 277
Dromius, I: 115, II: 10, 268, 269, XII: 57, XV: 74
Dromius, U.G., II: 272, 273
Dropephylla, U.G., IV: 37, 39
Drupenatus, XI: 193, 194, XIV: 284
Drusenatus, XI: 194
Drusilla, V: 222
Drymoporus, U.G., IV: 242
Dryocoetes, I: 77, X: 65, 70, XIV: 164
Dryocoetini, Tribus, XIV: 161, 164
Dryophilini, Tribus, VIII: 29, 31
Dryophilus, VIII: 29, 32, XV: 273
Dryophthorinae, U.F., XI: 30, XV: 331
Dryophthorus, I: 106, 143, XI: 30, 32, XIV: 262, XV: 331, 334

Dryopidae, I: 49, 50, 52, 147, 148, VI: 265, XII: 11, 20, 21, XIII: 67
Dryopinae, U.F., I: 147, VI: 266, XIII: 67
Dryopoidea, U.F., XII: 11, XIII: 67, 87
Dryops, I: 26, 107, 178, VI: 266, 268, XIII: 67
Dryops, U.G., VI: 269
Drypta, II: 10, 283
Dryptinae, U.F., II: 10, 13, 282
Duphanastus, U.G., X: 213
Dupophilus, VI: 277, 285, XIII: 77
Duvaliopsis, II: 9, 76, 92
Duvaliopsis, XII: 29
Duvalius, I: 111, II: 9, 76, 92, XII: 29, XV: 33
Dynastinae, U.F., VIII: 269, 356
Dyschiriodes, XV: 31
Dyschirius, I: 112, 138, II: 8, 64, 66, XII: 27, XV: 31
Dyschirius, U.G., II: 67
Dysleptusa, U.G., XII: 196, XV: 170
Dytiscidae, I: 15, 17, 30, 107, 130, 138, 151, III: 16, XII: 10, 61, 62, 65, XV: 78
Dytiscinae, U.F., III: 18, 79, XII: 68
Dytiscus, I: 17, 22, 27, 29, 31–33, 50, 51, 84, III: 80, 86, XII: 67, 68, XV: 81
Eanus, XV: 215, 217
Ebaeus, VI: 56, 57, XIII: 18, XV: 202, 203
Eblisia, XV: 108, 109
Ecanus, XII: 99, XV: 110
Eccoptobythus, V: 333
Eccoptogaster, X: 39
Ecestomus, X: 218
Echinocerus, XIV: 17
Echinomorphus, XI: 123
Echinostroma, U.G., XV: 329
Ectamenogonus, XV: 209, 213
Ectinopisalia, U.G., V: 50, XII: 197, XV: 171
Ectinus, U.G., VI: 125
Ectinus, XV: 212, 213
Edaphus, I: 91, 116, IV: 130, XII: 149
Edo, U.G., XI: 115, XIV: 273
Egydelenus, U.G., X: 208
Eicolyctini, Tribus, VII: 103, XIII: 89, 113
Eicolyctus, VII: 88, 103, XIII: 113, 134
Eicolyctus, XV: 254
Elaphrinae, U.F., II: 8, 12, 61
Elaphropus, U.G., XII: 32
Elaphropus, XV: 40
Elaphroterus, U.G., II: 63
Elaphrus, II: 8, 62, XII: 27, XV: 30
Elaphrus, U.G., II: 63
Elater, VI: 122
Elater, VI: 109
Elateridae, I: 20, 21, 29, 48, 67, 85, 96, 108, 115, 120, 148, 149, 159, 162, 180, VI: 102, 103, XII: 11, XIII: 25, XV: 208
Elateriformia, F.Gruppe I: 15
Elaterinae, U.F., VI: 104, 105, 107, 122
Elateroidea, U.F., XII: 11, XIII: 25

Elbidus, U.G., IV: 89, 91
Elechranus, U.G., X: 200, XIV: 249
Eledona, VIII: 233, 248, XIII: 194, 198
Eledonoprius, VIII: 234, 247, XIII: 194, XV: 283
Elleschidiis, XI: 86
Elleschus, XI: 80, XIV: 270
Ellescini, Tribus, XI: 79, 80
Ellescus, XI: 80
Elmidiae, XII: 11, 20, 21, XIII: 67, 69, XV: 236
Elminae, U.F., I: 161, XII: 21, XIII: 71x
Elminthidae, XIII: 87
Elminthinae, U.F., VI: 266, 274, XII: 11, XIII: 67, 68
Elminthini, Tribus, VI: 275, 276, XIII: 71
Elmis, I: 180, VI: 276, 280, XIII: 72, XV: 237
Elodes, XIII: 55, 56, 58, XV: 235
Elodidae, XIII: 55
Elonium, IV: 72, XV: 121, 122
Elonium, XII: 122, 126
Emadus, XIII: 218
Emarhopa, U.G., IX: 197
Embolobythus, V: 338
Emmelopsalisia, U.G., XII: 194, 197, XV: 173, 174
Empelus, I: 15
Emphanes, U.G., II: 106, 125, XII: 35
Emphylus, VII: 111, 138
Emphylus, XIII: 115, 119
Emplenota, U.G., V: 294, XII: 236
Emplenota, XII: 239, 240
Empleurus, U.G., III: 116
Emporius, VII: 92
Emus, IV: 170, 193, XV: 119, 138
Emyirhagus, U.G., VI: 194
Enalodroma, U.G., V: 77, 128, 133,, 134, 148
Enalodroma, XII: 199, 205, 213
Encephalus, V: 25, 26
Endecatominiae, U.F., XIII: 176
Endecatominus, VIII: 16
Endecatominus, XIII: 176, XV: 271
Endomia, VIII: 107, 118
Endomiini, Tribus, VIII: 107, 118
Endomychidae, I: 36, 144, 145, 155, 156, VII: 11, 13, 216, XII: 12, XIII: 89, 163, XV: 261, 264
Endomychinae, U.F., VII: 217, 225
Endomychus, I: 176, VII: 218, 227
Endophloeus, VII: 199, 204, XIII: 162, XV: 263
Endoplectus, V: 317
Enebreutes, X: 23, 28
Enicmus, VII: 171, 175, XIII: 140, 144, 156
Enicmus, U.G., VII: 175
Enicocerus, U.G., XII: 75, XV: 87
Enicopus, XIII: 19, XV: 203
Ennearthron, VII: 281, 294, XIII: 173, XV: 269
Enochrus, I: 58, III: 142, 150, XII: 91, XV: 99, 100

Enopliinae, U.F., VI: 86, 94
Enoplium, VI: 86, 94, XIII: 24
Enoplopus, VIII: 237, 261, XIII: 196, 199
Enoplurus, U.G., III: 155, XV: 102
Entipocis, U.G., VII: 281, 282, 284
Entomoscelis, IX: 150, 192, XIV: 87, XV: 314
Entomotrogus, VI: 315
Entypocis, U.G., VII: 284, XV: 266
Entypus, VII: 284
Eocatois, III: 207, 208, XV: 111
Eotachys, XII: 32, XV: 40
Epaphius, U.G., II: 78
Epaphius, XV: 33
Ephimeropus, U.G., XI: 47, 48, XIV: 264, XV: 333
Ephistemus, I: 162, VII: 9, 112, 158, XIII: 115, 133
Epicauta, VIII: 119, 121, XIII: 189
Epicautini, Tribus, VIII: 119, 121
Epicomotis, VIII: 358
Epierus, III: 179, 180, XII: 92, 93, 96, XV: 107, 108
Epilachna, VII: 233
Epilachninae, U.F., VII: 231, 233, XIII: 164
Epimeropus, XV: 333
Epiphanis, XV: 221, 222
Epipolaus, XI: 123, 134
Epipolaus, XIV: 274
Episernus, VIII: 29, 35
Episomecus, U.G., X: 274
Epithrix, IX: 207, 249
Epithrix, XIV: 93, 113
Epitrix, XIV: 93, 113, 140
Epomotylus, U.G., IV: 83, XII: 133
Epuraea, VII: 50, 51, XIII: 107, XV: 243
Ercyon, U.G., III: 131
Eremotes, XI: 39
Eremotes, U.G., XI: 41, 43
Ergates, IX: 11, 12
Ergiferanus, U.G., X: 215
Erichobythus, V: 338
Erichsonius, IV: 170, 172, XII: 160, 161, 162, XV: 137
Erichsonius, U.G., XII: 161
Eridaulus, U.G., XIII: 172, XV: 267
Eriglenus, U.G., III: 59, XIV: 267
Erihinae, U.F., XI: 59
Erihinus, XI: 68
Erihinus, XI: 70
Ernobiini, Tribus, VIII: 29, 33
Ernobius, I: 78, VIII: 29, 37, XIII: 176
Ernocharis, U.G., VIII: 223
Ernopocerus, X: 75
Ernoporicus, XIV: 168
Ernoporus, X: 72, 75, XIV: 168
Erotylidae, I: 48, 120, 143, 148, 162–164, VIII: 9, 10, 12, 13, 104, XII: 11, 21, XIII: 89, 114, XV: 245
Erotylinae, U.F., VII: 104, 105

Erythrapion, U.G., X: 135
Erythrochrysa, U.G., XIV: 58
Esolus, VI: 277, 283, XIII: 76
Essymus, U.G., VIII: 298, 319, XIII: 213, 217, 221, 227
Eteophilus, XI: 60
Ethelcus, XI: 227
Ethelcus, XIV: 286, 290
Euaesthetinae, U.F., IV: 14, 130, XII: 12, 149, XV: 131
Euaesthetus, IV: 130, 131, XII: 149, XV: 131
Eubrachiium, XII: 92, 93
Eubria, VI: 250, XII: 11, XIII: 55, 82
Eubriinae, U.F., I: 158, VI: 249, 250, XII: 20, 21, XIII: 55
Eubrychius, XI: 182
Eucalohister, III: 179, 182
Eucalohister, U.G., XII: 93, 96, XV: 108
Eucarabus, U.G., II: 40
Euceratobledius, U.G., IV: 89, 90
Euchlora, XIII: 248
Euchrysolina, U.G., XIV: 58
Eucinetidae, I: 149, 157, 159, VI: 248, 264, XII: 11, XIII: 55, 67, XV: 236
Eucinetus, I: 182, VI: 264, XIII: 67, XV: 236
Eucnecusum, IV: 28, 56, XII: 127
Eucnemidae, I: 21, 148, 162, VI: 102, 187, XII: 11, XIII: 35, XV: 221
Eucneminae, U.F., VI: 190, XIII: 37
Eucnemini, Tribus, VI: 188, 192, XIII: 36, 37
Eucnemis, I: 180, VI: 189, 192, XIII: 36, 37
Eucoeliodes, U.G., XI: 198, XIV: 288
Eucoeliodes, XV: 335
Eucoeliodinus, XIV: 287, 288
Eucoeliodinus, XV: 335
Euconus, III: 272, 294, XII: 117, XV: 116
Euconus, U.G., III: 295, 301
Euconophron, U.G., III: 295
Eudectus, IV: 28, 68, XII: 122, 127
Eudiplexer, III: 179, 183, XII: 93, XV: 108, 109
Eudipnus, U.G., X: 243, 249
Eudolus, U.G., XIII: 213, 215, 218, 221
Euglenes, U.G., VIII: 105
Euglenes, XV: 277, 278, 279
Eugrapha, XV: 24, 27
Euheptaulacus, XIII: 211, 240
Eulixus, U.G., XI: 10
Euluperus, IX: 194, 204, XV: 318
Eumolpinae, U.F., IX: 99, 145, XIV: 40
Eumolpus, XIV: 40
Eunebria, U.G., II: 52, 53
Eunibus, U.G., X: 205, XIV: 259
Euolamus, U.G., XI: 61, 64, XIV: 268
Euoniticellus, XIII: 203
Euonthophagus, U.G., VIII: 286
Euonthophagus, XIII: 204, 206
Euophryum, XI: 31, 36, XIV: 262, XV: 333
Euorodalus, U.G., XIII: 213, 217, 221, 227, 228, XV: 288

Eupales, IX: 145
Eupales, XIV: 40
Euperyphus, U.G., II: 106, 114, 115, XII: 36, 40, 44
Eupetedomus, U.G., II: 103, 109, XII: 35
Euphonus, U.G., XII: 152
Euplectellus, V: 317
Euplectini, Tribus, V: 307, 311
Euplectinus, V: 317
Euplectoides, V: 317
Euplectus, V: 308, 317, XII: 240, XV: 198
Eupleurus, U.G., XIII: 212, 217
Eupogonocherus, XIV: 17
Eupogonocherus, XV: 310
Eupotosia, U.G., VIII: 362, XIII: 250
Eurhizophagus, U.G., VII: 80
Euricolon, U.G., III: 238
Europhilus, U.G., II: 212, 213, XV: 69, 70
Europhilus, XII: 23, 55
Eurostus, XIII: 179
Euryalea, V: 232, 246, XII: 223, 228, 235
Eurymeloe, U.G., VIII: 129
Eurymniusa, V: 233, 289
Euryodma, U.G., V: 295
Euryommatus, XI: 179
Euryporus, IV: 203, 204
Eurypitium, III: 313, 324
Eurythyrea, VI: 212, 216, XIII: 41, 46
Eurytrachelus, U.G., XII: 33, 38
Euryusa, V: 34, 59, XII: 197, XV: 150, 174, 175
Euscopaenus, U.G., IV: 143
Eusomus, X: 242, 253
Euspermophagus, X: 10, 11, XIV: 144
Eusphalerum, IV: 26, 29, XII: 123–125, XV: 121, 123
Eusphalerum, U.G., IV: 29, 32, XII: 123
Eustolus, U.G., X: 244, 245, XIV: 254
Eustrophus, VIII: 197, 201
Eutaphrus, U.G., VIII: 66
Euthia, XII: 115, XV: 115
Euthia, III: 272, 273
Euthia, XII: 115
Euthiconus, III: 272, 273
Euthiini, Tribus, III: 272, 273
Euthoron, U.G. XIV: 296
Euthron, XI: 285, 288, XIV: 296
Eutrichapion, U.G., X: 132, 173, XIV: 242
Eutrichapion, XIV: 190–192, 242, 244
Euzonitis, VIII: 121, 134
Evanystes, V: 111
Evodinus, IX: 18, 22, XIV: 11, 15, XV: 302
Exapiini, Tribus, XIV: 207
Exapion, U.G., X: 129, 144
Exapion, XIV: 185, 207, 209, 210
Exocentrus, IX: 71, 84, XIV: 13
Exochomus, VII: 232, 236, 257
Exomala, XV: 292
Exosoma, IX: 194, 200, XV: 318

Falagria, V: 65, 66, XII: 198, XV: 119, 175
Falagria, U.G., V: 66
Falagriini, Tribus, V: 12, 13, 15, 64, XII: 186, 197–199
Falagriola, V: 66
Falagrioma, U.G., XII: 198
Falagrioma, XV: 175
Falsogastrallus, U.G., VIII: 43
Farsus, VI: 196
Farsus, XIII: 36, 38
Fastuolina, XIV: 41
Fastuolina, U.G., XIV: 41, 58, 65
Feronidius, U.G., XV: 55
Fissocatops, III: 224, XV: 111, 112, 113
Flavohelodes, XIII: 56, 64
Fleutiauxellus, VI: 174, 175
Florilinus, U.G., VI: 320, 323
Formicomus, VIII: 107, 110, XV: 280
Fossipedes, FGruppe, VI: 248, XII: 20, 115, XIII: 55
Foucartia, X: 242, 257
Frigidorina, U.G., XIV: 75
Furcipes, XI: 105
Furcipes, XI: 96, 105
Furciphophagus, U.G., XIII: 206

Gabrius, IV: 170, 184, XII: 168, XV: 138
Gabronthus, I: 117, IV: 170, 186, XV: 138
Galeruca, I: 48, 57, IX: 193, 197, XIV: 90, XV: 317
Galeruca, U.G., IX: 197
Galerucella, IX: 193, 194, XIV: 88, 89, XV: 317, 318
Galerucella, U.G., IX: 195, XIV: 88, 89
Galerucinae, U.F., IX: 100, 193, XIV: 88, XV: 316, 317
Gasterocercus, XI: 159, 160, XIV: 277, XV: 334
Gastrallus, VIII: 29, 43, XIII: 177
Gastrallus, U.G., VIII: 43
Gastroidea, IX: 150, 174
Gastroidea, XIV: 80
Gastrophysa, IX: 174#
Gastrophysa, XIV: 80, XV: 314
Gaurodytes, U.G., III: 59
Gaurodytes, I: 117, IV: 157, 160
Gaurotes, IX: 18, 23, XIV: 15, XV: 301, 302
Gefyrobis, U.G., IV: 175
Geodromicus, IV: 28, 61, XII: 127
Georissidae, VI: 295, XII: 11, 20, 21, 72, 82, XIII: 82
Georissinae, U.F., XII: 12
Georissus, VI: 295, XIII: 82
Georyssidae, I: 49, 144, 156
Georyssus, I: 122, 176
Geostiba, V: 73, 111, XII: 199, 209
Geostiba, U.G., V: 112
Geotrupes, I: 45, 58, 59, 107, 122, 170, VIII: 273, 276, XIII: 202

Geotrupes, U.G., VIII: 276, XIII: 202
Geotrupidae, I: 15, 41, XII: 11, XIII: 175, 202, XV: 286
Geotrupinae, U.F., VIII: 267, 273, XIII: 201, 202
Gibbiinae, U.F., VIII: 60, 62
Gibbiini, Tribus, VIII: 60, 62
Gibbium, VIII: 60, 62
Gillmeisterium, U.G., III: 316
Glaphyra, XIV: 16, XV: 298
Glareis, VIII: 270, 272, XIII: 201
Glischrochilus, VII: 10, 73, 74, XIII: 109
Glischrochilus, U.G., VII: 74
Globicornis, I: 121, VI: 314, 317, XV: 238
Globicornis, U.G., VI: 317
Globobythus, V: 333
Glocianus, U.G., XI: 207, 229
Glocianus, XIV: 286, 291, XV: 336
Glossola, V: 92
Glyptomerus, U.G., IV: 147, 154
Glyptotyphlus, IV: 107
Gnaptor, VIII: 231, 238, XIII: 194
Gnathacmaeops, XIV: 15
Gnathocerus, I: 81, VIII: 235, 257, XIII: 196
Gnathocerus, XV: 284
Gnathoncus, I: 107, 115, 116, III: 164, 166, XII: 92, 94, 95, XV: 107
Gnathotrichus, X: 76, 79, XIV: 168, 170, XV: 326
Gnatocerus, XV: 284
Gnorimus, VIII: 363, 364, XIII: 251
Gnypeta, V: 65, 71, XII: 198, 199
Goerius, U.G., IV: 196
Golgia, U.G., VII: 226
Gonioctena, XIV: 84, XV: 314, 315
Gonioctena, U.G., XIV: 84
Goniomena, U.G., IX: 187, XIV: 84
Gonocephalum, VIII: 232, 243, XIII: 193, XV: 283
Gonodera, VIII: 217, 221
Gonoderini, Tribus, VIII: 217
Gracilia, I: 79, IX: 42, 46, XV: 308
Grammoplectus, V: 308, 323
Grammoplectus, XII: 240
Grammoptera, IX: 26, 28, XIV: 11
Grammostethus, III: 180, 183
Grammostethus, U.G., XII: 93, 96, 97, XV: 109
Graphoderes, III: 83
Graphoderus, III: 80, 83, XV: 81
Graptodytes, III: 20, 44, XII: 64, XV: 80
Graptodytes, III: 47
Gressnerium, U.G., III: 315
Grobbernia, U.G., VII: 152, XIII: 120
Gronops, XI: 155
Grynobius, VIII: 29, 31
Grynocharis, VII: 15, 18, XV: 207
Gryobius, U.G., II: 181
Grypidius, XI: 72

Gryptocarus, VI: 166
Grypus, XI: 59, 72, XIV: 267, 269
Guignotus, III: 20, 22, XV: 79
Gymnaetron, XI: 259, 262
Gymnaetron, XIV: 293
Gymnaetron, U.G., XI: 263, 264
Gymnetron, I: 41, 43, 120, XIV: 293, 294
Gymnopleurus, VIII: 279, 281, XIII: 204
Gymnusa, V: 16
Gymnusini, Tribus, V: 12, 13, 16, XII: 186
Gynandrophthalma, IX: 116, 119
Gynandrophthalma, XIV: 26, 29
Gynopterus, U.G., VIII: 66
Gynotyphlus, XII: 139
Gyrinidae, I: 18, 48–50, 52, 54, 65, 114, 138, 151, III: 89, XII: 10, 69, XV: 82
Gyrinulus, U.G., III: 91
Gyrinus, I: 114, III: 90, 91, XII: 69, 71
Gyrinus, U.G., III: 91
Gyrocecis, U.G., VII: 84
Gyrophypus, IV: 157, 161, XII: 156, 157, XV: 119, 136
Gyrophana, V: 25, 27, XII: 188, XV: 149
Gyrophaeini, Tribus, V: 12, 13, 25, XII: 186

Habrocerinae, U.F., IV: 14, 220, XII: 12
Habrocera, IV: 221
Habroloma, I: 42, VI: 246, XIII: 42, 54
Hadrambe, III: 201
Hadraule, VII: 281, 295, XV: 269
Hadraule, XIII: 173
Hadreule, XIII: 173
Hadrobregmus, U.G., VIII: 44, 45
Hadroplontus, U.G., XI: 206, 235
Hadroplontus, XIV: 285, 287, 292
Hadrotoma, U.G., VI: 317
Haemonia, I: 53, IX: 101
Haemoniini, Tribus, XIV: 18
Haenydra, U.G., III: 96, XII: 73, XV: 84
Halacritus, III: 159, 163, XII: 92
Halipidae, I: 49, 51, 52, 54, 137, 138, 151, III: 8, XII: 10, 61, XV: 76
Halipidius, XV: 76
Halipinus, U.G., III: 11, XV: 76
Halipus, I: 125, 168, III: 8, 10, XII: 61, 65, XV: 76, 77
Halipus, U.G., III: 10, 11
Hallomenini, Tribus, VIII: 197
Hallomenus, VIII: 198, 202
Halobrecta, V: 75, 219, XII: 219
Halosimus, VIII: 125
Haltica, I: 24, 70, IX: 206, 231, s. *Altica*
Haltica, XIV: 93, 111
Halticinae, U.F., I: 24, 42, 70, IX: 100, 204
Halticinae, XIV: 92, 93
Halyzia, VII: 232, 238, 277
Hammamalachius, XIII: 16
Hapalaraea, IV: 37
Hapalaraea, U.G., IV: 37, 40, XII: 126

Hapalogluta, U.G., VI: 78
Hapalus, VIII: 132
Haplanthaxia, U.G., VI: 221, XIII: 47
Haplatbous, U.G., VI: 168
Haplidia, VIII: 137, 138
Haplidia, XIII: 243, 244
Haplocnemina, IX: 77
Haplocnemus, VI: 71, 72, XII: 21
Haplocnemus, XIII: 19
Haploglossa, V: 233, 290, XII: 235, XV: 195
Haploharpalus, U.G., II: 143, 151, 160, XII: 50, 51
Haplolophus, VII: 114
Haplotarsus, VI: 144, 152
Haptoderus, U.G., II: 191
Haptoscelis, U.G., IX: 197
Hargium, U.G., IX: 19
Harminius, VI: 160, 163, XV: 218
Harmonia, VII: 232, 238, 273
Harpalina, Subtribus, XV: 45
Harpalinae, U.F., II: 9, 18, 138, XV: 45
Harpalini, Tribus, XV: 45
Harpalophonus, U.G., II: 142, 150, XII: 51, XV: 46
Harpalus, I: 107, 167, II: 9, 138, 141, XII: 50, 51, XV: 45, 46
Harpalus, U.G., II: 142, 143, 151, XII: 50
Hedobia, VIII: 28, 30, XIII: 176
Hedobia, U.G., VIII: 30
Hedobiini, Tribus, VIII: 28, 30
Helianthemapion, U.G., X: 133
Helianthemapion, XIV: 190, 217
Helichus, VI: 266, 267
Helichus, XIII: 67
Helicophallus, U.G., IV: 165, XII: 159
Heliostola, U.G., XIV: 64
Helminae, U.F., I: 51, 52, 54, 148, XII: 20
Helminthidae, I: 113
Helobia, II: 53
Helocerus, U.G., VI: 320, 324
Helochares, I: 61, III: 141, 150, XII: 90, 91, XV: 98
Helodes, VI: 151, 152
Helodes, XIII: 55
Helodidae, I: 49, 54, 146, 158, VI: 248, 250, XII: 11
Helodidae, XIII: 55
Helophorinae, U.F., XII: 12
Helophorus, I: 58, III: 96, 115, XII: 72, 77, 79–82, XV: 83, 97
Helophorus, U.G., III: 118
Helopini, Tribus, VIII: 236
Helops, VIII: 237, 261, XIII: 196
Hemicarabus, U.G., II: 40
Hemicrepidius, XIII: 34
Hemiphytobius, XI: 190, XIV: 283
Hemipodistra, U.G., VI: 18, 31
Hemistenus, U.G., IV: 109, 122
Hemitrichapion, XIV: 192, 232, 234, XV: 331

- Hendecatominæ**, U.F., VIII: 14, 15
Hendecatominus, VIII: 16
Hendecatominus, XIII: 176
Henicocerus, U.G., III: 104, XII: 75
Henicopus, VI: 71
Henicopus, XIII: 19
Henosepilachna, VII: 232, 233
Henoticus, VII: 111, 115
Henoticus, U.G., VII: 115
Heptaulacus, VIII: 205, 329, XIII: 211, 240
Hermaphroditus, IX: 206, 236, XIV: 93
Herophila, XV: 298
Hesperandrius, IX: 46
Hesperophanes, IX: 46
Hesperophanes, XIV: 12, XV: 309
Hesperophilus, U.G., IV: 90, 92, XII: 134, 135
Hesperus, IV: 170, 174
Hetaeriniæ, U.F., III: 159, 188, XII: 93
Hetaerius, I: 88, XII: 93, XV: 109
Heterhelus, VII: 21, 23, XIII: 92
Heterobostrius, VIII: 22, 23
Heteroceridae, I: 49, 144, 155, VI: 296, XII: 11, XIII: 67
Heterodactylus, XIV: 34
Heterophytobius, U.G., XI: 186
Heterocerus, I: 107, 112, 176, VI: 298
Heterochara, U.G., V: 294
Heteromera, F.Gruppe, I: 15, 139, 141, 144, VIII: 75, XIII: 89, 175, 181
Heteromira, U.G., VIII: 221
Heteroscopaeus, U.G., IV: 144
Heterostomus, VII: 25
Heterota, V: 34, 60
Heterothops, IV: 203, XII: 169, 170, XV: 139
Hexarthrum, XI: 31, 42, XIV: 263
Hilara, V: 105
Hippodamia, VII: 237, 262, XIII: 164, 169, 170
Hippodamia, U.G., XIII: 169
Hippodamiini, Tribus, VII: 261, XIII: 169
Hippuriphila, IX: 208, 247
Hirnioplataphus, U.G., II: 102, 111, XII: 36, 38
Hirticomus, XIII: 188, 189
Hispa, IX: 271, XIV: 142
Hispella, I: 42, IX: 271
Hispella, XIV: 142
Hispinae, U.F., IX: 100, 271
Hister, I: 37, 45, 159, III: 180, 186, XII: 93, 95, 96, 98, XV: 108, 109
Histeridae, I: 15, 20, 21, 37, 41, 45, 48, 64, 88, 103, 110, 128, 140, 148, 159, III: 156, XII: 11, 92, XV: 106
Histeridium, XIII: 205
Histerinae, U.F., III: 159, 178, XII: 93, 95, XV: 107
Histerini, Tribus, XII: 93, XV: 109
Histeroidea, U.F., I: 15, III: 156, XII: 11, 12, 92
Hoelzelia, V: 82
Holcohydraena, U.G., III: 96
Holobus, U.G., V: 22
Holobus, XII: 187, 188
Holochelus, XIII: 244
Hololepta, III: 178, XII: 93, XV: 107
Hololeptinae, U.F., III: 158, 178, XV: 107
Hololeptini, Tribus, XII: 93, XV: 107
Holoparamecinae, U.F., VII: 169, XII: 12, XIII: 89, 140, XV: 261, 264
Holoparamecini, Tribus, XIII: 160
Holoparamecus, VII: 13, 169, XII: 12, XIII: 89, 139, 140, 160, XV: 264
Holoparamesus, U.G., VII: 170, XIII: 160
Holotrichapion, XIV: 189, 192, 230, 231
Holotrichapion, U.G., X: 131, 173, XIV: 189, 230
Homalididae, XII: 11, 20, 21
Homalidinae, U.F., VI: 9, 13
Homalidinae, XIII: 12
Homalidus, VI: 7, 9, 13
Homalidus, XIII: 12
Homalochthebius, U.G., III: 106
Homalochthebius, XV: 87, 94
Homalopia, VIII: 334, 336
Homalopia, XIII: 242
Homalopus, U.G., XIV: 34
Homalota, V: 34, 38, XII: 189
Homalotini, Tribus, V: 12, 13, 33, 34, XII: 186, XV: 147
Homocusa, V: 233, 287
Homorhythmus, X: 183, 224
Homorhythmus, XIV: 251
Homorosoma, XI: 191, 192, XIV: 281, 283
Hoplia, I: 95, VIII: 353, XIII: 249, XV: 293
Hoplia, U.G., VIII: 353, 354
Hopliinae, U.F., VIII: 269, 352, XIII: 249, XV: 293
Hoplocephala, VIII: 237, 249
Hoplocephala, XIII: 195, 198
Hoplophyllobius, U.G., X: 227, 232
Hoshihananomia, VIII: 165, 170, XIII: 190, XV: 281
Hydaticus, III: 80, 81, XII: 68, XV: 81
Hydnobius, I: 149, III: 244, 245, XII: 104
Hydnobius, U.G., III: 245
Hydraena, I: 113, III: 95, 96, XII: 72–74, XV: 84, 85
Hydraena, U.G., III: 96, XII: 73, XV: 84
Hydraenidae, I: 15, 146, 157, III: 95, XII: 11, 12, 19, 20, 72, 77, 82, XV: 83
Hydraeninae, U.F., I: 58, 113, XV: 84
Hydrobius, I: 58, 178, III: 141, 143, XV: 98
Hydrochara, III: 154
Hydrochara, XII: 92
Hydrochidae, I: 15, XII: 11, 20, 21, 72, 77, 82, XV: 94
Hydrochinae, U.F., XII: 12
Hydrochus, I: 113, 178, III: 96, 113, XII: 72, 77–79, XV: 83, 94
Hydrocyphon, I: 50, VI: 251, 263, XIII: 55, 56, 66
Hydrogaleruca, U.G., IX: 195, XIV: 88
Hydroglyphus, XV: 79
Hydronomus, XI: 45, 57
Hydrophilidae, I: 15, 21, 32, 41, 49, 50, 52–55, 58, 107, 140, 144, 146, 151, 156, 157, III: 95, 127, XII: 11, 12, 19, 20, 72, 77, 79, 82, 83, 90, 92, XV: 97
Hydrophilinae, U.F., III: 127, 141
Hydrophiloidea, U.F., I: 15, XII: 11, 20, 72, XIII: 82
Hydrophilus, I: 55, 58, III: 142, 154, XII: 92, XV: 100
Hydrophilus, III: 154, XII: 92
Hydroporidius, U.G., III: 32
Hydroporinae, U.F., III: 18, XII: 62
Hydroporini, Tribus, I: 52
Hydroporus, I: 114, III: 20, 30, XII: 62, 63, 65, XV: 79, 80
Hydroporus, U.G., III: 31
Hydrosmeeta, I: 113, V: 77, 85, 128, 130, XII: 190, 199, 203, 204, XV: 176, 188
Hydrosmeeta, I: 113, V: 77, 85, 130
Hydrosmeeta, Subtribus, XII: 199, 203
Hydrothassa, IX: 150, 178, XV: 314, 315
Hydrous, I: 55, 58, 107, 133, III: 142, 154, XV: 100
Hydrous, XII: 92, XV: 100
Hydrovatus, III: 19, 25
Hygrobia, I: 168, III: 7, XII: 61
Hygrobiidae, I: 138, 151, III: 7, XII: 10, 61
Hygrocarabus, U.G., II: 40
Hygroecia, V: 137
Hygrogeus, IV: 28, 63
Hygronoma, V: 25
Hygronomini, Tribus, V: 12, 13, 25, XII: 186
Hygropetrophila, V: 232, 261, XII: 230
Hygropora, V: 234, 261, 272
Hygrotus, III: 20, 29, XII: 62
Hylaia, VII: 218, 226, XV: 265
Hylastes, X: 47, 48, XIV: 156, 157
Hylastini, Tribus, X: 45, 47
Hylastinus, X: 57, 58, XIV: 159, 160
Hylecoetus, I: 78, 150, 170, VI: 100
Hylesinae, U.F., X: 39, 45
Hylesini, Tribus, X: 45, 57
Hylesinus, I: 77, X: 57
Hylis, VI: 197
Hylis, XIII: 35, 36, 38, 39, XV: 221, 222
Hylobiinae, U.F., X: 109, 111, XI: 121
Hylobiinae, XIV: 274
Hylobiini, Tribus, XI: 122
Hylobius, I: 72, XI: 122, 125
Hylobius, U.G., XI: 125
Hylochara, VI: 189, 196, XIII: 36, 40
Hylochara, VI: 200, XIII: 36, 38
Hylophilidae, VIII: 103
Hylophilus, VIII: 104
Hylotrupes, I: 56, 79, 80, 87, 116, IX: 43, 55, XV: 308
Hylurgops, X: 47, 51
Hylurgus, X: 48, 53
Hymenalia, VIII: 217, 220, XV: 282
Hymenodes, U.G., III: 106
Hymenodes, XV: 87, 94
Hymenophorus, XIII: 192
Hymenorus, VIII: 217, 219
Hymenorus, XIII: 192
Hypatheta, V: 91
Hypebaeus, VI: 55, 56, 58
Hypera, XI: 123, 142, XIV: 271, 275, 276
Hypera, XI: 138
Hyperaspini, Tribus, VII: 258
Hyperaspis, VII: 232, 236, 259, XIII: 167
Hyperaspis, U.G., VII: 259
Hypericia, U.G., XIV: 64
Hyperini, Tribus, XI: 121
Hyperiscus, U.G., XIII: 34
Hyphidrus, I: 51, 52, III: 19, 22, XV: 78
Hypnogyra, XII: 159, XV: 136
Hypnoidinae, U.F., VI: 105, 108, 172
Hypnoidus, I: 180, VI: 172, 173, XV: 220
Hypnoidus, U.G., VI: 175
Hypnophila, IX: 208, 250
Hypoborini, Tribus, X: 45, 63
Hypoborus, X: 63
Hypocacculus, III: 165, 175, XII: 92, XV: 107
Hypocaccus, III: 165, 173, XII: 92, 94, XV: 107
Hypocaccus, U.G., XV: 107
Hypocassida, IX: 272, 273, XIV: 142
Hypocoelini, Tribus, XIII: 36, 38
Hypocoelus, VI: 190, 197
Hypocoelus, XIII: 36, 38, XV: 221
Hypocopridae, XII: 11
Hypocoprinae, U.F., XIII: 115, 116
Hypocoprini, Tribus, VII: 87, 102, XIII: 89, 113, 115, 116
Hypocoprus, VII: 87, 102, XIII: 113–116
Hypocyphtinae, U.F., IV: 14, V: 7, XII: 121, 185, 186
Hypocyphtini, Tribus, XV: 147
Hypocyphtus, V: 7
Hypocyphtus, XII: 185, 188, XV: 149
Hypodasytes, U.G., VI: 77
Hypogamus, VI: 144, 156, 351, XIII: 33
Hypomedon, IV: 132, 141
Hypomedon, XII: 152
Hypomolix, U.G., XI: 125
Hypophloeini, Tribus, VIII: 236
Hypophloeus, VIII: 236, 252
Hypophloeus, U.G., VIII: 252
Hypophloeus, XIII: 195, 197, 198
Hypopycna, U.G., IV: 37, 41
Hypopycna, XII: 126
Hyporthagus, VI: 193
Hyposcopaes, U.G., IV: 144

Hypostenus, U.G., IV: 109, 121
Hypulini, Tribus, VIII: 198
Hypulus, VIII: 199, 208
Hypurina, Subtribus, XI: 181, 190, XIV: 282
Hypurini, Tribus, XIV: 281, 283, 288

Iberobythus, V: 338
Icaris, XI: 59, 72
Idiochroma, II: 222, XV: 70
Idolus, VI: 131, 132
Ilendus, U.G., VII: 195
Illyrobythus, V: 338
Ilybius, I: 27, III: 56, 69, XII: 67, XV: 81
Ilyobates, V: 232, 237, XII: 226, XV: 182, 183
Intricatorina, U.G., XIV: 68
Ipidae, I: 22, 28, 76, X: 34, XII: 12
Ipidae, XIV: 181
Ipidia, VII: 11, 12, 50, 68, XIII: 108
Ipinae, U.F., I: 77, X: 39, 64, XIV: 160
Ipini, Tribus, X: 64, 80, XIV: 161
Ips, I: 22, 77, 78, 174, X: 80, 89
Isarthron, XV: 298
Ischnodes, VI: 108, 119, XV: 209, 213
Ischnoglossa, V: 232, 234, 285, XII: 223, 234, XV: 192, 193
Ischnomera, VIII: 80, 87, XIII: 181, XV: 276
Ischnomera, U.G., VIII: 87
Ischnopoda, U.G., V: 70, XV: 176
Ischnopoda, XII: 199, XV: 176, 177
Ischnopteration, XIV: 185, 189, 191, 227, 229
Ischnopteration, U.G., XIV: 191, 227
Ischnosoma, XV: 140, 141
Isochara, U.G., V: 296
Isochnus, U.G., XI: 285, 292, XIV: 298
Isochnus, XV: 337, 338
Isomira, VIII: 218, 221, XIII: 193, XV: 282, 283
Isomira, U.G., VIII: 87
Isorhipis, VI: 190, 191, XIII: 36, 37, XV: 221
Isotomus, IX: 42, 68, XV: 308
Ithyporinae, U.F., XIV: 280, 293
Ityocara, V: 233, 242
Ixapiini, Tribus, XIV: 207
Ixapion, XIV: 185, 207
Ixapion, U.G., X: 130, 143

Judolia, IX: 26, 35, XIV: 11, 16, XV: 303, 305
Judolia, U.G., IX: 35
Jugobythus, V: 338
Julistus, VI: 75
Julisiana, U.G., IX: 108, XIV: 22

Kalcapiini, Tribus, XIV: 200
Kalcapion, XIV: 186, 203, 204
Kalcapion, U.G., X: 130, 148
Katapion, U.G., X: 166
Kateretes, XIII: 110
Kateretidae, XIII: 89, 90, 92, 110, XV: 243
Kateretinae, U.F., XIII: 110

Kenonthus, XII: 163, 164
Kenothus, IV: 175
Kibunea, XV: 217, 218
Kisanthobia, XIII: 41, 46
Kisanthobiini, Tribus, XIII: 41, 45, 46
Kissister, III: 175, 176, XII: 92, 95, XV: 107
Kissophagus, X: 57, 60
Knablia, VII: 295
Koestlinia, U.G., XIV: 198
Koprophaga, Biol.Gruppe, I: 41
Korynetes, VI: 86, 96, XIII: 24, XV: 206
Korynetinae, U.F., VI: 86, 95
Kreinidius, U.G., X: 221
Kytorrhinae, U.F., XIV: 151
Kytorrhinus, XIV: 151
Kytorrhinae, U.F., X: 9, 20
Kytorrhinus, X: 20

Labarrus, U.G., XIII: 214, 219, 234
Labidostomis, IX: 116, XIV: 27, 28
Laccobius, I: 58, III: 141, 146, XII: 84, 87, 88, XV: 98
Laccobius, U.G., XII: 85
Laccophilinae, U.F., III: 18, 54, XII: 65
Laccophilus, III: 54, XII: 65, XV: 80, 81
Laccornis, III: 20, 46
Lachnaea, IX: 116, 118
Lachnaea, XIV: 27
Lachnaeus, XI: 7, 21, XIV: 260
Lachnaia, XIV: 27, 30
Lacon, I: 85, VI: 141, XV: 214
Lacon, VI: 142
Lado, VII: 200, 209, XIII: 163
Lado, XV: 263
Laemophloeidae, XIII: 89, 90, 113, 137, XV: 257
Laemophloeini, Tribus, VII: 86, 96, XIII: 89, 113
Laemophloeus, VII: 11, 12, 86, 96, XIII: 90, 137
Laemophloeus, U.G., VII: 96
Laemostenus, XII: 54, XV: 58
Laemostenes, II: 209
Laemotmetus, VII: 87
Laena, VIII: 234, 260, XIII: 193, 195, 199, XV: 285
Lagarus, U.G., II: 183
Lagarus, XV: 55
Lagria, I: 172, VIII: 214
Lagriidae, I: 142, 153, VIII: 76, 213, XII: 12, 19, XV: 282
Lagriini, Tribus, VIII: 214
Lamellicornia, F.Gruppe, I: 21, 139, 152, VIII: 265, XIII: 175, 200, XV: 285
Lamellosus, U.G., XIV: 34
Lamia, I: 133, IX: 70, 75
Lamiinae, U.F., IX: 10, 69, XV: 298, 310
Lampra, VI: 211, 214
Lampra, XIII: 46

Lamprias, U.G., II: 262
Lamprinodes, IV: 235, 241
Lamprinus, IV: 235, 241, XV: 147
Lamprobyrrhulus, VI: 333, 337
Lamprohiza, VI: 15, 16
Lamprohiza, VI: 16
Lampromeloe, U.G., VIII: 129
Lamprosoma, I: 154, 156, IX: 145
Lamprosoma, XIV: 40
Lamprosomatinae, U.F., XIV: 40
Lamprosominae, U.F., IX: 99, 144
Lamprosominae, XIV: 40
Lampyridae, I: 15, 21, 38, 39, 139, 150–152, 157, VI: 7, 8, 14, XII: 11, XIII: 12
Lampyris, VI: 15, 16, XIII: 12
Langelandia, I: 111, 145, 155, VII: 198, 206, XV: 263
Langelandiini, Tribus, VII: 206
Languriidae, XII: 11, XIII: 89, 90, 113–115, 134, XV: 254, 257
Lanorus, U.G., VI: 312, XIII: 83
Larainae, U.F., XIII: 71
Laria, X: 12
Laricobius, I: 155, 174, VI: 99, XV: 206
Lariidae, I: 154
Larinus, XI: 7, 18, XIV: 259, 260
Larisia, U.G., VIII: 190, 196
Lasconotus, XV: 263
Lasiocara, U.G., V: 243
Lasioderma, I: 84, VIII: 30, 54, XIII: 179
Lasiomorychus, VI: 333, 336
Lasiorynchites, I: 61, X: 114, 116
Lasiorynchites, U.G., X: 117
Lasiotrechus, II: 9, 75, 91
Lat(h)elmis, VI: 287
Latheticus, VIII: 235, 257, XIII: 195
Lathridiidae, I: 15, 48, 107, 116, 145, 155, VII: 10, 11, 168, XII: 12, 20, 21, 120
Lathridiinae, U.F., VII: 169, 171
Lathridiini, Tribus, VII: 171
Latridiidae, XIII: 89, 139, 156, XV: 257, 261, 264
Latridiinae, U.F., XIII: 140
Latridiini, Tribus, XIII: 139, 140, 156
Lathridius, I: 176, VII: 10, 171, 172
Lathridius, U.G., VII: 173
Lathridius, XIII: 156
Latridius, XIII: 140, 142, 156, XV: 258
Lathrimaeum, IV: 28, 52, XII: 126, XV: 125
Lathrimaeum, XV: 125
Lathrobium, I: 111, IV: 132, 147, XII: 154, XV: 135
Lathrobium, U.G., IV: 148, 150
Lathropus, VII: 11, 12, 86, 101, XIII: 138
Lebia, II: 10, 261, 262, XV: 73
Lebia, U.G., II: 262
Lebiinae, U.F., II: 10, 15, 261
Legaricapion, U.G., XIV: 230
Leichenum, VIII: 232, 245, XIII: 193

Leiestes, XIII: 164
Leiocnemis, U.G., II: 232, 235, 239, 247, 248
Leioderes, IX: 43, 57, XV: 308
Leiodes, U.G., XII: 104
Leiodes, XII: 104–106, 108, 110–113, XV: 113
Leiodidae, XII: 11, 12, 20, 100, 103, XV: 111, 113
Leiodini, Tribus, XII: 103
Leiopus, IX: 71, 82
Leiosoma, XI: 122, 129, XIV: 274, XV: 334
Leiosomini, Tribus, XI: 122
Leirides, U.G., II: 232, 234
Leiromorpha, U.G., II: 232, 236, 237
Leironotus, U.G., II: 225, 246
Leistidius, U.G., II: 48, 50
Leistidius, XV: 28
Leistophorus, U.G., II: 49, 50
Leistus, II: 8, 47, 48, XII: 25, XV: 28, 29
Leistus, U.G., II: 51
Lema, IX: 111, 112, XIV: 23, 24
Leperisinus, X: 57, 58, XIV: 159
Leptacinus, IV: 157, 158, XII: 156, XV: 136
Leptapion, U.G., X: 134, 161
Leptidia, IX: 49
Leptinidae, I: 15, 47, 139, 149, 152, 161, III: 202, XII: 11, 99, 100, XV: 111
Leptinillus, III: 202
Leptininae, U.F., III: 202
Leptinotarsa, I: 68, 69, 90, IX: 148, 151, XIV: 40, XV: 314
Leptinus, I: 110, 161, 182, III: 202, XII: 99
Leptobium, XII: 155
Leptophallus, U.G., IV: 163
Leptophloeus, XIII: 137
Leptopiinae, U.F., X: 110, 276, XIV: 258
Leptoplectus, XII: 240
Leptotyphlinae, U.F., I: 111, IV: 14, 106, XII: 12, 139
Leptotyphlini, Tribus, IV: 106
Leptura, IX: 26, 30, XIV: 10, 11, 15, 16, XV: 303, 305, 306
Leptura, U.G., IX: 31, 32
Lepturalia, U.G., IX: 36, 37
Lepturalia, XIV: 16, XV: 303, 306
Lepturinae, U.F., IX: 10, 17, XV: 298–301, 304
Lepturini, Tribus, IX: 17, 25, XV: 303, 304
Lepturobosca, U.G., IX: 31, 34
Lepturobosca, XIV: 16, XV: 303, 305
Leptusa, I: 111, V: 33, 34, 42, XII: 190–196, XV: 150, 152–170
Leptusa, U.G., V: 43, 45, XII: 196
Lepyris, XI: 122, 123, XIV: 274
Lesteva, I: 93, 114, IV: 28, 58, XII: 127, XV: 125
Lethrus, I: 40, 59, VIII: 273, 278
Letzneria, IX: 29
Leucodrusus, U.G., X: 243, 247
Leucohimatum, VII: 111, 114, XIII: 114–116, 134

Leucoparyphus, IV: 235, 247
Leucoparyphus, XII: 183
Leucosomus, XI: 8, 24, XIV: 260
Liaphlus, U.G., III: 11, 15
Librodor, U.G., VII: 75
Lichenophanes, VIII: 22, 23, XIII: 176, XV: 272
Licininae, U.F., II: 10, 16, 254
Licinus, II: 10, 255, XV: 73
Licinus, U.G., II: 255
Liesthes, VII: 218, 224
Liesthes, XIII: 164
Lignyodes, XI: 81, XIV: 271, XV: 334
Lignyodes, U.G., XI: 81, 82
Lilliceris, IX: 111, 115, XIV: 25, 26
Limarus, U.G., VIII: 298, 306, XIII: 212, 214, 217, 221
Limatogaster, U.G., X: 220
Limnaeum, U.G., II: 103, 122
Limnastis, II: 9, 96
Limnebius, I: 58, 113, 140, III: 95, 96, 110, XV: 84, 94, 95
Limnichidae, XII: 11, XIII: 67, 82, 87
Limnichinae, U.F., VI: 330, XIII: 86
Limnichus, VI: 330, 331, XIII: 82
Limnius, VI: 277, 287, XIII: 78
Limnius, VI: 285
Limnobaris, XI: 177, XIV: 278
Limnoxenus, III: 141, 144, XV: 98
Limobius, XI: 123, 153, XIV: 275
Limodromus, II: 223, XV: 59, 71, 72
Limonicus, VI: 160, 162, XV: 217
Limoniis, VI: 160, 162, XV: 218
Linacidea, U.G., IX: 180, XIV: 81
Linacidea, XIV: 81, XV: 314
Liocola, VIII: 358, 360
Liocola, U.G., XIII: 250
Liocyrtusa, XII: 104, 113
Lioderina, IX: 43, 62, XV: 309
Liodes, III: 244, 247
Liodes, U.G., III: 248
Liodes, XII: 104
Liodidae, I: 15, 25, 38, 108, 117, 119, 141, 144, 145, 149, 153, 156, 159, 160, III: 243
Liodidae, XII: 103, 276
Liodini, Tribus, III: 243, 244
Liodini, XII: 103
Liodopria, III: 260, 261
Liogluta, V: 79, 120, 133, XII: 199, 200, 211, 216, 218
Lioglutosipalia, U.G., V: 111
Lionychus, II: 10, 268, 278
Lioploeodes, U.G., X: 250
Liophloeus, X: 242, 249
Liophloeus, U.G., X: 249, 250
Liopterus, U.G., III: 57
Liosoma, XI: 129
Liothorax, VIII: 327
Liothorax, U.G., XIII: 213, 214, 219, 234

Liotrichus, VI: 144, 148
Liparthrum, X: 63, 64
Liparus, XI: 122, 127, XIV: 274
Lissodema, VIII: 94, 95, XV: 276
Lissodemini, Tribus, VIII: 94, 95
Lissomidae, XIII: 40
Lissominae, U.F., VI: 200, XIII: 40
Listromeloe, U.G., VIII: 130
Litargus, VII: 14, 191, 192, XIII: 160, XV: 261
Lithocharis, I: 92, IV: 132, 143
Lithocharis, XV: 132
Lithodactylus, XI: 183
Lithophilinae, U.F., VII: 231
Lithophilus, I: 144, 157, VII: 231, 232, XIII: 164
Litodactylus, XI: 182, 183
Litodactylus, XIV: 281, 282
Litoreobraceon, II: 106
Lixini, Tribus, XI: 7, 9
Lixochelus, U.G., XI: 10
Lixomorphus, XIV: 259
Lixus, XI: 7, 9, XIV: 259, XV: 333
Lixus, U.G., XI: 10
Loborhynchapion, U.G., X: 134, 160, XIV: 192, 235
Lobrathium, U.G., IX: 148
Lochmaea, IX: 193, 198, XIV: 91, XV: 317, 318
Lolatismus, U.G., X: 204, XIV: 249
Lomechusa, I: 89, 118, V: 222, 227, XII: 220
Lomechusa, V: 228, XII: 220
Lomechusini, Tribus, XV: 147, 182
Lomechusoides, V: 227
Lomechusoides, XII: 220
Longitarsus, IX: 205, 220, XIV: 93, 96, 97, 122, 124, 126, 128, 130, 132, 134, 136, 138, XV: 319, 322, 323
Lopha, U.G., II: 104, 127, XII: 48
Lopherus, XIII: 11
Lophocateres, VII: 11, 14, 16, XV: 207
Lophocateridae, XV: 207
Lophyridia, XII: 24, XV: 24, 27
Loraphodius, U.G., VIII: 299, 321, XIII: 214, 219
Loraspis, U.G., XIII: 212, 217
Lordiconia, U.G., IX: 273
Lordithon, U.G., IV: 232
Lordithon, XII: 175, 176, XV: 141
Loricaster, XII: 115, XIII: 55
Loricera, II: 8, 64
Loricarinae, U.F., II: 8, 12, 63
Lorocera, II: 64
Lotharia, III: 234, 237, XV: 111
Lucanidae, I: 15, 22, 150, 158, VIII: 367, XII: 11, XIII: 252, XV: 295
Lucanini, Tribus, VIII: 367, 368
Lucanus, I: 26, 40, 90, 170, VIII: 367, 368, XIII: 252
Luciola, I: 150, VI: 7, 15

Lumetus, XV: 99
Luperus, IX: 194, 200, XIV: 91, 92, XV: 318
Luzea, IV: 132, 140, XII: 151, 152
Lycidae, I: 15, 22, 150, 158, VI: 7, 9, XII: 11, 20, XIII: 11
Lycinae, U.F., VI: 9, 10
Lycoperdina, VII: 218, 226
Lycoperdina, U.G., VII: 226
Lyctidae, I: 46, 146, 159, 163, VIII: 8, XII: 11, XIII: 175, XV: 269
Lyctoxylon, XV: 270, 271
Lyctus, I: 178, VIII: 10, XIII: 175, XV: 269, 270
Lydus, VIII: 125
Lygisterus, VI: 10, 13, XIII: 12
Lymanor, X: 67
Lymanor, XIV: 163, 165, XV: 326
Lymexyloidea, U.F., XII: 11, XIII: 11
Lymexylon, I: 78, 147, 149, VI: 101
Lymexylonidae, I: 35, 48, 140, 147, 149, 150, 158, VI: 7, 100
Lymexylonidae, XII: 11
Lymanaeum, U.G., II: 103, 124, XII: 36
Lymanastis, XII: 32
Lyperosomus, U.G., II: 194
Lypoglossa, XII: 200, 207, 211
Lyprocorrhoe, V: 76, 104
Lyprus, U.G., XI: 47, 48, XIV: 264
Lyrosominae, U.F., XII: 99
Lyrothorax, U.G., XV: 56
Lythraria, IX: 206, 238
Lyttia, I: 47, 65, 90, VIII: 120, 125
Lyttini, Tribus, VIII: 120, 125
Macroductylia, F.Gruppe, VI: 265, XIII: 67
Macrolaccobius, U.G., XII: 85
Macrolina, U.G., IX: 180, XIV: 84
Macrolister, III: 179, 185, XII: 93, XV: 109
Macrolister, XV: 109
Macronychus, VI: 276, 293, XIII: 81, XV: 237
Macrophagus, VII: 111, 114, XIII: 114–116, 134
Macroplea, IX: 101, XIV: 18, 19
Macrosiagon, VIII: 136
Madaini, Tribus, XIII: 164
Magdalini, Tribus, XI: 111, 114
Magdalinus, U.G., XI: 115, 117
Magdalinus, XIV: 273
Magdalis, XI: 114, XIV: 273
Magdalis, U.G., XI: 115, 118, XIV: 274
Majetnecus, U.G., X: 213, XIV: 250
Malachiidae, I: 15, 22, 64, 141, 144, 147, 158, VI: 8, 53, XII: 11, XIII: 15, XV: 202
Malachius, I: 170, VI: 56, 60, XIII: 16
Malacodermata, F.Gruppe, VI: 7, XIII: 11
Malacosoma, XI: 200
Maladera, I: 108, VIII: 334, 335
Malloea, VI: 148

Malthinini, Tribus, VI: 18, 40
Malthinus, VI: 40, XIII: 13
Malthodes, I: 25, 119, VI: 40, 43, XIII: 13, XV: 201
Malvapiini, Tribus, XIV: 205
Malvapion, U.G., X: 129, 141
Malvapion, XIV: 185, 206
Manda, IV: 73
Manda, XII: 129, XV: 125
Mannerheimia, IV: 27, 50, XV: 124
Manodromius, U.G., II: 269, 272
Mantura, I: 42, IX: 208, 252, XV: 321
Margarinotus, XII: 93, 96–98, XV: 108
Margarinotus, U.G., XII: 93, 96, XV: 108
Marmaropus, XI: 182, 189
Marolia, VIII: 200, 209
Masoreinae, II: 260
Masoreus, II: 10, 261, XV: 73
Mathewsium, U.G., III: 316
Maurachelia, V: 234, 270, 283, XII: 232, 234
Mecaspis, XI: 8, 25, XIV: 261
Mecininac, U.F., X: 110, XI: 259, XIV: 293
Mecinini, Tribus, XI: 259, 260
Mecinus, XI: 259, 260
Mecynodes, U.G., VIII: 298, 317, XIII: 213, 218, 227
Mecynotarsus, VIII: 107, 110
Medimorda, VIII: 165, 172
Medon, I: 110, IV: 132, 139, XII: 151, 152, XV: 131
Megacolypisalia, U.G., XII: 192, 197, XV: 173
Megacrotana, V: 75, 103, 127
Megacrotana, XII: 200, 207, 211
Megaleophorus, U.G., III: 116
Megalinus, U.G., IV: 163, XII: 159
Megalobythus, V: 338
Megaloscapa, V: 34, 73, 217, XII: 190, 200, 219
Megapenthes, VI: 108, 119, XV: 209
Megapenthini, Tribus, XV: 209
Megarthus, IV: 22, XII: 122, XV: 120
Megasternum, III: 128, 140, XII: 83, XV: 98
Megatoma, I: 121, VI: 314, 318
Megatominae, U.F., VI: 306, 314, XV: 238
Megatyphlus, IV: 106, 107
Meghelophorus, U.G., XII: 79
Megista, V: 191
Megodontus, U.G., II: 32
Megopis, IX: 11
Meladema, XII: 66–68
Melagria, U.G., V: 66, XII: 198
Melanagum, U.G., XV: 62, 65, 67, 69
Melanapion, U.G., X: 132, 147
Melanapion, XIV: 190, 200
Melandrya, I: 172, VIII: 200, 210
Melandryidae, I: 120, VIII: 196
Melandryidae, XII: 12, 19, 21, XIII: 192, XV: 281
Melandryini, Tribus, VIII: 198
Melanimon, VIII: 232, 244, XIII: 194, XV: 283

- Melanius*, U.G., XV: 55
Melanophila, VI: 219, XIII: 41, 47
Melanophilini, Tribus, VI: 206, 219, XIII: 41, 45, 46
Melanophthalma, VII: 182, 190, XIII: 141, 153, 159, XV: 260
Melanopsacus, X: 32, 33
Melanotus, VI: 137, 351, XIII: 33, XV: 214
Melanthaxia, U.G., XIII: 47, 48
Melaphodius, U.G., XIII: 215, 218, 227, 229
Melasia, VIII: 258
Melasini, Tribus, VI: 188, 190, XIII: 36
Melasis, I: 180, VI: 188, 190, XIII: 36, 37
Melasoma, I: 48, 65, 130, IX: 149, 180
Melasoma, XIV: 17, 81
Melasoma, U.G., IX: 181, XIV: 84
Melasomoptera, U.G., XIV: 58
Meliboeoides, VI: 229
Meliboeus, VI: 228, 229, XIII: 42, 50
Meliceria, V: 308, 313
Meligethes, I: 67, 125, 170, VII: 30, 31, XIII: 97, XV: 241
Meligethinae, U.F., XIII: 97
Meligethini, Tribus, VII: 30
Melinopteris, U.G., VIII: 298, 314, XIII: 215, 217, 218, 224, XV: 288
Melliecis, VII: 285
Meloe, I: 35, 45, 47, 65, 123, 172, VIII: 119, 128, XIII: 190
Meloeognisus, U.G., VIII: 130
Meloidae, I: 20, 21, 33, 35, 47, 65, 140, 142, 152, 153, VIII: 77, 118, XII: 12, XIII: 189
Meloini, Tribus, VIII: 119, 128
Melolontha, I: 33, 68, 170, VIII: 343, 373, XIII: 245
Melolonthinae, U.F., I: 108, 119, VIII: 269, 337, XIII: 243, XV: 292
Melopisalia, U.G., XII: 193, 197, XV: 173
Melyridae, I: 15, 147, 150, 158, VI: 8, 69, XII: 11, 21, XIII: 19, XV: 204
Melyrinae, U.F., VI: 70, 82, XV: 204
Menas, U.G., II: 267
Mendidaphodius, U.G., VIII: 298, 302, XIII: 220
Menepilus, VIII: 236, 259, XIII: 195
Menesia, IX: 71, 89
Menthastriella, U.G., XIV: 58
Meotica, V: 130, 231, 248, XII: 229, XV: 188
Merophysiidae, XII: 12, 20, 21, XIII: 89, 90, 139, 140, 160, XV: 261, 264
Merophysiinae, U.F., XIII: 139
Mesagroicus, X: 241, 272
Mesites, XI: 31, 37
Mesites, XI: 36
Mesocarabus, U.G., II: 36
Mesocoelopus, VIII: 55
Mesoplectus, V: 314
Mesosa, IX: 71, 77, XIV: 12, 17
Mesotheres, VIII: 55
Mesotrichapion, U.G., X: 133, 170, XIV: 191, 235
Mesotrichapion, XIV: 191, 192, 234, 235
Metabletus, II: 277
Metacantharis, U.G., VI: 22, 27
Metacantharis, XIII: 13
Metacerocoma, U.G., VIII: 126
Metadasytes, U.G., VI: 78
Metallina, U.G., II: 101, 108, XII: 33
Metallites, U.G., X: 243, 244, XIV: 253
Metallotimarcha, U.G., IX: 192, XIV: 86
Metanomus, VI: 144, 153, XV: 215
Metapiini, Tribus, XIV: 205
Metapion, XIV: 188, 205
Metatrichapion, U.G., X: 134, 171
Metaxya, V: 106
Methydrus, XV: 99
Metocetus, I: 47, 111, 170, VIII: 136, 137, XIII: 190
Metophonus, U.G., II: 142, 144, XII: 50, XV: 47, 51
Metophthalmus, XIII: 140, 141, 156, XV: 257
Metoponcus, IV: 157, 158
Metopsia, IV: 21, XII: 122, XV: 120
Metopsiinae, U.F., IV: 15, 21, XV: 120
Metopiorhynchus, U.G., X: 210, XIV: 250
Mezium, VIII: 60, 62
Miaromimus, U.G., XI: 271
Miarus, I: 128, XI: 259, 271, XIV: 293, 295
Miarus, U.G., XI: 271
Miccotrogus, XI: 83
Micilus, VI: 298
Micralymma, I: 112, IV: 26, 49
Micrambe, U.G., VII: 117
Micrambe, XIII: 114–116, 119, XV: 247, 248, 253, 254
Micrancyrus, U.G., IV: 74, XII: 129
Micraspis, VII: 266
Micrelus, XI: 196, 203, XIV: 284
Micridium, III: 313, 320, XII: 118
Micrinus, U.G., VI: 60
Micrinus, XIII: 16
Microbregma, U.G., VIII: 45, 47
Microcara, VI: 251, 256, XIII: 55, 56, 64
Microchondrus, VII: 222
Microdera, U.G., IX: 181, XIV: 84
Microderes, U.G., II: 143, 150, XII: 50, 51
Microdota, U.G., I: 107, V: 131, 133, 135, 136, 158, XII: 214–216
Microglotta, I: 115, 118, V: 290
Microgramme, VII: 179
Microgramme, XIII: 157
Microhoria, XIII: 188, 189, XV: 280
Microloccobius, U.G., XII: 85
Microlestes, II: 10, 169, 279, XV: 75
Microlomalus, III: 178
Micromeloe, U.G., VIII: 130
Microon, XIV: 245
Micropeplidae, XII: 12, 21, 240, XV: 197
Micropeplinae, U.F., IV: 13, 16, XII: 122
Micropeplus, I: 152, IV: 16, XII: 240, XV: 198
Micropsalia, U.G., V: 44, 55, XII: 191–194, 196, 197, XV: 173
Microplontus, U.G., XI: 206, 233
Microplontus, XIV: 286, 291
Microptilium, III: 314, 328, XV: 118
Microquedius, U.G., XII: 171
Microthagus, VI: 194, XIII: 37
Microsaurus, U.G., IV: 206, XII: 171
Microscydmus, III: 272, 293, XII: 116
Microsporidae, XII: 10, 20, 21, 72, 117, XV: 83
Microsporus, XII: 10, 72, 117, XV: 83
Mierginus, U.G., X: 216, XIV: 251
Migneauxia, XIII: 141, 155, 160, XV: 261
Milichilinus, U.G., IV: 164
Millidium, U.G., III: 321
Miltotrogus, VIII: 337, 338, XIII: 244
Mimela, VIII: 346, 347, XIII: 248, XV: 292
Mimopallus, U.G., XIII: 165, XV: 265
Mimosestes, XIV: 145, 149, 151
Minckia, U.G., XIV: 59
Minota, IX: 208, 250, XIV: 93, 113, 140
Minota, U.G., XIV: 113
Minthea, VIII: 10, 12, XV: 270
Minyopini, Tribus, XI: 123
Minyops, XI: 123, 135
Mionycha, U.G., IX: 274
Mionychella, U.G., XIV: 142
Miscodera, II: 8, 73, 74
Mitoplithus, XIV: 274
Mitparodes, U.G., X: 213, XIV: 250
Mniobates, U.G., V: 242
Mniophila, I: 154, 156, IX: 206, 261, XIV: 93
Mniusa, V: 231, 260, XII: 229, 230
Mocytia, U.G., V: 127, 133, 134, 180, XII: 216
Moczarskia, V: 326
Mogulones, U.G., XI: 206, 242
Mogulones, XIV: 285, 286, 292, XV: 337
Mogulonoides, XIV: 285, 292
Molops, II: 9, 176, 199, XV: 56
Molorchini, Tribus, I: 139
Molorchus, IX: 40, 49, XIV: 12, 16, XV: 298
Molorchus, U.G., IX: 50
Molytinae, U.F., XIV: 274
Monanus, VII: 88, 92, XV: 245
Monochamus, I: 75, IX: 70, 76, XIV: 13
Monocrepidini, Tribus, XIII: 33
Mononychina, Subtribus, XI: 180, 181, XIV: 281
Mononychini, Tribus, XIV: 280, 281
Monotoma, I: 141, 163, 170, VII: 84, XIII: 112, XV: 244
Monotoma, U.G., VII: 84
Monotomidae, XV: 244
Monotominae, U.F., VII: 9, 83, 84, XV: 244
Mordella, I: 172, VIII: 165, 168, XIII: 190, XV: 281
Mordellaria, VIII: 165, 171
Mordellidae, I: 48, 142, 153, VIII: 77, 160, XII: 12, 19, 21, XIII: 181, 190, XV: 280
Mordellinae, U.F., VIII: 164
Mordellistena, VIII: 166, 174, XIII: 190, XV: 281
Mordellistena, U.G., VIII: 174
Mordellistenula, VIII: 166, 173
Mordellochroa, VIII: 166, 187
Morimus, IX: 70, 75, XV: 298
Morinus, XV: 298
Moronillus, III: 308
Morphnosoma, U.G., XV: 55
Morychus, VI: 333, 336
Mosotalesus, XV: 215, 216, 217
Murmidinae, U.F., VII: 197, 216, XII: 12, XIII: 89, 162, 163
Murmidius, VII: 197, 216, XIII: 89–91, 163
Musaria, U.G., IX: 91, 92
Musaria, XIV: 17
Mycetaea, VII: 218, 222, XV: 265
Mycetaeinae, U.F., VII: 217, 222
Mycetina, VII: 218, 227
Mycetochara, VIII: 217, 223, XIII: 193
Mycetochara, U.G., VIII: 223
Mycetocharini, Tribus, VIII: 217
Mycetodrepa, U.G., V: 269
Mycetoma, VIII: 197, 201
Mycetophagidae, I: 48, 144, 145, 162, VII: 11, 191, XII: 12, XIII: 89, 160, XV: 261
Mycetophagus, I: 174, VII: 191, 193, XIII: 160, XV: 261, 262
Mycetophagus, U.G., VII: 194
Mycetoporini, Tribus, XV: 139
Mycetoporus, I: 93, IV: 222, 223, XII: 175–177, XV: 140, 141
Mycetoporus, U.G., IV: 223
Mycetoxides, U.G., VII: 195
Mychophilus, I: 145, 156, VII: 217, 224
Mycteridae, XII: 12, 19, 21, XIII: 175, 184, XV: 23
Mycterinae, U.F., VIII: 93, 99, XIII: 184
Mycteris, I: 142, 172, VIII: 93, 99, XIII: 184
Mycteris, U.G., VIII: 99
Myelophilus, X: 52
Mylabrinii, Tribus, VIII: 120, 122
Mylabris, VIII: 120, 122
Mylacus, X: 185, 234
Mylacus, XIV: 252
Myllaena, V: 17, XII: 186
Myllaenini, Tribus, V: 11, 13, 17, XII: 186
Myloechus, U.G., III: 238
Myopinus, U.G., IV: 78
Myopothinophilus, U.G., IV: 100, 101
Myorhinus, XI: 29, XIV: 262
Myrmecixenini, Tribus, XIII: 162
Myrmecixenus, XIII: 162, XV: 262, 284
Myrmecocephalus, XV: 175
Myrmecopora, V: 64, 68, XII: 197, 198

Myrmecoxenini, Tribus, VII: 201
 Myrmecoxenus, VII: 13, 198, 201
 Myrmecoxenus, XIII: 162
 Myrmedoniini, Tribus, XII: 186, 220
 Myrmedoniini, XV: 147, 182
 Myrmetes, III: 164, 165, XII: 92, 94
 Myrmoecia, U.G., V: 223, 226
 Myrmoecia, XII: 220
 Myrrha, VII: 238, 273
 Myxophaga, U.O., XII: 10, 20, 72, 117
 Myzia, XIII: 164, 170

Nacerda, VIII: 80, 83
 Nacerda, U.G., VIII: 83
 Nacerda, XIII: 181
 Nacerdes, XIII: 181, XV: 275, 276
 Nacerdini, Tribus, VIII: 80, 82
 Nalanda, VI: 228, 230, XIII: 42, 51, XV: 232
 Nalassus, XIII: 196, 199
 Nanomimus, XIV: 245
 Nanophyes, XI: 254, XIV: 184, 245, XV: 331
 Nanophyinae, U.F., X: 217, XI: 253, XIV: 184, 245, 293
 Nonophyini, Tribus, XIV: 245
 Nanopisalia, U.G., XII: 192, 195–197, XV: 172
 Nanoptilium, III: 313, 324
 Nanoptilium, XII: 118
 Napochus, U.G., III: 295, 298, XV: 116
 Nargus, III: 210, 211, XII: 101, XV: 111, 112
 Nargus, U.G., III: 211
 Nartus, III: 56, 73, XII: 68, XV: 81
 Nassipa, U.G., VIII: 190, 194
 Nathrenus, U.G., VI: 320, 322
 Nathrius, IX: 40, 49
 Nausibius, VII: 88, 90, XV: 245
 Neagolius, XIII: 217, 221
 Neatus, VIII: 236, 260, XIII: 196, XV: 284
 Nebria, I: 91, II: 8, 47, 51, XII: 25, 26, XV: 30
 Nebria, U.G., II: 53
 Nebriinae, U.F., II: 8, 12, 47
 Nebriola, U.G., XII: 26
 Nebrioporus, XV: 80
 Necrobia, I: 82, 87, 182, VI: 86, 97, XIII: 23, 24, XV: 204
 Necrodes, I: 140, 170, III: 190, 195
 Necrophilus, III: 192, 200, XII: 99, XV: 110
 Necrophorinae, U.F., XII: 99
 Necrophorini, Tribus, III: 190
 Necrophorus, I: 40, 41, 103, 107, 122, 130, 140, 159, 168, III: 190, 193, XII: 99
 Necydalinae, U.F., XV: 298, 299, 301, 306
 Necydalini, Tribus, I: 139, IX: 17, 39, XV: 306
 Necydalis, I: 170, IX: 40, XV: 298, 306
 Nedyus, XIV: 287, 293
 Negastriinae, U.F., VI: 104, 105, 108, 174
 Negastrius, VI: 174, 176, XIII: 35
 Nehemiotropia, V: 74, 103, 127, XII: 207, XV: 178

Nebrodistus, U.G., X: 217, XIV: 251
 Neja, U.G., II: 101, 107, XII: 33
 Neliocarus, U.G., X: 263
 Nemadinae, U.F., III: 205, 207
 Nemadinae, XV: 111, 112
 Nemadus, III: 207, 208, XII: 100, XV: 111
 Nematodes, VI: 190, 197, XIII: 36, 38, XV: 221, 222
 Nematodini, Tribus, XIII: 36, 38
 Nemoicus, U.G., X: 226, 228
 Nemonychidae, XII: 12, XIV: 181, 182, XV: 328
 Nemonychinae, X: 107, 112, XIV: 182
 Nemonyx, X: 112, 113, XIV: 182
 Nemosoma, I: 164, VII: 12, 14, 15, XV: 206, 207
 Neobisnius, IV: 170, 171, XII: 160
 Neoblitopertha, U.G., XV: 292
 Neobrachygluta, V: 352
 Neobudemus, U.G., X: 200, XIV: 249
 Neoecele, U.G., III: 262
 Neoecephennium, U.G., III: 276
 Neoclytus, IX: 42, 66, XV: 307
 Neodorcacion, IX: 70, 74, XV: 310
 Neodrosus, U.G., X: 243, 248
 Neogalerucella, U.G., XIV: 88, 89
 Neogalerucella, XV: 318
 Neoglocianus, U.G., XI: 207, 228
 Neoglocianus, XIV: 286, 291
 Neohaliplus, U.G., III: 11
 Neohilara, V: 75, 105, 132
 Neomida, XV: 284
 Neomysia, VII: 232, 238, 276
 Neomysia, XIII: 164, 170
 Neonapochus, U.G., III: 295, 299
 Neopanus, U.G., XI: 115, 117, XIV: 273
 Neophaedon, U.G., IX: 176
 Neophaedon, XV: 314, 315
 Neophytobius, U.G., XI: 186
 Neophytobius, XIV: 281, 282
 Neopisalia, U.G., V: 44, 49
 Neoplinthus, XI: 123, 133
 Neopristilophus, U.G., VI: 153
 Neopristilophus, XV: 215, 216, 217
 Neopullus, U.G., XIII: 165
 Neosciaphobus, U.G., X: 252
 Neosirocalus, XI: 197, 242
 Neosirocalus, XIV: 291, 293, XV: 335
 Neovadonia, U.G., IX: 31
 Nepachys, VI: 56, 68
 Nepha, U.G., II: 105, 122, XII: 36, 48
 Nephane, III: 314, 333
 Nephus, U.G., VII: 244, 253, XIII: 165
 Nephus, XIII: 165, 166, XV: 265
 Nestus, U.G., IV: 109, 113
 Netocia, XV: 294
 Neuraphes, III: 272, 279, XII: 116, XV: 116
 Neuraphes, U.G., III: 279
 Nialus, U.G., VIII: 299, 327, XIII: 213, 219, 233, 234

Nicobium, VIII: 29, 43
 Nicophorus, III: 193
 Nihus, U.G., X: 205, XIV: 249
 Nilepolemis, U.G., X: 201, XIV: 249
 Nimbus, U.G., VIII: 298, 313, XIII: 216, 218, 223, XV: 288
 Niphetodes, IV: 28, 70, XII: 123, 129
 Niphetodroma, V: 144
 Niphona, IX: 71, XV: 298
 Niptus, I: 83, 91, 178, VIII: 61, 64, XIII: 180
 Nitidula, I: 104, VII: 50, 65, XIII: 107
 Nitidulidae, I: 25, 28, 67, 104, 118, 140, 148, 162, 164, VII: 9, 13, 20, XII: 11, XIII: 89, 91, 92, XV: 240, 243
 Nitidulinae, U.F., VII: 21, 30, XIII: 92, 97
 Nitidulini, Tribus, VII: 30, 49
 Nivellia, IX: 25, 30
 Nobius, U.G., VIII: 298, 316, XIII: 216, 218
 Nodibythus, V: 335
 Normandia, VI: 277, 289, XIII: 71, 79
 Normotionus, U.G., X: 216, XIV: 251
 Nosodendridae, I: 28, 147, 161, VI: 304, 327, XII: 11, XIII: 83
 Nosodendron, I: 180, VI: 328
 Nosodomodes, XV: 263
 Nossidium, III: 312, 315
 Notaphemphanes, U.G., II: 102, 110, XII: 35
 Notaphus, U.G., II: 102, 103, 110, XII: 35, XV: 41
 Notarinae, U.F., X: 110, 111, XI: 59, XIV: 267
 Notarini, Tribus, XI: 59, 60
 Notaris, XI: 59, 68, XIV: 269
 Noteridae, I: 15, XII: 10, 61, 65, XV: 78
 Noterinae, U.F., III: 18, 53, XII: 65
 Noterini, Tribus, I: 53, III: 53
 Noterus, III: 53, XII: 65
 Nothodes, XV: 218
 Nothops, U.G., XI: 106
 Nothorhina, IX: 14, XV: 299
 Notiophilinae, U.F., II: 8, 12, 58
 Notiophilus, II: 8, 58, XII: 26, XV: 30
 Notolaemus, XIII: 137
 Notothecta, I: 88, V: 74, 104, XII: 207, 215, XV: 178
 Notoxini, Tribus, VIII: 107, 108
 Notoxus, VIII: 107, 108, XIII: 188, XV: 280
 Noviini, Tribus, VII: 241
 Novius, VII: 236, 241
 Noxius, X: 24, 29, XV: 325
 Nudobius, IV: 157, 161
 Nyphona, XV: 298

Oberea, IX: 71, 89, XIV: 13, XV: 311, 312
 Oberea, U.G., IX: 89
 Obasilus, U.G., X: 218
 Obriopsis, XIV: 16, XV: 307, 309
 Obrium, I: 90, IX: 41, 48, XIV: 12, 16, XV: 307, 309
 Ocalea, V: 232, 244, XII: 227, XV: 188

Ochina, VIII: 29, 34, XIII: 176
 Ochodaecinae, U.F., VIII: 267, 292, XIII: 209, XV: 287
 Ochodaeus, VIII: 293, XIII: 210, XV: 287
 Ochrosis, IX: 207, 238
 Ochthebiinae, U.F. XV: 84
 Ochthebius, I: 50, 114, III: 95, 96, 104, XII: 75, 76, XV: 84, 87, 88, 91, 93, 94
 Ochthebius, U.G., III: 108, XV: 87
 Ochthenomus, VIII: 118
 Ochthephilum, XII: 155
 Ochthephilus, XII: 129, 130, 155, XV: 126, 127
 Octotemnus, VII: 281, 282
 Ocydromus, U.G., XII: 34, 37, 38, 40, 44, 45, 48
 Ocyota, V: 233, 291, 292, XII: 223, 228
 Ocyota, XII: 235
 Ocypus, I: 104, 116, 123, 170, IV: 171, 196, XII: 169, XV: 119, 139
 Ocypus, U.G., IV: 196, 201
 Ocys, U.G., I: 116, II: 104, 128
 Ocys, XII: 31, 32, 48, XV: 43
 Ocyturanus, U.G., XII: 38, 40, 41
 Ocyusa, V: 233, 257, XII: 223, 229, 230, XV: 189
 Ocyusida, V: 233, 260
 Odacantha, I: 116, II: 10, 260
 Odacanthinae, U.F., II: 260
 Odontaeus, I: 108, VIII: 273, 274
 Odontaeus, XIII: 202
 Odontaeus, XIII: 202, XV: 286
 Odontionycha, U.G., IX: 274
 Odontobythus, V: 333
 Odontomagdalis, U.G., XIV: 273
 Odontomophus, U.G., VIII: 227
 Odontonyx, II: 211
 Odontosphodrus, U.G., II: 210
 Oedeoptoma, I: 103, III: 190, 196, XV: 110
 Oedemera, VIII: 81, 89, XIII: 182, XV: 276
 Oedemera, U.G., VIII: 90
 Oedemerastra, U.G., VIII: 90
 Oedemerella, U.G., VIII: 89
 Oedemeridae, I: 21, 142, 153, VIII: 78, 79, XII: 12, 19, XIII: 181, XV: 203, 275
 Oedemerina, U.G., VIII: 89, 92
 Oedemerinae, U.F., VIII: 79, 82
 Oedemerini, Tribus, VIII: 80, 88
 Oedosthetus, VI: 174, 175
 Oenas, VIII: 120, 126
 Oenopia, XIII: 164, 170, XV: 265
 Oiceoptoma, XV: 110
 Olamus, U.G., XI: 61, 65, XIV: 269
 Olibrus, I: 174, VII: 159, 162, XIII: 135
 Oligella, III: 313, 319, XII: 118
 Oligomerus, VIII: 29, 43, XV: 273
 Oligopisalia, U.G., V: 44, 57, XII: 191, 192, 194, 197, XV: 170
 Oligota, V: 22, XII: 187, 188, XV: 147, 148
 Oligota, U.G., V: 22

Oligotini, Tribus, V: 11, 12, 22, XII: 121, 185–188
Oligotini, XV: 147
Olisthaerinae, U.F., IV: 15, 20, XV: 120
Olisthaerus, IV: 20, XV: 120
Olisthopus, II: 10, 176, 211, XV: 59
Olophrum, IV: 28, 53, XII: 126
Olotelus, U.G., VIII: 105
Omalinae, U.F., I: 18, 119, 140, 149, IV: 15, 25, XII: 12, 122, XV: 121
Omalisidae, XIII: 12
Omalisus, XIII: 12
Omalium, I: 170, IV: 27, 41, XII: 126, XV: 122
Omaloplia, XIII: 242, XV: 290, 291
Omasseus, U.G., II: 187, XV: 55
Omiamicas, X: 185, 235
Omiamicas, XIV: 252, XV: 333
Omiac, X: 185, 235
Omiac, XIV: 252
Omoglymmius, U.G., III: 94, XV: 82
Omoglymmius, XV: 82
Omonadus, XIII: 188, 189
Omphalapion, XIV: 185, 188, 192
Omphalinae, U.F., VIII: 216
Omphalus, VIII: 218, 227, XV: 283
Omphalus, U.G., VIII: 227
Omphron, II: 8, 61
Omphroninae, U.F., II: 8, 11, 61
Omosita, I: 104, 180, VII: 49, 64, XIII: 107
Omphalapion, U.G., X: 131, 157
Omphalapion, XV: 328, 329
Oncomera, VIII: 81, 88
Oncomera, U.G., XV: 276
Oniticellus, VIII: 280, 283, XIII: 203, 204
Ontholestes, IV: 170, 192
Onthophagus, I: 45, 59, 128, VIII: 280, 285, XIII: 203, 205, XV: 287
Onthophagus, U.G., VIII: 286, XIII: 206
Onthophilini, Tribus, XII: 92
Onthophilus, III: 159, 161, XII: 92, 93, 96, XV: 107
Onychophilonthus, U.G., IV: 175, 186
Oodes, II: 10, 254, XII: 57
Oodescelis, VIII: 231, 241, XIII: 194
Oodinae, U.F., II: 10, 16, 253
Oomorphus, XIV: 40
Oosphaerula, U.G., III: 248, 256, XII: 104, 109, 112, 113, XV: 113
Oosphaerula, XV: 113
Ootypus, I: 162, VII: 9, 112, 157, XIII: 115
Opantribus, X: 24, 30, XIV: 153, XV: 325
Opatrini, Tribus, VIII: 232, XIII: 197
Opatrum, VIII: 232, 243, XIII: 194, XV: 283
Opetiopalpus, VI: 86, 98, XIII: 24
Ophonus, U.G., I: 24, 112, II: 142, 143, XII: 50, XV: 46, 47
Ophonus, XV: 44–48
Opilo, I: 85, 86, 182, VI: 85, 90, XIII: 23
Oplocephala, XIII: 195, 198

Oplocephala, XV: 284
Oplosia, IX: 71, 78
Oprohinus, U.G., XI: 207, 227
Oprohinus, XIV: 286, 290
Opsilia, U.G., IX: 91, 93
Opsilia, XIV: 17
Opsimea, VIII: 81, 88
Orchesia, I: 120, VIII: 197, 202, XV: 281
Orchesia, U.G., VIII: 203
Orchesiini, Tribus, VIII: 197
Orchestera, U.G., VIII: 202
Orectochilus, I: 144, III: 90, 93, XV: 82
Oreina, IX: 149, 152, 165
Oreina, XIV: 65, 67, 69–73, 81, XV: 314, 315
Oreina, U.G., XIV: 66, 68, XV: 315
Oreobius, U.G., II: 50, XII: 25
Oreobius, XV: 28
Oreocarabus, U.G., II: 43
Oreodytes, III: 21, 51, XII: 65, XV: 80
Oreonebria, U.G., II: 53, 56, 57, XV: 30
Oreophilus, U.G., XV: 55
Oreopisalia, U.G., XII: 191, 196, XV: 171
Oreorhynchus, XI: 190, XIV: 283
Oreorrhynchus, XI: 190
Oreosphaerula, U.G., III: 248, 255, XII: 104, 112
Oreostiba, V: 109, 177, XII: 209
Oreoxenus, U.G., II: 167
Orescius, U.G., II: 255
Orestia, IX: 207, 245, XV: 321
Orethelcus, U.G., XI: 206, 227, XIV: 290
Orientobythus, V: 338
Orina, IX: 149, 165
Orinocarabus, U.G., II: 44
Orithales, VI: 144, 145
Orobittini, Tribus, XI: 180, 253
Orobittini, XIV: 280, 293
Orobittis, XI: 253
Orochares, IV: 27, 50
Orodalus, VIII: 307
Orodaliscus, U.G., XIII: 213, 217, 220
Oromus, U.G., VIII: 299, 326, XIII: 215, 219, 229, 233, XV: 289
Orotrechus, II: 9, 76, 92, XV: 33, 34
Orphilinae, U.F., VI: 306, 324
Orphilus, VI: 324, 327, XIII: 86, XV: 238
Orsodacne, IX: 109, 110
Orsodacninae, U.F., IX: 99, 109, XIV: 23
Ortathous, U.G., VI: 166
Orthocerini, Tribus, VII: 203
Orthocerus, VII: 10, 198, 203
Orthochaetes, XI: 59, 75
Orthochaetes, XIV: 267, 270
Orthocis, U.G., VII: 285, 292, XV: 268
Orthocis, XV: 266, 269
Ortholixus, U.G., XI: 10
Orthoperidae, I: 15, 144, 156, III: 303
Orthoperidae, XII: 12, 20, 21, 117, XIII: 89, 163

Orthoperinae, U.F., III: 304
Orthoperus, III: 305, 308, XII: 117
Orthopleura, VI: 86, 95
Orthopleura, XIII: 24
Orthotomicus, X: 80, 87, XIV: 172–175
Oryctes, I: 30, 49, VIII: 356
Oryxolaemus, XIV: 190, 241
Oryzaephilus, I: 46, VII: 88, 91, XV: 245
Osellaus, XIV: 188, 216
Osmoderma, VIII: 363, 364, XIII: 251, XV: 294, 295
Osoriinae, U.F., IV: 15, 19, XII: 12
Osphya, VIII: 200, 212, XIII: 192
Osphyinae, U.F., VIII: 198
Osphyini, Tribus, VIII: 200
Ostoma, VII: 15, 17, XV: 206
Ostomidae, I: 147, 163, 164, VII: 10, 11, 14
Ostomidae, XII: 10, 20, 21, XIII: 89, 90
Othiini, Tribus, IV: 157, 166
Othius, IV: 157, 167, XII: 159, 160, XV: 136
Ortho, VI: 190, 200, XIII: 36
Otiiorhynchinae, U.F., X: 106, 108–110, 184, XIV: 246
Otiiorhynchus, I: 174, X: 184, 185, XIV: 246, 247, XV: 332
Otiiorhynchus, U.G., X: 186, 191, 193, 196, XIV: 248, 249
Otismotilus, U.G., X: 200, XIV: 249
Otolelus, XV: 277, 278, 279
Otophorus, U.G., XIII: 212, 217
Oulema, XIV: 23–25
Oulimnius, VI: 277, 285, XIII: 76
Ousipalia, V: 78, 108, 131, 159, XII: 199, 208
Ovosoma, U.G., XIV: 58, 59
Oxyalaemus, VII: 200, 211, XV: 240, 263, 264
Oxymirus, IX: 20
Oxymirus, XIV: 11, XV: 301
Oxynychus, U.G., VII: 259, 261, XIII: 169
Oxyomus, VIII: 295, 296, XIII: 211
Oxypoda, I: 88, V: 234, 262, XII: 207, 219, 227, 229, 230, 232, 233, XV: 188–191
Oxypoda, U.G., V: 265
Oxypodini, Tribus, V: 12, 15, 230, XII: 185, 200, 219, 222
Oxyporinae, U.F., IV: 14, 107, XII: 12
Oxyporus, IV: 107, XV: 130
Oxypselaphus, XV: 59, 72
Oxystoma, U.G., X: 130, 174
Oxystoma, XIV: 186, 239–241
Oxystomatina, Subtribus, XIV: 230
Oxystomatini, Tribus, XIV: 222, 234
Oxytelinae, U.F., IV: 15, 70, XII: 12, 129, XV: 125
Oxytelini, Tribus, XII: 129
Oxytelops, U.G., IV: 83, 86, 87
Oxytelus, I: 34, IV: 71, 82, XII: 129, 133, XV: 126
Oxytelus, U.G., IV: 83, 84, XII: 133
Oxythyrea, VIII: 357, 358, XV: 294

Pachnephorus, IX: 146, 147, XIV: 40
Pachnida, V: 75, 128, 220, XII: 219
Pachyatheta, U.G., V: 127, 132–135, 159, 168
Pachyatheta, XII: 199
Pachybrachys, IX: 122, 123
Pachybrachis, XIV: 31, 32
Pachycerus, IX: 9, 27, XIV: 261
Pachychirus, U.G., VIII: 83
Pachygluta, U.G., V: 43, 46, XII: 196, XV: 170
Pachylina, U.G., XIV: 84
Pachylister, III: 179, 185, XII: 93
Pachylopus, III: 174
Pachymerinae, U.F., X: 8, 9, XIV: 143
Pachymerus, X: 9, XIV: 143
Pachystus, U.G., II: 31
Pachyta, IX: 18, 22, XIV: 11, XV: 302
Pachytodes, U.G., IX: 35
Pachytodes, XIV: 16, XV: 303, 305
Pachytichius, XI: 59, 73
Pactolinus, XV: 109
Padilehus, U.G., X: 220
Paederidus, U.G., IX: 133
Paederidus, XII: 150
Paederinae, U.F., IV: 15, 131, XII: 12, 150
Paederus, IV: 131, 133, XII: 150, XV: 131
Paederus, U.G., IV: 133, 134
Palaeocallidium, U.G., IX: 59
Palaeocallidium, XIV: 16
Palaeonthophagus, U.G., XIII: 206
Pales, XIV: 40
Palmar, VI: 211, 216, XIII: 41
Palorus, VIII: 235, 254, XIII: 195, XV: 284
Palorus, U.G., VIII: 254
Palpicornia, I: 157, III: 95, XII: 72
Palporus, U.G., XII: 181
Panagaeninae, U.F., II: 10, 15, 259
Panagaeus, II: 10, 259, XII: 57, XV: 73
Pangus, U.G., XII: 50, 51
Panopsis, U.G., XI: 115, 116, XIV: 273
Panus, U.G., XI: 115, 116, XIV: 273
Paophilus, X: 242, 254, XIV: 254
Parabathyscia, III: 233, 235, XV: 111
Parabemus, IV: 171, 195
Parabemus, U.G., XII: 169
Paraboopinus, U.G., IV: 77
Parabythinus, V: 338
Paracardiophorus, VI: 181, 186
Paracercyon, U.G., III: 138
Paracylindromorphus, VI: 243, 244, XIII: 42
Paracymus, I: 36, III: 142, 143
Paradromius, U.G., II: 269, XV: 74
Paradromius, XV: 74
Paragabrus, IV: 174
Parahydriobius, U.G., III: 248, XII: 104
Paraleptusa, V: 33
Paraliocercyon, U.G., III: 131
Paralister, III: 180, 184
Paralister, U.G., XII: 93, 96, 97, XV: 108
Paramecosoma, VII: 111, 115, XIII: 116

Paramelinopterus, U.G., XIII: 227
Parameotica, U.G., V: 131, 146, 147, XII: 212, 213
Paramoecius, U.G., VIII: 299, 321, XIII: 215, 218, 229, 233
Paramysia, VII: 276
Paranchus, XV: 59, 72
Parandra, IX: 10
Parandrinae, U.F. IX: 9, 10, XV: 298
Paranebria, U.G., II: 51
Paranonus, VI: 144, 157
Paranonus, XV: 215, 217
Paranopleta, XII: 199
Paranipetus, VIII: 61, 65
Paranopleta, V: 77, 116
Paranthonomus, U.G., XI: 103
Paraphes, U.G., III: 279, XII: 116
Paraphloeostiba, XV: 123, 124
Paraphloeus, U.G., VIII: 252
Paraphymatodes, U.G., IX: 62
Paraphymatodes, XIV: 17
Paraphytobius, U.G., XI: 184
Parapisalia, U.G., V: 44, 50, XII: 196, XV: 171
Paraprincipidium, U.G., II: 101, 109, XII: 34
Parapullus, U.G., XV: 265
Parastenus, U.G., IV: 109, 125, XII: 140
Parasteropus, II: 194
Paratachys, U.G., XII: 32
Paratachys, XV: 40
Paratinus, VI: 55, 56, 65
Parazuphium, U.G., XII: 58
Pardileus, U.G., II: 142, 149, XII: 50, 51
Pardileus, XV: 46, 54
Parethelcus, U.G., XI: 207, 227
Parethelcus, XIV: 287, 290
Pareusphalerum, U.G., IV: 29, 32, 35, XV: 122
Parilendus, U.G., VII: 194
Parmena, IX: 70, 72, XIV: 13
Parnemoicus, U.G., X: 226, 227, XIV: 252
Parocysa, V: 240
Parocysa, U.G., V: 241
Parocysa, XII: 226, 227, XV: 186
Paromalini, Tribus, XII: 92
Paromalus, III: 175, 178, XII: 92
Paromalus, III: 175
Parophonus, II: 9, 138, 140, XII: 50, XV: 45
Paroxypoda, U.G., V: 263
Pasila, U.G., XV: 170
Passalidae, I: 20
Patrobinae, U.F. II: 9, 17, 131
Patrobus, II: 9, 131, XII: 50, XV: 44
Pediacus, VII: 10, 87, 95, XV: 245
Pedilophorinae, U.F. VI: 333
Pedilophorus, VI: 333, 339
Pedinini, Tribus, VIII: 231, XIII: 197
Pedinus, VIII: 232, 242, XIII: 194, 197
Pedius, U.G., II: 190
Pedostrangalia, U.G., IX: 36
Pedostrangalia, XIV: 16, XV: 303, 306

Pelasmus, U.G., II: 253
Pelecotoma, VIII: 135, 136, XV: 280
Pelenomus, U.G., XI: 183
Pelenomus, XIV: 281, 282, XV: 335
Pella, U.G., V: 223, 224
Pelochromonia, U.G., V: 223, 226
Pelochares, I: 180, VI: 330, 331, XIII: 82
Pelophila, II: 8, 47, 57
Pelor, U.G., II: 224
Peltidae, XV: 206
Peltinus, III: 305, 307
Peltis, XIII: 24, 90, XV: 206
Peltodytes, III: 8, 9
Penichroa, IX: 43, 47, XV: 308
Pentanota, XII: 223, 227, 228
Pentaphyllus, VIII: 236, 251, XIII: 193, 198
Pentaria, VIII: 188
Pentarthrum, XI: 31, 36
Penthelispa, VII: 200, 202
Penthelispa, XV: 262
Pentodon, VIII: 356, 357
Perapion, U.G., X: 133, 137
Perapion, XIV: 189, 191, 219, 220
Percosia, U.G., II: 225, 233
Pericartiellus, XIV: 246, XV: 331
Perigona, I: 117, II: 9, 135
Perigoninae, U.F. II: 9, 16, 134
Perigonium, U.G., II: 101, 103, 106, 114, 117, XII: 40
Perileptus, II: 8, 75, 77
Peritelus, X: 185, 225
Perotis, VI: 207, 209
Perotis, XIII: 43
Peryphanes, U.G., XII: 38, 40, 41
Peryphiolus, U.G., II: 106, 114, XII: 37, 40
Peryphus, U.G., II: 101–103, 106, 114–121, XII: 37, 38, 40, 44–47, XV: 41
Petrostrangalia, XIV: 16
Petrammostiba, U.G., V: 110
Petrophilus, U.G., II: 186, 188
Phacophallus, IV: 157, 160
Phacophallus, XII: 156
Phaedon, IX: 150, 175, XIV: 80, XV: 314, 315
Phaedon, U.G., IX: 175
Phaenops, VI: 219, 220, XIII: 41, 47, XV: 231
Phaenotherion, X: 22
Phaeochrotes, X: 23, 27, XIV: 153
Phaganthus, U.G., IV: 64
Phalacridae, I: 143, 148, 156, 162, VII: 9, 158, XII: 11, XIII: 89, 134
Phalacrolobus, U.G., XIV: 242
Phalacronothus, U.G., VIII: 298, 299, 307, XIII: 213, 218, 221, 222, 227
Phalacrus, I: 143, VII: 10, 159, XIII: 135
Phalantorhynchus, U.G., X: 196, XIV: 249
Phaleria, VIII: 233, 246, XIII: 194
Phaleriini, Tribus, VIII: 233
Pharaxonotha, VII: 12, 111, 113, XIII: 114–116, 134, XV: 254

Phausis, I: 182, VI: 16
Pheletes, VI: 162
Phennecium, U.G., III: 272
Phila, U.G., II: 101, 128
Philhygra, U.G., V: 128, 132, 133, 136, 137, XII: 212
Philochthus, U.G., II: 104, 128, XII: 34
Philomyces, U.G., VII: 193
Philonthina, Subtribus, IV: 170, 171
Philonthus, I: 91, IV: 170, 174, 175, XII: 163–167, XV: 137
Philonthus, U.G., IV: 175
Philopodon, X: 241, 264
Philorinum, IV: 27, 48
Philorhizus, XV: 74
Philothermus, XIII: 91, 163
Philydrus, I: 58
Phloeobium, IV: 21
Phloeocharinae, U.F. IV: 15, 20, XII: 12
Phloeocharis, IV: 20
Phloeodroma, V: 232, 235, XII: 222, 223
Phloeodroma, XII: 223
Phloeonomodes, U.G., XII: 126
Phloeonomus, IV: 26, 27, 46, XII: 126, XV: 123, 124
Phloeonomus, U.G., IV: 46
Phlocophagia, XI: 33
Phloeophagus, XI: 31, 40
Phloeophilidae, XII: 11
Phloeophilinae, U.F. VI: 70, 83, XIII: 19, 23
Phloeophilus, I: 115, VI: 70, 83
Phloeophilus, XIII: 19
Phloeophthorus, X: 46, 47
Phloeopora, V: 232, 235, XII: 222–225
Phloeosinini, Tribus, X: 45, 61
Phloeosinus, X: 61
Phloeostiba, U.G., IV: 26, 46
Phloeostiba, XV: 123, 124
Phloeostichidae, XIII: 89, 113
Phloeostichini, Tribus, VII: 87, 96, XIII: 89, 113
Phloeostichus, VII: 87, 96, XIII: 113
Phloeotribini, Tribus, X: 45, XIV: 155
Phloeotribus, X: 45, XIV: 155, XV: 326
Phloeotrya, VIII: 199, 206
Phloeotrya, XIII: 192
Phloiophilidae, XIII: 19, 23, XV: 204
Phloiophilus, XIII: 19, 23, XV: 204
Phloiotrya, XIII: 192
Phonias, U.G., II: 195, XV: 55
Phosphaenus, I: 170, VI: 15, 17, XII: 17, XIII: 12
Phosphuga, III: 191, 199
Phothydraena, U.G., III: 96, XV: 84
Phradonoma, VI: 314, 317
Phratora, XIV: 84, 85, XV: 314
Phratora, U.G., XIV: 85
Phrissotrichum, U.G., I: 12, X: 130, 140, XIV: 216

Phrissotrichum, XIV: 186, 216
Phrydiuchus, XI: 196, 205, XIV: 285, XV: 335
Phryganophilus, VIII: 200, 211
Phthorophloeus, X: 45, 46
Phylla, U.G., XII: 33, 48
Phylan, VIII: 232, 241, XIII: 194, 197
Phyllira, U.G., VII: 225
Phyllerastes, U.G., X: 227, 231, XIV: 252
Phyllobius, X: 184, 226, XIV: 251, 262
Phyllobius, U.G., X: 227, 229, XIV: 252
Phyllobrotica, IX: 193, 199, XIV: 91, XV: 318
Phylloedecta, I: 70, IX: 150, 188
Phylloedecta, XIV: 84
Phyllodrepa, I: 116, IV: 26, 37, XII: 126, XV: 122
Phyllodrepa, U.G., IV: 37, 38
Phyllodrepeidea, IV: 27, 51, XII: 122
Phyllopertha, I: 68, VIII: 346, 347
Phyllotreta, I: 42, 70, IX: 205, 208, XIV: 93, 94, 118, XV: 319
Phymatodellus, U.G., IX: 60
Phymatodellus, XIV: 17
Phymatoderus, XIV: 17
Phymatodes, I: 79, IX: 43, 60, XIV: 12, 17, XV: 309
Phymatodes, U.G., IX: 60
Phymatura, V: 34, 61, XII: 197
Phymaturosilusa, V: 34, 61, XV: 175
Phymaturosilusa, XV: 175
Physorrhinae, U.F. VI: 104, 105, 107, 120
Phytobaenus, VIII: 103, 104, XV: 278
Phytobiini, Tribus, XIV: 281
Phytobius, XI: 182, 183, XIV: 281, 282
Phytobius, U.G., XI: 184
Phytodecta, I: 40, IX: 150, 182
Phytodecta, U.G., IX: 184, XIV: 84
Phytodecta, XIV: 84
Phytoecia, IX: 71, 91, XIV: 13, 17, XV: 313
Phytoecia, U.G., IX: 91, 92
Phytonomus, XI: 142
Phytophaga, Biol. Gruppe, I: 15, 41, 67
Phytosini, Tribus, XII: 186, 189
Phytosus, V: 33, 40, XII: 189
Phytosus, U.G., V: 40
Pidonina, IX: 18, 25, XV: 302
Piestinae, U.F. IV: 15, 18, XII: 12
Piezocnemus, U.G., X: 243, 248
Piezotrachelini, Tribus, XIV: 211
Pilemia, U.G., IX: 91
Pilemostoma, IX: 272, XIV: 142
Pirapion, U.G., X: 131, 163
Pirapion, XIV: 189, 234
Pisalia, U.G., V: 43, 47, XII: 196, XV: 172
Pissodes, I: 43, 75, 76, 86, XI: 111, XIV: 273, XV: 334
Pissodinae, U.F. X: 107, 109, XI: 110, XIV: 273
Pissodini, Tribus, XI: 111
Pityoceraenes, X: 82

Pityogenes, I: 77, X: 80, 82, XIV: 171
Pityokteines, I: 77, X: 80, 85
Pityophagus, VII: 73, 76, XIII: 110
Pityophthorina, Subtribus, XIV: 168
Pityophthorini, Tribus, X: 64, 76
Pityophthorini, XIV: 161, 168
Pityophthorus, X: 76, XIV: 168, 169, XV: 326
Pityphilus, U.G., IX: 79, 80
Pityphilus, XIV: 17
Placonotus, XIII: 137
Placusa, V: 34, 35, 74, XII: 189, XV: 150
Plagioderia, IX: 150, 179, XIV: 81, XV: 314
Plagiogonus, U.G., VIII: 297, 302, XIII: 212, 217, 220
Plagionotus, I: 66, 75, IX: 42, 65, XIV: 12, 17, XV: 307
Plagimesus, IX: 66
Planeustomus, IV: 70, 73, XV: 126, 127
Planolinus, U.G., XIII: 215, 218, 229, 230, 233
Platambus, I: 48, III: 56, 57
Plataphodes, U.G., II: 101, 102, 110, XII: 34
Plataphus, U.G., II: 102, 111, XII: 36, 38
Plataraea, V: 78, 118, 128, XII: 211, 213
Plateumarini, Tribus, XIV: 18
Plateumaris, IX: 101, 108, XIV: 22
Plateumaris, U.G., IX: 108, XIV: 22
Platichna, U.G., VII: 107
Plattibythus, V: 338
Platus, U.G., XII: 50, 51, XV: 46, 54
Platycarabus, U.G., II: 31
Platycerus, I: 48, VIII: 367, 369, XIII: 252, XV: 295
Platycis, VI: 10, 12
Platydera, VIII: 237, 250, XIII: 195, 198, XV: 284
Platyderothinophilus, U.G., IV: 100, 101
Platyderus, II: 9, 176, 203, XV: 56
Platydomene, U.G., IV: 148
Platydracus, IV: 171, 194
Platylomalus, III: 175, 177, XII: 92
Platynaspini, Tribus, VII: 256
Platynaspis, VII: 232, 236, 256
Platynini, Tribus, XV: 44, 58, 72
Platynus, II: 10, 177, 221, XII: 56, XV: 59, 60, 70, 72
Platynus, U.G., II: 222
Platynus, XV: 59, 70
Platynychus, VI: 184
Platyola, V: 234, 284, XII: 200, 203, 223, 234
Platypodidae, I: 143, 146, 159, X: 100, XII: 12, XIV: 180, XV: 328
Platypsyllidae, I: 15
Platypsyllinae, U.F., III: 202, 203, XII: 100
Platypsyllus, I: 47, 139, 152, 170, III: 203, XII: 100
Platypterus, U.G., II: 189, XV: 55
Platypus, I: 174, X: 101, XIV: 176, 180, 181, XV: 328
Platyrhinus, X: 23, 24, XIV: 153

Platyscelini, Tribus, VIII: 231
Platysma, U.G., II: 196
Platysoma, III: 179, 181, XII: 93, 96, XV: 108, 109
Platysomini, Tribus, XII: 93
Platystethus, IV: 71, 88, XV: 126, 128
Platystethus, U.G., IV: 88, XII: 129, 134
Platytomus, XIII: 240, 241
Plectophleoides, V: 324
Plectophloeus, V: 308, 324, XII: 240, XV: 198
Plegaderini, Tribus, XII: 92
Plegaderus, III: 159, 160, XII: 92, 93, XV: 106
Pleganophorinae, U.F., XV: 264
Pleganophorus, VII: 217, 225
Pleurocerinae, U.F., X: 22
Pleurophorus, VIII: 331, 334, XIII: 241, XV: 290
Pleurotobia, XV: 175
Plinthini, Tribus, XI: 122
Plinthus, XI: 123, 131, XIV: 274, XV: 334
Plitium, III: 314, 329
Plitium, XII: 119
Plochionus, II: 10, 265
Plumaria, VIII: 30, 50
Pocadiodes, VII: 50, 70, XIII: 109
Pocadius, VII: 50, 69, XIII: 108
Podabrini, Tribus, VI: 18, 21
Podabrus, I: 170, VI: 19, 21
Podagrica, IX: 208, 251, XIV: 94, 114, XV: 321
Podeonius, XIII: 31
Podistra, VI: 18, 20, 31, 351
Podistra, U.G., VI: 31
Podistra, XIII: 13
Podonta, VIII: 218, 226
Podoxya XV: 188
Poecilium, U.G., IX: 61
Poecilium, XIV: 17
Poecilonota, VI: 211, 214, XIII: 41
Poecilus, II: 9, 176, 178, XII: 52, XV: 54
Poecilus, U.G., II: 179
Pogonocherus, IX: 71, 79, XIV: 13, 17, XV: 310
Pogonocherus, U.G., IX: 79
Pogonidium, U.G., II: 101, 107, XII: 38
Pogoninae, U.F., II: 9, 17, 129
Pogonophorus, U.G., II: 49, XV: 28, 29
Pogonus, II: 9, 129, XV: 44
Polistichus, XV: 75
Polyarthron, I: 20
Polycestinae, U.F., XIII: 41, 42, 44
Polychara, U.G., V: 296
Polycharina, XII: 239
Polydrusini, Tribus, X: 242
Polydrusus, X: 242, 243, XIV: 253
Polydrusus, U.G., X: 243, 247
Polygraphini, Tribus, X: 45, 54
Polygraphus, X: 54, 55, XIV: 158
Polyphaga, U.O., I: 15, 42, 76, 77, 80, 83, 137, 138, 168, XII: 10, 20, 72, 117

Polyphylla, I: 39, 108, 119, VIII: 337, 345
Polystichus, II: 10, 281, 282
Polystichus, XV: 75
Polystomota, XII: 239, 240
Polystomota, U.G., XII: 236
Pomachiliinae, U.F., XV: 209
Pomachiliinae, VI: 105, 108, 130
Pomachilius, XV: 209
Pomatinus, XIII: 67
Poophagus, XI: 193, 195, XIV: 284, XV: 335
Porcinulus, VI: 333, 334, 345
Porhydrus, III: 21, 47, XV: 80
Porodrymus, U.G., IV: 242
Poromniusa, V: 258
Poromniusa, U.G., V: 258
Porotachys, U.G., II: 97, 98, XII: 32
Porotachys, XV: 40
Porrhodites, IV: 27, 49
Porthmidius, VI: 120, 121, XV: 213
Postaremus, U.G., X: 200, XIV: 249
Potamonectes, III: 21, 49, XII: 65, XV: 80
Potamonectes, XV: 80
Potamophilini, Tribus, VI: 275, XIII: 71
Potamophilus, VI: 275, XIII: 71
Potosia, I: 46, 88, VIII: 358, 360
Potosia, XV: 294
Potosia, U.G., VIII: 361, XIII: 250
Praeolamus, U.G., XI: 60
Pragensiella, V: 33, 42
Pragensiella, XII: 190
Prasocuris, IX: 150, 179, XIV: 81, XV: 314, 315
Pria, VII: 30, XIII: 92
Prilivianus, U.G., X: 217, XIV: 251
Princidium, U.G., II: 101, 108, XII: 34
Priobium, VIII: 29, 48
Priobium, U.G., VIII: 361
Prioninae, U.F., IX: 10, 11, XV: 298
Prionocyphon, VI: 251, 262, XIII: 55, 56, 66
Prionus, I: 48, 174, IX: 11, 12, XIV: 11
Prionychus, I: 114, 172, VIII: 217, 219
Prisistus, XIV: 286, 290
Pristonychus, I: 116, II: 10, 175, 177, 209
Pristonychus, XII: 54
Pristonychus, U.G., II: 209, 210
Pristosiina, Subtribus, XV: 58
Probaticus, VIII: 237, 262, XIII: 196
Procas, XI: 59, 68
Procerus, II: 8, 22, 24
Procraerus, VI: 108, 120, XV: 209
Procrustes, U.G., II: 30
Proctophysus, XIV: 34
Promethister, U.G., XII: 96, 97, XV: 109
Pronocera, IX: 43, 57, XV: 308
Pronomaea, V: 21
Pronomaeini, Tribus, V: 11, 15, 21, XII: 186
Propylaea, VII: 238, 275
Propylaea, XIII: 164, 170
Propylea, XIII: 164, 170

Proscarabaeus, U.G., VIII: 128
Prospotropis, XV: 221
Prostephanus, VIII: 17, 20
Prosternon, VI: 144, 149
Prostomidae, XIII: 90, 113, 184
Prostomini, Tribus, I: 145, VII: 87, 103, XIII: 89, 113, 184
Prostomis, I: 163, 176, VII: 12, 87, 103, XIII: 90, 113, 184
Protaetia, XIII: 250, XV: 294
Protapion, U.G., X: 131, 179
Protapion, XIV: 188, 211, 212, 215
Proteininae, U.F., IV: 15, 22, XII: 12, XV: 120, 121, 198
Proteinus, IV: 22, 24, XII: 122, XV: 121
Protophysus, U.G., XIV: 34
Protopirapion, XIV: 188, 189, 229, 234
Protorina, U.G., IX: 173, XIV: 66
Provadilus, U.G., X: 216, XIV: 251
Psalidiini, Tribus, X: 241
Psalidium, X: 241, 273
Psammodiini, Tribus, VIII: 295, 330
Psammodius, VIII: 330, 331, XIII: 240
Psammoecini, Tribus, VII: 87, 92, XV: 244, 245
Psammoecus, VII: 87, 93, XII: 19, XV: 245
Psammodius, VIII: 330, 331, XV: 289
Psammoreus, I: 142
Pselactus, XI: 30, 33
Pselaphaulax, V: 310, 358
Pselaphidae, I: 89, 98, 118, 139, 140, 152, 155, 170, V: 305, XII: 11, 12, 240, XV: 198
Pselaphini, Tribus, V: 310, 358
Pselaphorhynchites, X: 114, 115
Pselaphus, I: 170, V: 310, 358
Psephenidae, XII: 11, 20, 21, XIII: 55, 67, 82
Pseudacrossus, U.G., XIII: 216, 219, 227
Pseudanophthalmus, XII: 29
Pseudanostirus, XV: 215, 216, 217
Pseudaphana, V: 285, XII: 234, XV: 194
Pseudapion, U.G., X: 130, 141
Pseudapion, XIV: 186, 205, 206
Pseudaplemonus, U.G., X: 133, 134
Pseudaplemonus, XIV: 190, 218
Pseudathous, VI: 160, 165
Pseudathous, XIII: 34
Pseudepierrez, XV: 108
Pseudeuglenes, XV: 278, 279
Pseudeurostus, XIII: 179, 180
Pseudaloosterna, XIV: 15
Pseudobium, IV: 132, 154, XII: 155
Pseudobradytus, U.G., II: 232
Pseudobruchus, U.G., VIII: 66
Pseudobyrrhus, U.G., VI: 342
Pseudocassida, U.G., XIV: 142
Pseudocatapion, U.G., X: 134, 160
Pseudochoragus, X: 32, 34
Pseudocistela, VIII: 217, 220
Pseudocleonus, XI: 9, 26, XIV: 261

Pseudoclerops, I: 66, VI: 92
Pseudocypus, U.G., IV: 196, 199
Pseudogaurotina, XIV: 15, XV: 301, 302
Pseudolimnaceum, U.G., II: 106, 123, XII: 36
Pseudomaseus, U.G., II: 195, 197
Pseudomaseus, XV: 55
Pseudomedon, IV: 132, 142, XII: 152
Pseudomegatoma, VI: 315
Pseudomicrodota, V: 33, 41, 159, XV: 150
Pseudomordellina, U.G., VIII: 174, 186
Pseudomyloccrus, U.G., X: 226, 227, XIV: 251
Pseudoophonus, XV: 46, 54
Pseudoophonus, U.G., XV: 46, 54
Pseudopachymerina, XIV: 143, 145, 149
Pseudopachymerus, U.G., X: 10
Pseudopachymerus, XIV: 143, 150
Pseudoperapion, U.G., X: 133, 137
Pseudoperapion, XIV: 191, 217
Pseudophloeophagus, XIV: 262
Pseudophonus, U.G., I: 67, II: 142, 149, XII: 51
Pseudoplectus, V: 308, 313
Pseudopolygraphus, X: 56
Pseudoprotapion, U.G., X: 134, 177
Pseudoprotapion, XIV: 192, 211
Pseudopsinae, U.F., IV: 15, 19, XII: 12
Pseudopsis, IV: 19, XII: 122
Pseudoptilinus, VIII: 29, 50
Pseudoptinus, U.G., VIII: 66
Pseudorchestes, U.G., XI: 284, 289
Pseudorchestes, XV: 337, 338
Pseudoscopaeus, V: 67
Pseudosemiris, V: 73, 80, XII: 199, 201
Pseudosphegistes, IX: 42, 66, XV: 307, 309
Pseudostenapion, U.G., X: 131, 139
Pseudostenapion, XIV: 189, 218
Pseudosteropus, U.G., II: 194
Pseudostyphlus, XI: 59, 74, XIV: 269
Pseudothamnurgus, X: 68
Pseudothamnurgus, XIV: 164
Pseudotrichapion, U.G., X: 134, 169
Pseudotriphyllus, VII: 191
Pseudovadonia, XIV: 15, XV: 304, 305
Psilocalymma, U.G., XI: 192, 242
Psilopterini, Tribus, XIII: 41, 43
Psilothrix, VI: 71, 80, XIII: 22, XV: 203, 204
Psoa, I: 144, 159, VIII: 15
Psoinae, U.F., VIII: 14, 15
Psylliodes, I: 43, 70, IX: 204, 263, XIV: 93, 116, 117, 140, XV: 321
Psylliodes, U.G., IX: 263
Psyllobora, VII: 278, XIII: 164, 170
Psyllborini, Tribus, VII: 277
Pteleobius, X: 57, 59
Ptenidium, III: 313, 315, XII: 118, XV: 117
Ptenidium, U.G., III: 316
Pteroloma, I: 150, 157, 182, III: 191, 200, XV: 110

Pterolomini, Tribus, III: 191
Pterolomini, XII: 99
Pteronius, IV: 24
Pterostichinae, U.F., II: 9, 16, 17, 175
Pterostichoabax, U.G., II: 201
Pterostichus, I: 19, 112, II: 9, 176, 177, 182, XII: 52, 53, XV: 54
Pterostichus, U.G., II: 183, 188, 189, 193, 195, 197
Pteryngium, VII: 111, 116, XV: 247
Pteryx, III: 314, 331, XII: 119
Ptiliidae, I: 22, 23, 41, 88, 98, 107, 109, 110, 128, 145, 155, III: 311, XII: 11, 12, 118, XV: 117
Ptilinini, Tribus, VIII: 29, 49
Ptilinus, I: 78, 86, VIII: 29, 49, XIII: 177
Ptiliola, XII: 118
Ptiliolium, III: 313, 325, XII: 118, XV: 117
Ptilium, III: 313, 321, XII: 118
Ptilium, U.G., III: 321
Ptilodactyla, XV: 236
Ptilodactylidae, XV: 236
Ptinella, III: 314, 329, XII: 116, 119, XV: 118
Ptinidae, I: 82, 91, 115, 116, 147, 160, VIII: 27, 60, XII: 11, XIII: 179, XV: 274
Ptininae, U.F., VIII: 60
Ptinini, Tribus, VIII: 60, 64
Ptinomorphus, U.G., VIII: 30
Ptinus, I: 83, 91, VIII: 61, 65, XIII: 180, XV: 275
Ptinus, U.G., VIII: 66
Ptomaphaginae, U.F., III: 204, 205, XV: 111
Ptomaphagus, III: 205, XII: 100, 101, XV: 111, 112
Ptomister, U.G. XV: 108
Ptosima, VI: 209, XIII: 41, 44
Ptosimini, Tribus, VI: 205, 209, XIII: 41, 44
Pubinus, U.G., XIII: 216, 218, 227
Pucerus, U.G., IV: 90, 99, XII: 135, 138
Pulion, U.G., VII: 23
Pullus, U.G., VII: 243, 249, XIII: 165
Punctagonum, U.G., XV: 60, 61
Purpuricenus, I: 38, IX: 41, 69, XIV: 13, XV: 310
Purrolinus, U.G., IV: 164
Pycnoglypta, IV: 26, 36
Pycnomerini, Tribus, VII: 202
Pycnomeroplesius, VII: 202
Pycnomerus, VII: 200
Pycnoplectus, V: 317
Pycnota, V: 74, 98, 186, XII: 199
Pycnotraerus, U.G., IV: 88
Pygidia, VI: 39
Pyreneobythus, V: 338
Pyrochroa, I: 48, 172, VIII: 100, 101, XIII: 184
Pyrochroella, VIII: 101
Pyrochroidae, I: 142, 153, VIII: 78, 100, XII: 12, XIII: 184, XV: 282

Pyropterus, VI: 10, 11
Pyrrhalla, I: 57, IX: 193, 196, XIV: 88, XV: 317, 318
Pyrrhidium, IX: 41, 59
Pythidae, I: 142, 153, VIII: 78, 92, XII: 12, 20, 21, XIII: 182
Pythinae, U.F., VIII: 93, 94, XIII: 182
Pytho, VIII: 94, XIII: 182
Quasimus, VI: 174, 181
Quediini, Tribus, IV: 169, 202
Quedionychus, U.G., IV: 206, 210, XII: 171
Quediops, U.G., XII: 171
Quedius, I: 88, 110, IV: 203, 205, XII: 171–174, 183, XV: 139
Quedius, U.G., IV: 206, 221, XII: 171
Rabigus, U.G., IV: 175, 186
Rabigus, XII: 168
Rabocerus, I: 115, VIII: 94, 96, XIII: 183
Ranunculiphilus, U.G., XI: 208, 225
Ranunculiphilus, XIV: 287, 290, XV: 336
Raphidopalpa, XIV: 88
Raphirus, U.G., IV: 206, 212, XII: 171
Raymondionyminae, U.F., XI: 43, XIV: 263
Raymondionymus, I: 111
Reesa, VI: 327, XIII: 86
Reicheiodes, U.G., II: 67
Reicheiodes, XV: 31, 32
Reichenbachia, V: 310, 356
Reitterelater, XIII: 26
Remus, IV: 170, 173
Rhabdorhynchus, U.G., XI: 27
Rhabdorhynchus, XIV: 261
Rhacopus, VI: 189, 193, XIII: 36, 37, XV: 221
Rhacopus, U.G., VI: 194
Rhadalinae, U.F., XV: 203
Rhagium, I: 48, 174, IX: 17, 18, XV: 301
Rhagium, U.G., IX: 18
Rhagocneme, U.G., V: 127, 133, 135, 187
Rhagonycha, I: 26, VI: 20, 34, XV: 201
Rhamnusium, IX: 17, 19, XV: 301
Rhamphus, I: 42, XI: 284, 294, XIV: 298
Rhantus, III: 56, 74, 77, XII: 67, 68, XV: 81
Rhaphidopalpa, IX: 193
Rhaphitropis, X: 23, 28, XV: 325
Rhenanus, IV: 130
Rheochara, U.G., V: 294, XII: 236
Rheochara, XII: 239
Rhinocyllini, Tribus, XI: 7, 21
Rhinocyllus, XI: 8, 21
Rhinomacer, X: 112
Rhinomacer, XIV: 182, XV: 328
Rhinomacerinae, U.F., X: 107, 112, XIV: 182
Rhinomias, X: 185, 236, XIV: 253
Rhinoncina, Subtribus, XI: 181, 182
Rhinoncina, XIV: 281
Rhinoncus, XI: 182, 187, XIV: 282

Rhinosisus, VIII: 94, 98
Rhinosisus, XV: 276
Rhinosisus, U.G., VIII: 98
Rhinusa, U.G., XI: 263, 267
Rhipiceroidae, U.F., XII: 11
Rhipidius, I: 47, VIII: 135, 137
Rhipidophorus, I: 21
Rhipiphoridae, I: 16, 21, 47, 140, 142, 151–153, VI: 8, VIII: 77, 135, XII: 12, 19, XIII: 190
Rhizobiellus, VII: 240
Rhizobius, VII: 235, 240
Rhizobius, XIII: 164
Rhizopertha, VIII: 17, 18, XV: 271
Rhizophagidae, I: 140, 141, 148, 163, VII: 9, 80, XII: 11, XIII: 89, 91, 111, XV: 243, 244
Rhizophaginae, U.F., XV: 244
Rhizophagus, I: 170, VII: 12, 80, XIII: 111, XV: 244
Rhizophagus, U.G., VII: 81
Rhizotrogus, VIII: 337, 341, XIII: 245, XV: 292
Rhopalapion, U.G., X: 130, 143
Rhopalapion, XIV: 186, 206, XV: 331
Rhopalocerina, V: 33, 41
Rhopalocerini, Tribus, VII: 202, XIII: 162
Rhopalocerus, VII: 198, 202, XIII: 162, XV: 263
Rhopalodontus, VII: 281, 283, XIII: 171
Rhopalodontus, XV: 206
Rhopalomesites, XI: 31, 36
Rhopalopus, IX: 41, 43, 55
Rhopalopus, XV: 306–309
Rhopalotella, V: 129, 232, 237
Rhynchaeninae, U.F., X: 107, 108, XI: 283, XIV: 296, XV: 337
Rhynchaenus, I: 42, 120, XI: 284, XIV: 296, 297, XV: 337
Rhynchaenus, U.G., XI: 285
Rhynchites, I: 50, 60, 70, X: 114, 120, XIV: 183
Rhynchitidae, XIV: 181, 183
Rhynchitinae, U.F., X: 107, 113, XIV: 182
Rhynchophora, F.Gruppe, I: 15, 154
Rhynchophorinae, U.F., X: 108, XI: 157, XIV: 277
Rhynchophorinae, XV: 331
Rhyncolus, XI: 31, 39, XIV: 262
Rhyncolus, XI: 40
Rhyncolus, U.G., 41, 42
Rhyphobius, III: 305, 308
Rhyphobius, XV: 264
Rhysodes, I: 161, 168, III: 94, XV: 82
Rhysodes, U.G., III: 94, XV: 82
Rhysodidae, I: 137, 138, 161, III: 93, XII: 10, XV: 82
Rhysodini, Tribus XV: 82
Rhysothorax, XIII: 210
Rhyssenus, VIII: 330, 332, XIII: 240

Rhytidosomes, XI: 191
Rhytirrhinae, U.F., X: 110, XI: 154, XIV: 276
Rhyzobius, VII: 240
Rhyzobius, XIII: 164
Rhyzopertba, VIII: 18, XV: 271
Riolus, VI: 277, 290, XIII: 71, 79
Ripidius, XV: 280
Ripiphoridae, XV: 280
Romalorina, U.G., IX: 167, XIV: 66, 68
Ropalodontus, XV: 266, 267
Ropalopus, XV: 306–309
Rosalia, I: 90, 95, IX: 41, 54
Rugilus, XII: 151, XV: 119, 131
Rushia, VIII: 199, 207, XV: 282
Rusticoclytus, XIV: 17
Rutelinae, U.F., VIII: 269, 345, XIII: 248, XV: 292
Rutidosoma, XI: 191, XIV: 283
Rutpela, XIV: 16
Rybaxis, V: 309, 351, XII: 243
Rybinskiella, III: 210, 232, XV: 111
Rypobius, XV: 264

Sacium, III: 304, 305, XII: 117
Saliciphilus, XIV: 166
Salpingidae, XII: 12, 19–21, XIII: 175, 183, XV: 23, 276
Salpinginae, U.F., VIII: 94, 95, XIII: 182
Salpingini, Tribus, VIII: 94, 95
Salpingus, VIII: 94, 96, XIII: 183, 184, XV: 276
Salpingus, XV: 276
Salpingus, U.G., VIII: 97
Saperda, I: 44, 68, 95, IX: 71, 87, XIV: 12, 17
Saperda, U.G., IX: 87
Saphanus, IX: 41, 44, XV: 298, 299, 307
Saprininae, U.F., III: 159, 164, XII: 92
Saprinus, I: 170, III: 164, 168, XII: 92, 95, XV: 107
Satnalistus, U.G., X: 212, XIV: 250
Satrapes, III: 188, XII: 93
Saulcyella, V: 309, 327, XV: 198
Sauridus, U.G., XII: 171
Scaphidema, VIII: 237, 249, XIII: 195
Scaphidiidae, I: 147, 149, 159, III: 343, XII: 11, 12, 19, XV: 119, 120
Scaphidiinae, U.F., XV: 119, 120
Scaphidium, I: 178, III: 344, 345, XV: 120
Scaphisoma, III: 344, 345, XV: 120
Scaphium, III: 344, XV: 120
Scaphosoma, III: 345
Scarabaeidae, I: 15, 28, 46, 68, 139, 152, VIII: 266, XII: 11, XIII: 203, XV: 287
Scarabaeiformia, F.Gruppe I: 15, XII: 11, XIII: 175
Scarabaeoidea, U.F., XII: 11, XIII: 175, XV: 285
Scarabaeus, VIII: 279, 280, XIII: 203, 204, XV: 287

Scarites, II: 8, 64, XV: 31
Scaritinae, U.F., II: 8, 12, 64, XV: 30
Scarodytes, III: 20, 52
Scelopisalia, U.G., V: 43, 48, XII: 196, XV: 171
Schilskyapion, U.G., XIV: 216
Schistocerus, U.G., VIII: 22
Schistogeniini, Tribus, V: 12, 15, 221
Schistogeniini, XII: 185, 220
Schistoglossa, V: 81, 132, XII: 199, 201, 202, XV: 176
Schizotus, VIII: 100, 101
Sciaphilus, X: 242, 254
Sciaphobus, X: 242, 252
Sciaphobus, U.G., X: 252, 253
Scimbalium, IV: 132, 154
Scintillatrix, XIII: 41, 46
Sciorepa, III: 223
Sciorepoides, III: 210, 223, XII: 102, XV: 111
Scirtes, VI: 251, 263, XIII: 55, 56, 66
Scirtidae, XIII: 55, XV: 235
Scita, III: 255
Sclerophaedon, IX: 150, 177, XIV: 81, XV: 314
Scleropterina, Subtribus, XI: 181, 190, XIV: 283
Scleropterini, Tribus, XIV: 281, 283
Scleropterus, XI: 191, 192, XIV: 283
Scobicia, XV: 273
Scolytidae, I: 40, 43, 48, 61, 73, 76, 106, 143, 154, X: 34, XII: 12, XIV: 153, 181, XV: 326
Scolytinae, U.F., I: 76, X: 39
Scolytus, I: 76, 77, 174, X: 39, XIV: 153, 155, 176
Scopaeus, IV: 132, 143, XII: 152, 153, XV: 132, 134
Scopaeus, U.G., IV: 143
Scotoplectus, V: 309, 326
Scrapia, I: 115, 172, VIII: 102
Scraptiidae, I: 142, 153, VIII: 77, 102, XII: 12, 19, 21, XIII: 181, 184, 190, XV: 277
Scraptiinae, U.F., XIII: 184
Scydmaenidae, I: 98, 110, 149, 160, III: 271, XII: 11, 12, 115, XV: 115
Scydmaenini, Tribus, III: 271, 302
Scydmaenites, U.G., III: 195
Scydmaenus, III: 271, 302, XV: 117
Scydmaenus, U.G., III: 302
Scydmorephes, III: 272, 285, XV: 116
Scymnini, Tribus, VII: 241
Scymnus, I: 156, VII: 232, 236, 242, XIII: 164, 165, XV: 265
Scymnus, U.G., VII: 243, 244, XIII: 164, 165
Scythropus, X: 242, 249
Sectophilonthus, U.G., XII: 161
Selatosomes, I: 67, VI: 144, 153, XV: 215, 216, 217
Selatosomes, U.G., VI: 154
Selenophorina, Subtribus XV: 45
Semanotus, IX: 43, 58, XV: 308

Semiadalia, VII: 237, 264, 269
Semiadalia, U.G., XIII: 164, 170
Semicampa, U.G., II: 105, 124, XII: 35
Semicnema, U.G., IX: 263
Seminolus, U.G., VI: 342
Semiophonus, U.G., II: 142, 149, XV: 46
Semiris, U.G., V: 80
Sepedophilus, XII: 177–181, XV: 142, 144
Serica, I: 108, VIII: 334, 335, XV: 290
Sericinae, U.F., VIII: 267, 334, XIII: 242, XV: 290
Sericoda, XV: 59, 60, 70
Sericoderus, I: 176, III: 305, 307
Sericotrupes, XIII: 202
Sericus, VI: 122, 123
Sermyla, IX: 203
Sermylassa, IX: 193, 203, XV: 316
Serropalpidae, I: 141, 142, 153, 163, VIII: 77, 196
Serropalpidae, XII: 12, 19, 21, XIII: 192
Serropalpinae, U.F., VIII: 198
Serropalpini, Tribus, VIII: 198
Serropalpus, VIII: 198, 208
Siagonium, IV: 18, XII: 122, XV: 119
Sibinia, XI: 81, 92, XIV: 271
Sidis, U.G., VII: 244, 254, XIII: 165, XV: 265
Sietitia, III: 20, 42, XII: 64
Sigorus, U.G., 216, 219, 227
Silaria, U.G., VIII: 190, 195
Silesis, VI: 132, 133
Silini, Tribus, VI: 19, 39, XIII: 13
Silis, VI: 7, 19, 39, XIII: 13, XV: 201
Silpha, III: 191, 197, XII: 99, XV: 110
Silpha, U.G., III: 197
Silphidae, I: 30, 41, 45, 67, 84, 104, 140, 147, 149, 150, 157, 160, III: 190, XII: 11, 12, 99, XV: 110
Silphinae, U.F., XII: 99
Silphini, Tribus, III: 190
Silusa, V: 34, 39, XII: 189, XV: 150
Silusa, U.G., V: 39
Silusini, Tribus, V: 12, 13, 33, 38, XII: 186
Silvanidae, XII: 11, XIII: 89, 113, XV: 244, 245
Silvaninae, U.F., XV: 245
Silvanini, Tribus, VII: 87, 88, XIII: 89, 113, XV: 244, 245
Silvanoprus, VII: 88, 92, XV: 245
Silvanus, VII: 88, 91, XV: 245
Simo, XIV: 251, XV: 332
Simplocaria, VI: 333, 334, XV: 238, 239
Simplocaria, U.G., VI: 334
Sinodendriini, Tribus, VIII: 367, 370, XIII: 252
Sinodendron, I: 48, VIII: 368, 370, XIII: 252
Sinoxylon, VIII: 21, 24, XV: 272
Sipalia, I: 111, V: 42, 50, 111
Sirocalodes, XI: 197, 247, XIV: 287, 293, XV: 337

Sisyphus, I: 59, VIII: 279, 282
Sitaris, I: 47, VIII: 121, 133
Sitodrepa, VIII: 42
Sitona, I: 71, 125, 174, X: 241, 266, XIV: 257
Sitona, U.G., X: 266
Sitonini, Tribus, X: 241
Sitophilus, XI: 157, 158, XIV: 277
Smaragdina, XIV: 26, 29, XV: 313
Smicronychini, Tribus, XI: 59, 75
Smicronyx, XI: 59, 75, XIV: 270, XV: 334
Smicrus, III: 314, 333
Sominella, XIV: 19, 20
Somotrichus, II: 10, 261, 263
Soronia, VII: 10, 50, 67, XIII: 107
Sospita, VII: 238, 274
Spanioconnus, U.G., III: 295, 299
Spaniophaeus, VII: 111, 137
Spanisa, U.G., VIII: 189, 194
Sparedrus, VIII: 80, 82, XIII: 181
Spartomena, U.G., IX: 183
Spartophila, U.G., IX: 186
Spartoxena, U.G., IX: 183, XIV: 84
Spatulonthus, IV: 175
Spavius, XIII: 115, 119
Spercheidae, I: 15, 146, 157, III: 95, 126, XII: 11, 72, 82
Spercheinae, U.F., XII: 12
Spercheus, I: 61, III: 126, XII: 82
Spermophagus, X: 10, 11, XIV: 144, XV: 324
Sphaenomma, U.G., V: 270
Sphaenoma, XII: 232
Sphaericini, Tribus, VIII: 60, 63
Sphaericus, VIII: 61, 63, XV: 275
Sphaeridiinae, U.F., III: 95, 127, XII: 82
Sphaeridium, I: 41, 45, 58, III: 127, 128, XII: 82, 83, XV: 97
Sphaeriestes, U.G., VIII: 96
Sphaeriestes, XV: 276
Sphaeriidae, I: 15, 22, 145, 156, III: 311
Sphaeriidae, XII: 10, 20, 21, 72, 117
Sphaerites, I: 178, III: 189
Sphaeritidae, I: 15, 147, 159, III: 189, XII: 11
Sphaerius, I: 15, 176, III: 311
Sphaerius, XII: 72, 117
Sphaerichrysolina, U.G., XIV: 64
Sphaeroderma, IX: 206, 259, XIV: 115, XV: 321
Sphaeromela, U.G., XIV: 64
Sphaerosoma, I: 145, 156, VII: 9, 217, 219, XIII: 91, 163
Sphaerosomatidae, XII: 12, XIII: 89, 90, 91, 163
Sphaerosominae, U.F., VII: 217, 219, XIII: 89, 163
Sphaerotachys, U.G., II: 97, 98, XII: 32, XV: 40
Sphenalia, U.G., IX: 36
Sphenoma, U.G., XV: 190
Sphenophorus, XI: 157, XIV: 277

- Sphenoptera, VI: 210, XIII: 41, 44, XV: 231
Sphenoptera, U.G., VI: 210
Sphenopterinae, U.F., XIII: 41, 43, 44
Sphenopterini, Tribus, VI: 206, 210, XIII: 41, 44
Sphindidae, I: 148, 163, VII: 11, 178, XII: 11, 19–21, XIII: 90, 170
Sphindus, VII: 279, XIII: 171
Sphinginus, VI: 56, 66
Sphodrina, Subtribus, XV: 58
Sphodriini, Tribus, XV: 58
Sphodrus, I: 116, II: 10, 177, 208
Spiniferes, XIII: 188, 189
Spodocellinus, U.G., X: 221
Spondyliinae, U.F., IX: 9, 13, XV: 297–301, 306–308
Spondylis, I: 46, IX: 13, XV: 297, 299
Squamapion, XIV: 189, 200, 202, 203, 222, XV: 331
Stagetus, VIII: 55, XV: 273
Staphylinidae, I: 18, 21, 41, 45, 47, 48, 57, 84, 88, 89, 91–93, 96, 103, 104, 107, 109, 114, 116, 117, 119, 122, 123, 128, 140, 149, 152, 157, 168, IV: 7, VI: 9, XII: 11, 12, 21, 121, 185, 240, XV: 119, 120, 198
Staphyliniformia, F.Gruppe, XII: 11
Staphylinina, Subtribus, IV: 170, 192
Staphylininae, U.F., IV: 14, 169, XII: 12
Staphylinini, Tribus, IV: 169
Staphylinioidea, U.F., I: 15, 141, III: 190, XII: 11, 12, 72, 99
Staphylinus, I: 65, 104, IV: 171, 195, XII: 169
Stasioidis, X: 242, 252
Stegobium, I: 38, 46, 83, VIII: 29, 43
Stelidota, VII: 68
Stenagostus, VI: 160, 164, XIII: 33, XV: 218
Stenagria, U.G., V: 66
Stenagria, XV: 175
Stenalia, VIII: 165, 173
Stene, U.G., VIII: 255
Stenelmis, VI: 276, 277, XIII: 72, XV: 237
Stenhomatus, XIV: 16
Stenichnini, Tribus, III: 272, 279
Stenichnus, I: 182, III: 272, 288, XII: 116, XV: 116
Stenichnus, U.G., III: 288
Stenidea, IX: 71, 78, XV: 298, 310
Steninae, U.F., IV: 13, 108, XII: 12, 139
Stenister, U.G., XII: 96, XV: 109
Stenocarus, XI: 197, 251, XIV: 287, 293
Stenocorini, Tribus, IX: 17, XV: 300, 301
Stenocorus, IX: 18, 21, XIV: 15, XV: 301
Stenolophinae, U.F., II: 9, 17, 164, XII: 52
Stenolophus, II: 9, 164, 165, XV: 54
Stenomax, VIII: 237, 262, XIII: 196, XV: 285
Stenopelminae, U.F., X: 109, XI: 44, XIV: 263
Stenopelmus, XI: 44, XIV: 263
Stenopterapion, U.G., X: 131, 163
Stenopterapion, XIV: 189, 226, 227
Stenopterus, IX: 41, 50
Stenorhynchites, U.G., X: 117
Stenoria, VIII: 121, 132
Stenoscelis, XI: 31, 43
Stenostola, IX: 71, 90, XIV: 13
Stenurella, XIV: 16, XV: 303, 306
Stenus, I: 127, IV: 108, XII: 140–148, XV: 129, 130
Stenus, U.G., IV: 109, 110
Stenusa, U.G., V: 39
Stephanopachys, VIII: 17
Stephostethus, XIII: 140, 149, 157, XV: 259
Stereocorynes, XI: 31, 41
Stereonychus, XI: 260, 282
Sternodea, VII: 112, 140, XIII: 115
Sternoplatys, U.G., IX: 176
Sternoplatys, XV: 314, 315
Sternoporus, U.G., III: 32, XII: 63, 64
Sternoxia, F.Gruppe, I: 148, VI: 101, XIII: 24
Steropidius, U.G., XV: 55
Steropus, U.G., II: 185, XV: 55
Stethorus, VII: 236, 255
Stichoglossa, V: 233, 285
Stichoptera, U.G., XIV: 59
Stictanchus, U.G., XV: 62
Stictancyrus, U.G., IV: 74, XII: 129
Stictoleptura, XIV: 15, 16
Stictomedon, XII: 151
Stictonectes, III: 21, 43, XV: 80
Stictonotus, III: 43
Stictopisalia, U.G., V: 44, 48, XII: 196, XV: 170
Stictotarsus, III: 21, 49, XV: 80
Stilbus, VII: 159, 165, XIII: 136
Stillicus, IV: 132, 138
Stillicus, XII: 151
Stomis, II: 9, 177, 178
Stomodes, X: 184, 224
Strangalia, I: 48, 66, 174, IX: 26, 36, XIV: 10–12, 16, XV: 303, 305, 306
Strangalia, U.G., IX: 36, 37
Strangalina, U.G., IX: 36, 39
Strangalina, XIV: 12, 16
Strickerus, U.G., XIV: 84
Stricticomus, XIII: 188, 189
Strigota, U.G., XII: 217
Strophomorphus, X: 242, 262
Strophosoma, X: 241, 263, XIV: 257
Strophosoma, U.G., X: 263
Strophosomini, Tribus, X: 241
Stylosomus, IX: 122, 123, XV: 313
Styloxis, U.G., IV: 83
Styphlotychius, IX: 73
Styphlus, XI: 75
Subcoccinella, VII: 232–234, XIII: 164
Subphyllobius, U.G., X: 226, 228, XIV: 252
Subrinus, U.G., XIII: 214, 219, 234
Sulcacis, VII: 281, 282, 284, 289, XV: 266, 267
Sulcacis, U.G., VII: 284
Sunius, XII: 152
Suphrodytes, U.G., III: 31
Suphrodytes, XII: 62, 64, XV: 79
Symbiotes, VII: 218, 222, XIII: 163, XV: 265
Synapiina, Subtribus, XIV: 226, 234
Synapion, U.G., X: 131, 158
Synapion, XIV: 188, 230
Synaptus, VI: 132, 133
Syncalypta, I: 144, 155, 174, VI: 334, 347
Syncalypta, XV: 239
Syncalypinae, U.F., VI: 334
Synchita, VII: 12, 199, 207
Synechoperyphus, U.G., II: 106, 114, 117, XII: 40
Synechostictus, U.G., II: 105, 122, XII: 36, 44
Synergia, U.G., XIV: 58
Synharmonia, VII: 232, 238, 272
Synharmonia, XIII: 164, 170
Syntomium, IV: 70, 71, XV: 125
Syntomus, II: 10, 268, 277, XV: 74
Synuchina, Subtribus, XV: 58
Synuchus, II: 9, 176, 204, XII: 54
Systenocerus, VIII: 369
Tachinus, IV: 235, 242, XII: 182, XV: 147
Tachinus, U.G., IV: 242
Tachyerges, U.G., XI: 285, 292, XIV: 297
Tachyerges, XV: 337, 338
Tachyina, Subtribus, XII: 32
Tachyporinae, U.F., IV: 14, 221, XII: 12, XV: 139
Tachyporini, Tribus, IV: 222, 234
Tachyporus, IV: 234, 237, XII: 181, XV: 145, 146
Tachyporus, U.G., XII: 181
Tachypus, II: 128b
Tachys, II: 9, 96, XII: 32, XV: 40
Tachys, U.G., II: 96–98
Tachyta, II: 9, 96–98, XII: 32
Tachyura, U.G., II: 97–99, XII: 32, XV: 40
Tachyusa, V: 65, 69, XV: 176
Tachyusa, U.G., V: 69
Tachyusa, XII: 199
Tachyusida, V: 34, 60
Tachyusini, Tribus, XII: 185, 198–201, 203
Taeniapion, U.G., X: 130, 149
Taeniapion, XIV: 186, 204
Taeniochrysa, U.G., XIV: 58
Taeniostricta, U.G., XIV: 58
Taenosoma, U.G., IV: 78, XII: 131
Talanes, U.G., II: 104, 125, XII: 35
Tanygnathinini, Tribus, XV: 139
Tanymecinae, U.F., X: 107, 109, 273, XIV: 257
Tanymecus, X: 273, 274, XIV: 258
Tanymecus, U.G., X: 274
Tanyrhynchinae, U.F., X: 108, XI: 29, XIV: 262
Tanysphyrinae, U.F., X: 108, XI: 57, XIV: 267
Tanysphyrus, XI: 58, XIV: 267
Taphrocoetes, XIV: 166, 171
Taphronurgus, XIV: 164
Taphrorychini, Tribus, XIV: 161, 163, 165
Taphrorychus, X: 80, 81, XIV: 166, 177
Taphrotopium, U.G., X: 130, 154
Taphrotopium, XIV: 187, 194, 198
Tapinotus, XI: 193, 195, XIV: 284
Tarattostichus, XI: 44
Tarsostenus, VI: 86, 95, XV: 206
Tarsulus, U.G., II: 267
Tasgius, U.G., IV: 196, 201
Taxicera, V: 74, 113, 130, XII: 199, 210, XV: 180
Taxicerina, Subtribus, XII: 199, 210
Telmatophilinae, U.F., XIII: 115, 116
Telmatophilini, Tribus, VII: 110, 112, XIII: 115, 116
Telmatophilus, VII: 111, 112, XV: 247
Temnochila, VII: 14, 15, XV: 206, 207
Tenebrio, I: 80, 108, 114, VIII: 236, 259, XIII: 196, 199
Tenebrioides, I: 180, VII: 14, 16
Tenebrioides, XIII: 24, 90
Tenebrionidae, I: 15, 28, 38, 65, 80, 81, 120, 141, 153, VIII: 76, 229, XII: 12, XIII: 193, XV: 262, 283
Tenebrionini, Tribus, VIII: 235
Tenebrioides, XIII: 24, 90, XV: 206, 207
Teredilia, F.Gruppe, VIII: 7, XIII: 175
Teredinae, U.F., XV: 240
Teredus, VII: 200, 211, XIII: 163, XV: 240, 263, 264
Teretriini, Tribus, XII: 92
Teretrius, III: 159, 160, XII: 92, XV: 106
Tesnus, U.G., IV: 109, 120
Testedolium, U.G., II: 103, 122, XII: 36, XV: 41
Testedium, U.G., II: 104, 109, XII: 34
Testedolium, U.G., XII: 38
Tetartopeus, U.G., IV: 148, 149
Tetrabrachys, VII: 231, XIII: 164
Tetralaucopora, XII: 226
Tetramelus, U.G., III: 295
Tetratoma, I: 141, 152, 163, VIII: 197, 200, XII: 12, XIII: 192, XV: 282
Tetratomidae, XII: 12, 19, XIII: 175, 192, XV: 282
Tetratominae, U.F., VIII: 196
Tetratomini, Tribus, VIII: 197
Tetropium, I: 46, 74, 75, IX: 14, 16, XV: 298, 299
Tetrops, IX: 71, 94, XIV: 13, 14, XV: 313
Teuchestes, U.G., VIII: 297, 301, XIII: 212, 217
Thalassophilus, II: 9, 75, 78
Thalycra, VII: 50, 71
Thalycryncus, U.G., X: 199
Thambus, VI: 189, 192, XIII: 36

Thamiaraea, V: 221, XII: 220
Thamiaracini, Tribus, XII: 185, 220
 Thamicolus, XI: 197, 200, XIV: 284, 285, 287, 288
Thamnurgini, Tribus, XIV: 160, 161, 163
 Thamnurgus, I: 43, X: 65, 69, XIV: 163
 Thanasimus, I: 85, 178, VI: 86, 91, XIII: 23, 24, XV: 204, 205
 Thanatophilus, I: 103, III: 191, 195, XV: 110
Thaneroclerinae, U.F., VI: 85, 88
 Thaneroclerus, VI: 85, 89
 Thaumaglossa, VI: 327, XIII: 86
Thaumaphrastinae, U.F., VI: 305, 326
 Thea, VII: 238, 278
Thea, XIII: 164, 170
Theca, VIII: 55
Thectura, V: 38
 Thecturota, XII: 190
 Theophilea, XV: 297, 304, 310
Thes, U.G., VII: 172
 Thes, XIII: 141, 149, 158
 Thiasophila, I: 88, V: 233, 287, XII: 234, 235, XV: 194
Thinobaena, U.G., V: 131, 133, 217, XII: 218
 Thinobius, I: 113, IV: 71, 100, XII: 138, 139, XV: 127–129
Thinobius, U.G., IV: 100, 104, XII: 139
Thinodromus, U.G., IV: 76
 Thinodromus, XII: 129, 130, 133, XV: 127
 Thinoecia, V: 77, 85, 130, XII: 199
Thinonoma, U.G., V: 70, XV: 176
 Thinonoma, XV: 176
Thinophilus, U.G., IV: 100, 103
Thomsoneonymus, U.G., X: 243, 248
 Thoracophorus, IV: 19
Thoracoplatynus, U.G., IV: 77
Thorictidae, I: 146, 160, 163, VII: 9, 167, XII: 11, 20, 21, XIII: 83, 86, 89, 138
 Thorictodes, I: 178, VI: 326, VII: 167, 168, XIII: 86
 Thorictus, VII: 167, XIII: 86
Threcticus, U.G., XI: 285, 288, XIV: 296
Threnosoma, U.G., XIV: 59
Throsidae, I: 21, 148, 161, VI: 102, 201, XII: 11, XIII: 40, 41, XV: 222
 Throsus, I: 180, VI: 201
Throsus, XIII: 41
 Thryogenes, XI: 59, 70
Thylacites, X: 273, 274
Thylodriadae, U.F., VI: 305, 326
 Thylodrias, I: 138, 151, 168, VI: 8, 325
 Thymalus, VII: 10, 14, 18, XV: 206, 207
Thymapion, U.G., X: 132, 150
Tillinae, U.F., VI: 85, 86
 Tillioidea, VI: 85, 88, XIII: 23
 Tillus, I: 86, VI: 85, 87, XIII: 23
 Timarcha, IX: 148, 190, XIV: 40, 86
Timarchini, Tribus, XV: 314
Timarcha, U.G., IX: 190, XIV: 86

Timarchostoma, U.G., XIV: 86
Timocyba, U.G., XIV: 232
 Tinotus, V: 291, 292
 Tipnus, VIII: 61, 64
 Tituboea, XIV: 27
Tlanoma, U.G., IX: 254
 Tolida, VIII: 165, 188
 Tolyphus, XIII: 136
 Tomicus, XIV: 176, 177, XV: 326
Tomocarabus, U.G., II: 39
 Tomoglossa, V: 73, 107, XII: 199, 208
 Tomoxia, VIII: 164, 166, XV: 280
Tomyrium, U.G., VII: 169, XIII: 160
Tournieria, U.G., X: 186, 221, XIV: 246, 251
Toxophallopsalia, U.G., XII: 192, 196, 197, XV: 172
Toxotus, IX: 18, 20, XIV: 11
 Trachodes, I: 106, XI: 121
Trachodinae, U.F., X: 109, XI: 121
Trachycarabus, U.G., II: 42
Trachyinae, U.F., XIII: 42, 53
Trachyini, Tribus, VI: 205, 246, XIII: 42, 53, 54
 Trachyploeus, X: 184, 237, XIV: 253, XV: 333
 Trachypteris, XIII: 41, 47
 Trachys, I: 42, VI: 246, XIII: 42, 54, XV: 234
 Trachysoma, XI: 59, 74, XIV: 269
 Tragosoma, IX: 11, 13
Trechinae, U.F., II: 8, 13, 74, XII: 23, 27, XV: 33
 Trechoblemus, II: 9, 76, 91
 Trechus, I: 111, II: 9, 76, 78, XII: 27, 28, 29, XV: 33
Trechus, U.G., II: 78
Trepanedoris, U.G., II: 105, 127, XII: 35
Trepanes, U.G., II: 105, 127, XII: 35
Triaena, II: 232
 Triarthron, I: 149, III: 244, XV: 113
Tribalinae, U.F., XII: 92, 93, 95, 96
 Tribalini, Tribus, XII: 92
 Tribalus, III: 179, 181, XII: 92, 93, XV: 108
Triboliini, Tribus, VIII: 235
 Tribolium, VIII: 235, 255, XIII: 196
Tribolium, U.G., VIII: 255
 Trichaphaenops, XII: 27, 31
Trichapiina, Subtribus, XIV: 226
Trichapion, U.G., X: 132, 173
 Trichapion, XIV: 190, 226
Trichelaphrus, U.G., II: 63
Trichelophorus, U.G., III: 116
Trichiinae, U.F., VIII: 269, 363, XIII: 251, XV: 294
 Trichius, VIII: 363, 365, XIII: 252, XV: 295
 Trichiusa, XII: 200, 219
Trichobythus, V: 333
 Trichocele, VI: 71, 75, XV: 203
 Trichocellus, II: 9, 164, 167, XV: 54
Trichocellus, U.G., II: 167, XV: 54

Trichoderma, IV: 171, 194#
Trichoderma, XII: 169
 Trichodes, VI: 85, 93
 Trichoferus, IX: 43, 46, XV: 308, 309
Trichoferus, XIV: 12
Trichohydriobius, U.G., III: 245
 Trichohydriobius, XII: 104
Trichonotulus, U.G., VIII: 298, 318, XIII: 212, 219
 Trichonyx, V: 309, 329
 Trichophya, IV: 221
Trichophyinae, U.F., IV: 14, 221, XII: 12
Trichoplataphus, U.G., XII: 36, 38
Trichopterapion, U.G., X: 131, 144
 Trichopterapion, XIV: 188, 207
Trichopterygidae, III: 311
 Trichosirocalus, XIV: 284, 287, 293, XV: 337
Trichosphaerula, U.G., III: 248, 255, XII: 104, 112
 Trichotichnus, II: 9, 138, 139, XV: 45
 Tricorynus, VIII: 55, 56
 Trigonogenius, VIII: 61, 63, XIII: 180
 Trimum, V: 309, 327
Trinaria, U.G., VI: 334, XV: 238
 Trinodes, VI: 325
Trinodinae, U.F., VI: 306, 325
Triodonta, XIII: 243
 Triodontella, XIII: 242, 243
Trionthus, U.G., IV: 175
 Triotemnus, X: 65, 67, XIV: 162, 163, 165
 Triphyllus, VII: 13, 191, 192, XIII: 160
Triplacini, Tribus, VII: 104, 105
 Triplax, VII: 10, 104, 106, XIII: 114, XV: 245
Triplax, U.G., VII: 106
 Trirania, XV: 238
 Trissemus, V: 310, 357
 Tritoma, I: 174, 182, VII: 12, 105, XIII: 114, XV: 245
Trixagus, VI: 202
 Trixagus, XIII: 41, XV: 223–225, 227, 228, 230
Trochanterella, U.G., V: 131, 133, 135, 215
Trochoideinae, U.F., VII: 217, 225
Trochoideinae, XV: 264
Trogidae, I: 15, XII: 11, XIII: 175, 201, XV: 286
Troginae, U.F., VIII: 267, 270, XIII: 201
 Troglops, I: 144, 174, VI: 55–57, XIII: 15, XV: 202
 Troglohyinchus, X: 184, 223
Trogobythus, V: 333
 Trogoderma, I: 91, VI: 314, 315, 327, XIII: 85
 Trogophloeus, IV: 71, 75
Trogophloeus, XII: 130, 133, XV: 127
Trogophloeus, U.G., IV: 76
Trogositidae, XII: 11, 20, 21, XIII: 24, 89, 90
Trogositidae, XV: 206, 207
 Trogoxylon, VIII: 10, XV: 269, 270
 Tropideres, X: 23, 25, XV: 325
 Tropinota, VIII: 357, 358

Tropiphorus, X: 277, XIV: 258
 Trox, I: 115, VIII: 270, XIII: 201, XV: 286
Trypocopris, U.G., VIII: 276, 278
 Trypocopris, XIII: 202, 203, XV: 286
 Trypodendron, I: 61, X: 98, XIV: 180
 Trypophloeus, X: 72, XIV: 166, 167
Trypopytus, VIII: 48
Tychiini, Tribus, V: 309, 350, XI: 79, 81
 Tychius, XI: 81, 83, XIV: 271, XV: 334
 Tychobythinus, V: 309, 333, XII: 241, 242
 Tychus, V: 309, 350, XII: 243
Tyloderes, U.G., X: 186, 188, XIV: 247
Tylodrusus, U.G., X: 243, 245, XIV: 253
Tylosipalia, U.G., V: 43, 46, XII: 209
 Typhaea, I: 176, VII: 191, 196, XIII: 161
 Typhaeus, XIII: 202
Typhlopisalia, U.G., V: 43, 46, XII: 196, XV: 170
Typhlusida, U.G., XII: 209
 Typhoeus, VIII: 273, 275
Typhoeus, XIII: 202
Typholinus, U.G., XII: 159
Typhronurgus, X: 68
Typocerus, IX: 39
Tyrini, Tribus, V: 310, 361
 Tyrus, V: 310, 361
 Tythaspis, VII: 237, 266

Udanellus, U.G., X: 226, 227
 Uleiota, VII: 12, 86, 93, XV: 245
Uleiotaenae, XV: 245
Uleiotaeni, Tribus, VII: 86, 93
 Uleiotaeni, XV: 244, 245
Ulolendus, U.G., VII: 194
 Uloma, VIII: 234, 258, XIII: 196, 199
Ulomini, Tribus, VIII: 234
 Ulorhinus, X: 23, 24, XV: 325
Upinella, U.G., VIII: 218
 Urodon, X: 21, XIV: 150–152
Urodonidae, XIV: 143, 151
Urodoninae, U.F., X: 8, XIV: 143, 151
 Urophorus, XIII: 92, 96, XV: 240
Urorrhynchus, U.G., X: 193
Usiponcus, U.G., X: 213, XIV: 250
Ustavenus, U.G., X: 227, 231, XIV: 252

Vadonia, U.G., IX: 30, 31
 Vadonia, XIV: 15, XV: 304, 305
Valginae, U.F., VIII: 269, 362
 Valgus, VIII: 363
 Vanonus, XV: 277, 279
 Variimorda, I: 172, VIII: 165, 166, XV: 281
 Velleius, I: 45, 117, IV: 203, 205, XV: 139
 Vibidia, VII: 238, 277
 Vincenzellus, VIII: 94, 97
Virgulatorina, U.G., XIV: 75
Volinus, U.G., VIII: 298, 310
Volinus, XIII: 218, 222

Wagaicis, VII: 281, 283, XIII: 172, XV: 267
 Wanachia, U.G., VIII: 205
 Wankowizium, U.G., III: 316

Xanthochroa, VIII: 80, 82, XIII: 181
 Xanthochroa, U.G., XV: 275
 Xanthogaleruca, U.G., IX: 194
 Xanthogaleruca, XIV: 88, XV: 317
 Xantholininae, U.F., IV: 14, 156
 Xantholinini, Tribus, IV: 157, 158
 Xantholinus, I: 88, 116, IV: 157, 163, XII: 158,
 159, XV: 136

Xantholinus, U.G., IV: 164
 Xanthomus, XIII: 196, 199
 Xanthosphaera, III: 244, XII: 103, 113
 Xenochara, U.G., V: 296
 Xenota, V: 202
 Xenusa, V: 68
 Xenusa, XII: 197, 198
 Xestobium, I: 78, VIII: 29, 34, XIII: 176, XV:
 273

Xestobium, U.G., VIII: 35
 Xyleborini, Tribus, X: 65, 92, XIV: 161
 Xyleborus, X: 93, XIV: 176-178, XV: 327
 Xylechinus, X: 57, 61
 Xyletini, Tribus, VIII: 29, 50
 Xyletinus, VIII: 30, 50, XIII: 178, XV: 273
 Xyletinus, U.G., VIII: 51
 Xylita, VIII: 199, 207
 Xylobius, VI: 190, 199
 Xylobius, XIII: 36, 40
 Xylocleptes, X: 65, 68, XIV: 161, 163, 165
 Xylodrepa, I: 84, III: 190, 197, XII: 99
 Xylodromus, I: 110, IV: 27, 47, XV: 124
 Xylographus, VII: 281, 282, XV: 266
 Xylolaemus, VII: 199, 204, XIII: 162
 Xylonites, VIII: 25
 Xylopertha, VIII: 25
 Xyloperthini, Tribus, VIII: 15, 25
 Xyloperthodes, XV: 272
 Xylophilini, Tribus, XIII: 36, 40
 Xylophilus, VI: 190, 200, XIII: 36, 40
 Xylophilus, XIII: 36, 40
 Xylosandrus, X: 93, 97
 Xylosteus, IX: 18, 20, XV: 301
 Xylostiba, U.G., IV: 46

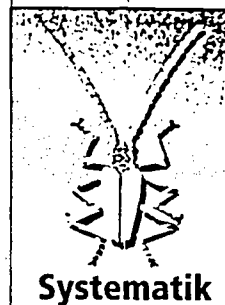
Xylostiba, XV: 123, 124
 Xyloterini, Tribus, X: 65, 98, XIV: 160
 Xyloterus, X: 98, XIV: 176, 179, 180
 Xylothea, VIII: 56
 Xylotrechus, I: 42, 62, XIV: 12, 17, XV: 307

Yola, III: 19, 25, XV: 79
 Yrdops, U.G., VI: 269, 272, XIII: 67

Zabrininae, U.F., II: 10, 16, 223
 Zabrotes, X: 10, XIV: 143
 Zabrus, I: 41, 67, II: 10, 223, 224
 Zabrus, U.G., II: 224
 Zacladus, XI: 196, 204, XIV: 284, 288
 Zaitzevia, XIII: 81
 Zavaljus, XV: 254
 Zeadolopus, XII: 104, 113
 Zeteotomus, IV: 158
 Zeugophora, I: 42, IX: 109, 110, XIV: 23
 Zeugophorinae, U.F., XIV: 23
 Zezea, U.G., II: 232, 237, 248
 Zilora, VIII: 200, 210
 Zilora, XIII: 192
 Zimioma, VII: 14, 17
 Zimioma, XIII: 24, 90, XV: 206
 Zonabris, VIII: 122
 Zonitini, Tribus, VIII: 120, 133
 Zonitis, I: 47, VIII: 120, 133
 Zonoptilus, U.G., IV: 72
 Zoosetha, V: 233, 258, XV: 189
 Zoosetha, U.G., V: 259
 Zorochochus, XV: 220
 Zorochochus, VI: 174, 177, 351, XIII: 35
 Zorochochus, XV: 220
 Zuphiinae, U.F., II: 10, 14, 281
 Zuphium, II: 10, 281, 282, XII: 58
 Zuphium, U.G., XII: 58
 Zustaletus, U.G., X: 200, XIV: 249
 Zygia, VI: 70, 82
 Zygoninae, U.F., X: 108, 111, XI: 178, XIV:
 279
 Zyrras, I: 88, 118, V: 222, 223, XII: 220
 Zyrras, U.G., V: 223, 224
 Zyrrasini, Tribus, V: 12, 13, 15, 222, XII: 186,
 220
 Zyrrasini, XV: 147, 182

Die Käfer Mitteleuropas

Gesamtübersicht der lieferbaren Bände:



Von Dr. H. Freude, Dr. K. W. Harde und Dr. Dr. G. A. Lohse

- Band 1: Einführung in die Käferkunde.**
 1965. 214 S., 204 Abb., geb. DM 106,- ISBN 3-334-61036-5
- Band 2: Adepaga 1.**
 1976. 302 S., 1081 Abb. geb. DM 160,- ISBN 3-334-61037-3
- Band 3: Adepaga 2, Palpicornia, Histeroidea, Staphylinoidea 1.**
 1971. 365 S., 1518 Abb., geb. DM 146,- ISBN 3-334-61038-1
- Band 4: Staphylinoidea II.**
 1964. 264 S., 966 Abb., geb. DM 106,- ISBN 3-334-61039-X
- Band 5: Staphylinoidea II, Pselaphidae.**
 1974. 381 S., 1774 Abb. geb. DM 152,- ISBN 3-334-61040-3
- Band 6: Diversicornia (Lycidae - Byrrhidae).**
 1979. 367 S., 1206 Abb., geb. DM 148,- ISBN 3-334-61041-1
- Band 7: Clavicornia.**
 1967. 310 S., 1551 Abb., geb. DM 124,- ISBN 3-334-61042-X
- Band 8: Terebrantia, Heteromera, Lamellicornia.**
 1969. 388 S., 1449 Abb., geb. DM 156,- ISBN 3-334-61043-8
- Band 9: Cerambycidae, Chrysomelidae.**
 1966. 299 S., 1393 Abb., geb. DM 124,- ISBN 3-334-61044-6
- Band 10: Bruchidae, Anthribidae, Scolytidae, Platypodidae, Curculionidae.**
 1981. 310 S., 686 Abb., geb. DM 150,- ISBN 3-334-61045-4
- Band 11: Rhynchophora.**
 1983. 342 S., 914 Abb., geb. DM 154,- ISBN 3-334-61046-2
- Von Dr. Dr. G. A. Lohse und W. H. Lucht**
Band 12: 1. Supplementband mit Katalogteil (Ergänzungen und Berichtigungen zu Band 1-5).
 1989. 346 S., 148 Abb., geb. DM 162,- ISBN 3-334-61047-0
- Band 13: 2. Supplementband mit Katalogteil (Ergänzungen und Berichtigungen zu Band 6-8).**
 1992. 375 S., 86 Abb., geb. DM 172,- ISBN 3-334-61048-9
- Band 14: 3. Supplementband mit Katalogteil (Ergänzungen und Berichtigungen zu Band 9-11).**
 1994. 403 S., 107 Abb., geb. DM 182,- ISBN 3-334-61049-7
- Von W. H. Lucht und Prof. Dr. B. Klausnitzer**
Band 15: 4. Supplementband (Aktualisierung der Bd. 1-11 sowie der Supplementbände 1-3) und mit Generalregister aller 15 Bände
 1998. 398 S., 110 Abb., ca. DM 198,- ISBN 3-437-35366-7

Ihre Bestellung richten Sie bitte an die
 Auslieferung des Gustav Fischer Verlages:

SFG-Servicecenter Fachverlage

Holzriesenstr. 2

D-72127 Kusterdingen

Tel.: (07071)93 53 60 / Fax: (07071)93 53 93

Die Käfer Mitteleuropas

Faunistik

Von W. H. Lucht
Band K: Katalog.
1987. 342 S., geb. DM 136,- ISBN 3-334-61050-0

Ökologie

Von K. Koch
Band E 1: Carabidae - Micropeplidae.
1989. 440 S., geb. DM 166,- ISBN 3-334-61051-9
Band E 2: Pselaphidae - Lucanidae.
1989. 382 S., geb. DM 166,- ISBN 3-334-61052-7
Band E 3: Cerambycidae - Curculionidae.
1992. 389 S., geb. DM 166,- ISBN 3-334-61053-5
Band E 4: Artenassoziationen in Makrohabitaten (Aquatischer und semiaquatischer Bereich).
1993. 384 S., geb. DM 174,- ISBN 3-334-61054-3
Band E 5: Artenassoziationen in Makrohabitaten (Terrestrischer Bereich I).
1994. 299 S., geb. DM 174,- ISBN 3-334-61055-1
Band E 6: Artenassoziationen in Makrohabitaten (Terrestrischer Bereich II).
1995. 268 S., geb. DM 174,- ISBN 3-334-61056-X
Band E 7: Artenassoziationen in Makrohabitaten (Terrestrischer Bereich III).
1995. 334 S., geb. DM 174,- ISBN 3-334-61057-8
Band E 8: Artenassoziationen in Makrohabitaten (Terrestrischer Bereich IV).
1995. 296 S., geb. DM 174,- ISBN 3-334-61058-6

Larven

Von Prof. Dr. B. Klausnitzer
Band L 1: Aedeophaga.
1991. 273 S., 1046 Abb., geb. DM 166,- ISBN 3-334-61059-4
Band L 2: Myxophaga, Polyphaga Teil 1.
1994. 325 S., 1430 Abb., geb. DM 182,- ISBN 3-334-61060-8
Band L 3: Polyphaga Teil 2.
1996. 335 S., 1354 Abb., geb. DM 178,- ISBN 3-334-61102-7
Band L 4: Polyphaga Teil 3.
1997. 370 S., 1345 Abb., geb. DM 198,- ISBN 3-437-35310-1
Band L 5: Polyphaga Teil 4. Erscheint 1999.
ca. 352 S., 1526 Abb., geb. ca. DM 198,- ISBN 3-437-35398-5
Band L 6: Polyphaga Teil 5. (In Vorbereitung)

Vorzugspreis (10% Nachlaß auf die jeweiligen o. g. Ladenpreise) nur bei Abnahme des Gesamtwerkes
Gesamt-ISBN 3-334-61035-7

Ihre Bestellung richten Sie bitte an
die Auslieferung des Gustav Fischer
Verlages:

SFG-Servicecenter Fachverlage
Holzwiesenstr. 2
D-72127 Kusterdingen
Tel.: (07071) 93 53 60
Fax: (07071) 93 53 93

