

# Die Heteropterenfauna Kretas\*

RALF HECKMANN, GERHARD STRAUSS & SIEGFRIED RIETSCHEL

## Abstract

A list of 230 species of Heteroptera from the Greek island Crete is given. Specimens were collected in the years 1994, 1995, 2010, 2011 and 2012 during family holidays of the authors.

Three species are first records for the fauna of Europe: *Brachycarenum languidus*, *Eurydema blanda* and *Singhalesia turcica*. Additionally, four species are first records for Greece: *Dicyphus eckerleini*, *Pilophorus simulans*, *Campylomma simillimum* and *Heterocapillus perpusillus*. These seven and 27 species more were recorded for the first time for the island of Crete, enhancing the number of species from 491 to 525. A compiled list of all species of Heteroptera found in Crete is given and the biogeography of the new recorded species is discussed. Photographs of 23 species are presented and the male genitalia of *Heterocapillus nitidus*, *H. perpusillus*, *Lepidargyrus ancorifer* and *L. syriacus* are illustrated to provide a basis of better differential diagnosis.

## Kurzfassung

Eine Liste von 230 Wanzenarten von der griechischen Insel Kreta wird vorgestellt. Die Tiere wurden in den Jahren 1994, 1995, 2010, 2011 und 2012 während Ferienaufenthalten der Autoren gesammelt.

Drei Arten sind Erstinneuerung für die Fauna Europas: *Brachycarenum languidus*, *Eurydema blanda* und *Singhalesia turcica*. Zusätzliche vier Arten sind Erstinneuerung für Griechenland: *Dicyphus eckerleini*, *Pilophorus simulans*, *Campylomma simillimum* und *Heterocapillus perpusillus*. Zusätzlich zu den schon genannten sieben Arten wurden für Kreta weitere 27 Arten neu nachgewiesen, womit sich die Artenzahl der Insel von bisher 491 auf 525 erhöht. Es wird eine Gesamtartenliste der Wanzen Kretas vorgestellt und die Biogeographie der neu nachgewiesenen Arten diskutiert. Photos von 23 Arten werden abgebildet. Zur besseren Unterscheidbarkeit von *Heterocapillus nitidus* und *perpusillus* sowie von *Lepidargyrus ancorifer* und *syriacus* werden deren männliche Genitalien illustriert.

## Περίληψη

Σας Παρουσιάζεται μια λίστα 230 ειδών Ετεροπτερον από το ελληνικό νησί Κρήτη. Τα ζώα συλλέχθηκαν κατά τα έτη 1994, 1995, 2010, 2011 και 2012 κατά τη διάρκεια διακοπών των συγγραφέων. Τρία από αυτά τα είδη καταγράφηκαν πρώτη φορά για την πανίδα της Ευρώπης: *Brachycarenum languidus*, *Eurydema blanda* και *Singhalesia turcica*. Επίσης τέσσερα είδη καταγράφηκαν

πρώτη φορά για την Ελλάδα: *Dicyphus eckerleini*, *Pilophorus simulans*, *Campylomma simillimum* και *Heterocapillus perpusillus*. Αυτά τα έφτά και 27 ακόμα είδη καταγράφηκαν για πρώτη φορά στο νησί Κρήτη αυξάνοντας τον αριθμό των Ετερόπτερον σε περίπου 491 – 525. Μια συνολική λίστα των Ετερόπτερον που βρέθηκε στην Κρήτη έχει παρουσιαστεί και η Βιογεωγραφία συζητείται για τα νέα καταγεγραμμένα είδη. Φωτογραφίες από 23 είδη έχουν παρουσιαστεί, ενώ τα χαρακτηριστικά γνωρίσματα των αρσενικών *Heterocapillus nitidus* και *perpusillus*, καθώς και των *Lepidargyrus ancorifer* και *syriacus* έχουν χαρτογραφηθεί δημιουργώντας μια βάση για μια καλύτερη διαφορική διάγνωση.

## Keywords

Heteroptera, Crete, Europe, Greece, differential diagnosis, first record, species list, *Brachycarenum languidus*, *Campylomma simillimum*, *Dicyphus eckerleini*, *Eurydema blanda*, *Graphosoma creticum*, *Heterocapillus perpusillus*, *Lepidargyrus syriacus*, *Pilophorus simulans*, *Singhalesia turcica*.

## Autoren

RALF HECKMANN, Schillerstr. 13, D-78467 Konstanz;

E-Mail: ralf.p.heckmann@t-online.de.

GERHARD STRAUSS, Mozartstr. 4, D-88400 Biberach;

E-Mail: ge\_strauss@t-online.de.

Prof. Dr. SIEGFRIED RIETSCHEL, Waldrebenweg 6, D-76149 Karlsruhe; E-Mail: rietschel.siegfried@gmail.com.

## Einleitung

Den ersten großen Beitrag zur Kenntnis der Heteropterenfauna der griechischen Insel Kreta gibt REUTER (1891) mit Funddaten zu 101 Arten. In der „Bibliographie der Heteropteren der Balkanhalbinsel“ (JOSIFOV & GÖLLNER-SCHIEDING 1984) werden 23 Arbeiten zitiert, in denen sich Angaben zu Heteropteren von Kreta finden. Bis auf die Arbeit von JOSIFOV (1968), in der 55 Arten für Kreta zitiert werden, beziehen sich diese Publikationen auf Beschreibungen neuer Arten, Gattungsrevisionen und unspezifische Zusammenstellungen von Wanzenfunden aus dem Mittelmeergebiet. Neun dieser Arbeiten stammen aus der Zeit vor 1923, 13 wurden nach 1959 publiziert. Im „Verzeichnis der von der Balkanhalbinsel bekannten Heteropterenarten“ (JOSIFOV 1986) werden zusätzliche 9 Publikationen für Kreta zitiert und insgesamt 353 Arten angegeben. In JOSIFOV & GÖLLNER-SCHIEDING (1984) sowie

\* Unserem Freund Dr. CHRISTIAN RIEGER zu seinem 70. Geburtstag am 13.12.2014 gewidmet.

in JOSIFOV (1986) wird die Publikation von REUTER (1891) nicht zitiert. In dieser finden sich Angaben zu weiteren 17 Arten, so dass bis 1986 nach Abzug zweier Synonymisierungen aus Kreta insgesamt 368 Arten bekannt geworden sind.

Weitere Erkenntnisse zur kretischen Wanzenfauna geben die Arbeiten von ERNST HEISS und seinen Mitautoren von 1983 bis 1993 (HEISS 1983, 1984 und 1985, HEISS & GÜNTHER 1986, HEISS & HOPP 1987, HEISS 1988, JOSIFOV & HEISS 1989 und HEISS, GÜNTHER, RIEGER & MALICKY 1993). In JOSIFOV (1986) werden die ersten vier dieser Arbeiten zitiert und die Angaben bis auf 4 Arten übernommen.

Aus dem gleichen Zeitraum sind noch die Arbeiten von CARAPEZZA (1990), RIEGER (1989 & 1995a) und MATOCQ (1998) zu nennen, die fünf neue Arten für Kreta beschreiben. Durch die Revision der Gattung *Odontotarsus* kommen zwei weitere Arten hinzu (GÖLLNER-SCHIEDING 1990).

Zuletzt geben die Arbeiten von KMENT & JINDRA (2006), KMENT, BRIYJA & JINDRA (2005), MATOCQ (2002 & 2004) und MATOCQ & PLUOT-SIGWALT (2006a, 2006b & 2012) Informationen über das Vorkommen einzelner Arten auf Kreta. Im Zeitraum von 1983 bis 2012 sind damit ebenfalls 368 Arten für Kreta publiziert worden. Mit den genannten älteren Publikationen und den Angaben zu zusätzlichen 29 Arten in den Bänden der „Faune de France“ (DERJANSCHI & PÉRICART 2005, HEISS & PÉRICART 2007, MOULET 1995, PÉRICART 1990 & 1998a, b & c, PUTSHKOV & MOULET 2009, RIBES & PAGOLA-CARTE 2013), in JANSSON (1986) und PÉRICART (1972) kommen insgesamt 491 Arten für Kreta zusammen. 20 dieser Arten (4,1 %) gelten bisher als endemisch für die Insel.

Eine tabellarische Gesamtartenliste der kretischen Wanzen, nach den verschiedenen Erfassungszeiträumen differenziert, wird in Tab. 1 vorgestellt.

### Material und Methoden

Um unsere Ergebnisse übersichtlich und platzsparend darzustellen, sind die Fundorte in der topographischen Kretakarte von West nach Ost durchnummeriert. In der Fundortliste werden dazu die geographischen Koordinaten und das Funddatum vermerkt. In der Artenliste ist dann nur noch Zahl der ♂ und der ♀ mit dem jeweiligen Sammler und speziellen Fundumständen aufgeführt.

Die Methoden umfassten Klopfen, Keschern, Nachsuchen am Boden und die Untersuchung spezieller Wirtspflanzen.

Die Tiere befinden sich in den jeweiligen Sammlungen der Autoren. Die von Dr. HARALD ZIEGLER (verstorben am 13.12.2008) gesammelten Tiere befinden sich in der Sammlung G. STRAUSS und wurden auch von diesem bestimmt.

### Abkürzungen

HE = RALF HECKMANN (22.5. bis 4.6.2010)  
 RI = SIEGFRIED RIETSCHEL (1.6. bis 15.6.2012)  
 ST = GERHARD STRAUSS (3.5. bis 17.5.2010 und 4.5. bis 8.5.2011)  
 ZI = HARALD ZIEGLER (14.5. bis 30.5.1994 und 25.5. bis 4.6.1995)

### Fundstellen

- 01 Rodopos  
35.33.58N 23.44.53E / 28.05.1995 ZI
- 02 Omalos  
35.20.00N 23.53.54E / 31.05.1995 ZI
- 03 Souda Diktamos  
35.29.28N 24.04.27E / 03.06.1995 ZI
- 04 Vrysses Madaro, südl. Weiden & Felsfluren  
35.23.24N 24.04.19E / 02.06.2010 HE
- 05 Moni Arkadi Klosterbezirk Gebäude u. Garten  
35.18.38N 24.03.27E / 14.06.2012 RI
- 06 Marmara-Bucht Ardana-Schlucht  
35.11.48N 24.03.27E / 09.06.2012 RI
- 07 Chora Sfakion Imbros, Dorf Ruderal  
35.15.10N 24.10.17E /  
24.05.2010-02.06.2010 HE
- 08 Chora Sfakion Imbros-Schlucht  
35.14.58N 24.10.01E / 26.05.1995 ZI
- 09 Chora Sfakion Imbros-Schlucht, Macchie  
35.13.00N 24.10.00E / 24.05.2012 HE
- 10 Chora Sfakion Strand  
35.11.41N 24.09.06E / 24.05.2012 HE
- 11 Georgioupoli  
35.22.26N 24.15.44E / 04.06.1995 ZI
- 12 Georgioupoli Kalivaki-Beach Dünen, Flussufer  
35.22.04N 24.15.39E / 27.05.2010 HE
- 13 Georgioupoli Lake Kournas Ufer  
35.20.12N 24.16.32E / 27.05.2010 HE
- 14 Plakias Argoules, 3 km östl. Ruderal  
35.11.34N 24.17.12E / 24.05.2010 HE
- 15 Plakias Rodalkino, 1,5 km westl. Ruderal  
35.11.39N 24.18.11E / 01.06.2010 HE
- 16 Sellia Umgebung, Kulturland, Wegränder  
35.12.21N 24.22.51E / 04.06.-12.06.2012 RI
- 17 Plakias Plakias, Mouson-Road, Ruderal & Annuellenflur  
35.11.20N 24.24.04E / 22.05.2010 HE
- 18 Plakias Plakias, Strand-SO Dünen  
35.10.50N 24.24.05E /  
27.05.-29.05.2010 HE

- 19 Plakias Ortsstrand, Dünen und Macchie  
35.10.48N 24.24.00E / 23.05.2010 HE
- 20 Spili Kendrochori, Ruderal  
35.11.34N 24.24.39E / 30.05.2010 HE
- 21 Plakias Plakias, Ikarios-Appartments Park  
35.11.09N 24.24.34E / 03.06.2010 HE
- 22 Damnoni Hapimag & Umg. Ferienanlage,  
Ödland  
35.10.32N 24.24.44E /  
01.06.-15.06.2012 RI
- 23 Plakias Damnoni-Bucht, Ruderal  
35.10.27N 24.24.59E / 01.06.2010 HE
- 24 Preveli Kloster Umgebung und Gartenland  
35.09.28N 24.27.22E /  
04.06.-14.06.2012 RI
- 25 Spili Preveli-Schlucht  
35.09.54N 24.28.23E / 28.05.2010 HE
- 26 Spili Frati-Schlucht Brachen, Aue  
35.12.03N 24.29.15E / 25.05.2010 HE
- 27 Rethimnon Promonastiri  
35.19.35N 24.30.37E / 18.05.2011 ST
- 28 Agios Pavlos Tris Petras Schlucht  
24.33.28E 35.06.39N / 30.05.2010 HE
- 29 Rethimnon Arkadi  
35.19.27N 24.38.49E / 5.05.1995 ZI
- 30 Pitsidia Kommos-Beach Dünen  
35.00.58 24.24.40E / 31.05.2010 HE
- 31 Phaistos Umgebung  
35.03.15N 24.47.56E / 13.05.2010 ST
- 32 Zaros Rouva-Schlucht  
35.09.16N 24.54.21E / 15.05.2011 ST
- 33 Archanes Jouchtas Gipfel  
35.14.12N 25.08.35E /  
33a 30.05.1994 ZI  
33b 14.05.2010 ST / 33c 09.05.2011 ST
- 34 Archanes Katalagari  
35.13.07N 25.10.29E /  
34a: 04.05.-16.05.2010 ST  
34b: 06.05.-17.05.2011 ST
- 35 Knossos Scalani  
35.16.00N 25.12.00E  
35a: 14.05.1994 ZI / 35b: 15.05.2011 ST
- 36 Kreta Filia Mon. Angarathou  
35.13.40N 25.15.17E / 17.05.2011 ST
- 37 Martha 3 km S Straßenrand  
35.03.20N 25.21.36E / 06.05.2010 ST
- 38 Kastelli Kastomonitsa  
35.11.40N 25.22.51E / 08.05.2010 ST
- 39 Mohos  
35.14.53N 25.25.25E / 18.05.1994 ZI
- 40 Malia  
35.16.54N 25.27.40E / 14.05.1994 ZI
- 41 Kera Kardiotissas  
35.13.00N 25.27.00E / 07.05.2011 ST

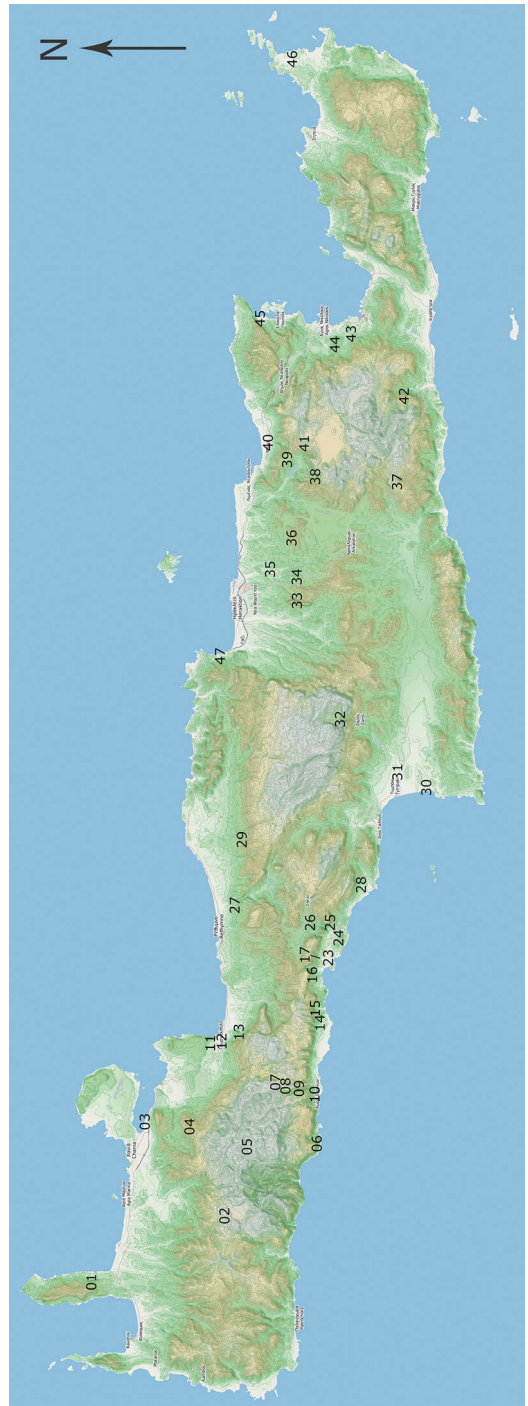


Abbildung 1. Topographische Kretakarte mit den Fundstellen.

- 42 Myrtos Mythi, oberhalb Schlucht  
35.02.36N 25.34.32E  
42a: 06.05.2010 ST / 42b: 16.05.2011 ST
- 43 Agios Nikolaos Kroustas  
35.08.08N 25.40.02E / 08.05.2011 ST
- 44 Agios Nikolaos Kritsa  
35.09.51N 25.38.50E  
44a: 18.05.1994 ZI / 44b 08.05.2011 ST
- 45 Agios Nikolaos Plaka  
35.18.07N 25.43.35E / 11.05.2010 ST
- 46 Vai  
35.15.08N 26.16.06E / 19.05.1994 ZI
- 47 Paleokastro, Cafe, auf Tisch  
35.21.56N 25.02.18E / 15.06.2010 RI

## Ergebnisse

### Artenliste

Die Reihenfolge und Schreibweise der Arten richtet sich nach AUKEMA & RIEGER (1995, 1996, 1999, 2001 & 2006). Die späteren nomenklatorischen Änderungen und Synonymisierungen in AUKEMA, RIEGER & RABITSCH (2013) wurden berücksichtigt. Die Angaben zur geographischen Verbreitung der einzelnen Arten beziehen sich auf diese 6 Werke. Speziellere zusätzliche Angaben werden jeweils mit der entsprechenden Quelle zitiert.

### Notonectidae

*Notonecta maculata* FABRICIUS, 1794  
(25) 1♀ HE

### Veliidae

*Velia mancini* *mancinii* TAMANINI, 1947  
(26) 2♂♂ 4♀♀ HE

Erstnachweis für Kreta. Die Parameren der beiden Männchen zeigen sehr gute Übereinstimmung mit den Parameren der auf der Insel Lesbos gesammelten Männchen von *V. mancini*. Es zeigen sich jedoch deutliche Unterschiede zu den Parameren des von Kreta schon bekannten *V. rhadamantha rhadamantha* HOV. Die Vesikae der Männchen waren jedoch noch nicht sklerotisiert und damit nicht sichtbar, so dass eine kleine Restunsicherheit bleibt. Beide Arten sind in Griechenland weit verbreitet und häufig.

### Gerridae

*Aquarius najas* (DE GEER, 1773)  
(26) 1♂ HE

Für diese Art existieren in der Literatur nur alte Nachweise, in der intensiven Sammelperiode ab 1983 wird sie nicht mehr erwähnt. In der Sammlung des Staatlichen Museums für Naturkunde in

Stuttgart befindet sich jedoch ein Weibchen aus Kreta: Sfinari, 16.-18.9.1988, FIECHTNER leg. (CH. RIEGER, persönliche Mitteilung).

*Gerris thoracicus* SCHUMMEL, 1832  
(28) 3♂♂ 2♀♀ HE

### Saldidae

*Saldula palustris* (DOUGLAS, 1874)  
(13) 3♂♂ 6♀♀ HE / (25) 4♂♂ HE  
Alle Männchen sind im Genitale überprüft. Das Vorkommen dieser als „exklusiv halophil“ geltenden Art (PÉRICART 1990) am Süßwassersee Limnos Kournas wird hervorgehoben.

### Tingidae

*Catoplatus carthusianus* (GOEZE, 1778) (Abb. 2)  
(19) 1♀ HE / (34) 1♀ ST  
Erstnachweis für Kreta. Es existieren einige Nachweise der bevorzugt an *Eryngium* lebenden Art aus Griechenland, Zypern und der Türkei (PÉRICART 1983).

*Copium teucarii teucarii* (HOST, 1788)  
(33b) 3♀♀ ST

Für diese Art existieren nur alte Nachweise, sie wurde in der intensiven Sammelperiode ab 1983 nicht nachgewiesen.

*Dictyla echii* (SCHRANK, 1782)  
(22) 8♂♂ 11♀♀ RI / (25) 1♀ HE  
(26) 1♂ 1♀ HE / (33) 1♀ ST  
(34) 1♂ ST / (34) 1♀ ST

*Dictyla nassata* (PUTON, 1874)  
(03) 1♂ 1♀ ZI

*Dictyonota marmorea* BAERENSBRUNG, 1858  
(Abb. 3)  
(19) 1♂ HE / (22) 1♀ RI  
(25) 6♂♂ 6♀♀ HE

von *Spartium junceum* geklopft.  
Erstnachweis für Kreta. Der Verbreitungsschwerpunkt der an verschiedenen Ginsterarten lebenden Art liegt im westlichen Mittelmeergebiet. In Griechenland bisher in Thessalien, auf dem Peloponnes (PÉRICART 1983) sowie auf der Insel Santorin (RIEGER 1995b) nachgewiesen.

*Elasmotropis testacea* (HERRICH-SCHAEFFER, 1830)  
(04) 1♀ HE / (22) 1♂ RI  
(25) 6♂♂ 5♀♀ HE / (28) 1♂ HE  
(34) 6♂♂ 5♀♀ ST



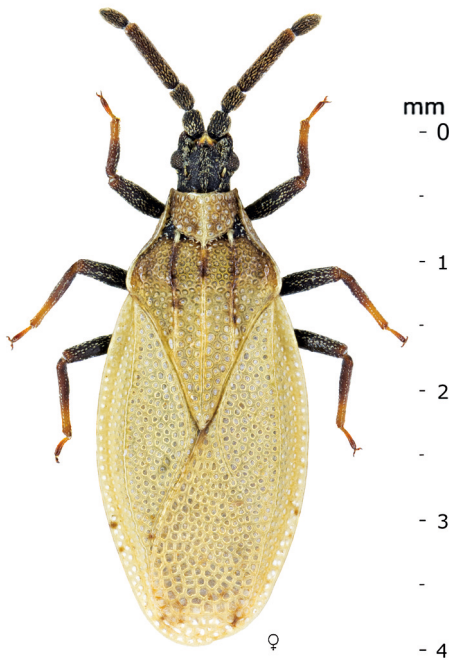


Abbildung 2. *Catoplatus carthusianus*-Weibchen aus Katalagari bei Archanes. Das Tier wurde von *Eryngium* geklopft und ist neu für die Fauna Kretas. – Foto: G. STRAUSS.

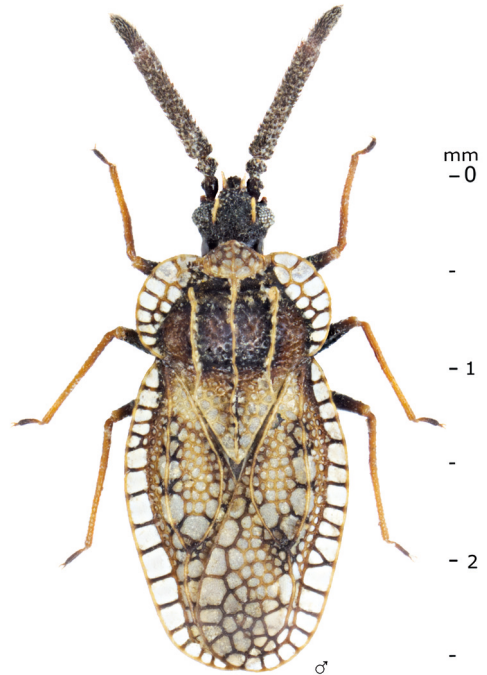


Abbildung 3. *Dictyonota marmorea*-Männchen aus der Preveli-Schlucht bei Spili. Das Tier wurde von *Spartium junceum* geklopft und war aus Kreta bisher nicht bekannt. – Foto: G. STRAUSS.

Erstnachweis für Kreta. In Griechenland von den Sporaden (PÉRICART 1983) und von der Insel Santorin bekannt (RIEGER 1995b).

*Stephanitis lauri* RIETSCHEL, 2014  
(22) 20♂♂ 20♀♀ RI, an *Laurus nobilis*.  
Das Vorkommen dieser für die Wissenschaft neuen Art wurde bereits vorab publiziert (RIETSCHEL, 2014).

*Stephanitis pyri* (FABRICIUS, 1775)  
(26) 1♀ HE, an *Platanus*.

*Tingis hellenica hellenica* (PUTON, 1877)  
(04) 3♀♀ HE / (07) 1♂ HE  
(08) 1♀ ZI / (09) 6♂♂ 4♀♀ HE  
(19) 3♂♂ 3♀♀ HE / (25) 1♂ HE  
(26) 1♂ 1♀ HE / (34a) 12♂♂ 12♀♀ ST  
(34b) 1♂ ST / (35) 1♀ ST  
(36) 1♂ 1♀ ST

*Tingis auriculata* (A. COSTA, 1847)  
(42b) 1♀ ST

Erstnachweis für Kreta. In Griechenland war diese an Apiaceen saugende Art bisher nur vom Festland und vom Peloponnes bekannt (PÉRICART 1983).

*Tingis cardui* (LINNAEUS, 1758)  
(13) 2♂♂ 10♀♀ ZI / (14) 1♀ HE  
(19) 3♂♂ 4♀♀ HE / (25) 1♀ HE  
(26) 2♂♂ 3♀♀ HE / (34) 2♂♂ 1♀ ST

*Tingis grisea* GERMAR, 1835  
(34) 3♀♀ ST  
Erstnachweis für Kreta. In Griechenland war diese an Asteraceen saugende Art bisher vom Festland, vom Peloponnes (PÉRICART 1983) sowie von der Insel Santorin (RIEGER 1995b) bekannt.

**Nabidae**  
*Nabis palifer* SEIDENSTÜCKER, 1954  
(22) 1♀ RI, det. C. RIEGER  
Von HEISS & GÜNTHER (1986) zum ersten Mal für Kreta nachgewiesen. Die Art ist auf der Balkanhalbinsel verbreitet

*Nabis pseudoferus ibericus* REMANE, 1962  
(22) 1♀ RI

*Nabis capsiformis* GERMAR, 1838  
(14) 1♀ HE / (31) 1♀ ST

### Anthocoridae

*Anthocoris nemoralis* (FABRICIUS, 1794)  
(04) 2♂♂ 1♀ HE / (07) 1♂ 2♀♀ HE  
(19) 2♀♀ HE / (20) 1♂ 3♀♀ HE  
(25) 1♂ 1♀ HE / (26) 1♂ 2♀♀ HE  
(34) 1♂ ST / (42a) 2♂♂ ST

*Orius horvathi* (REUTER, 1884)  
(04) 4♂♂ 1♀ HE

*Orius laevigatus* (FIEBER, 1860)  
(19) 1♂ 2♀♀ HE  
(26) 1♂ HE

*Orius niger* (WOLFF, 1811)  
(22) 1♀ RI / (30) 1♀ HE

*Lycocoris campestris* (FABRICIUS, 1794)  
(22) 2♂♂ RI

### Reduviidae

*Peirates strepitans* (RAMBUR, 1839)  
(22) 1♀ RI

Das Tier gehört zur var. *rufipennis*. Die Art ist im südlichen und östlichen Mittelmeerraum verbreitet und bereits mehrfach für Kreta nachgewiesen.

*Oncocephalus acutangulus* REUTER, 1882  
(Abb. 4)  
(34) 1♀ ST

Auch diese Art ist im südlichen und östlichen Mittelmeerraum verbreitet und bereits mehrfach für Kreta nachgewiesen.

*Coranus griseus* (ROSSI, 1790)  
(22) 4♂♂ 2♀♀ RI

Die Männchen sind im Genitale überprüft um ein eventuelles Vorkommen von *C. aegyptius* (F.) auszuschließen.

*Coranus kerzhneri* P. V. PUTSHKOV, 1982  
(21) 1♀ HE

Erstnachweis für Kreta. In Griechenland vom Festland bekannt sowie auf den Inseln Lesbos und Korfu nachgewiesen (PUTSHKOV & MOULET 2009). Ältere Nachweise von *C. tuberculifer* Rt. könnten sich bei der Nachprüfung als *C. kerzhneri*

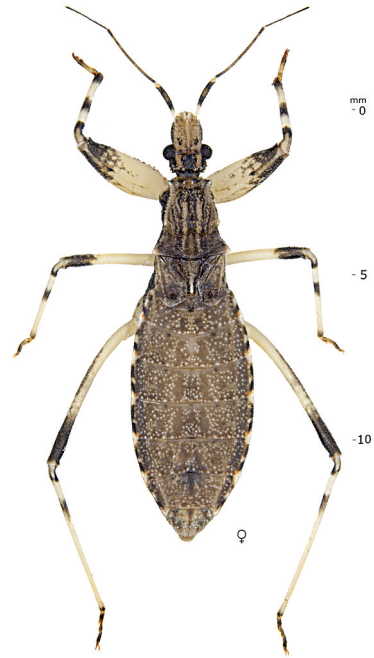


Abbildung 4. Brachypteres *Oncocephalus acutangulus*-Weibchen aus Katalagari. Die Art wurde bereits mehrfach für Kreta nachgewiesen. – Foto: G. STRAUSS.

*ri* erweisen, da die Art erst 1982 von *C. tuberculifer* abgetrennt wurde. Die seitliche Betrachtung des Scutellums zeigt auch bei den Weibchen von *C. kerzhneri* einen viel flacheren Anstieg des Medialkiesels nach distal im Vergleich zu *C. tuberculifer*. Für die Männchen ist dies in STRAUSS & GÜNTHER (2006) dargestellt.

*Rhynocoris iracundus* (PODA, 1761)  
(36) 1♂ ST / (38) 1♂ ST

*Rhynocoris punctiventris* (HERRICH-SCHAEFFER, 1846) (Abb. 5)

(39) 1♂ 1♀ ZI

Diese in Griechenland weit verbreitete Art wurde bisher nur einmal bei Meronas in Kreta (PUTSHKOV & MOULET 2009) gefunden.

### Miridae

*Dicyphus eckerleini* WAGNER, 1963

(22) 1♂ 4♀♀ RI,

darunter 1 brachypteres ♀.

Erstnachweis für Griechenland. Die Art wurde nach Tieren aus dem asiatischen Teil der

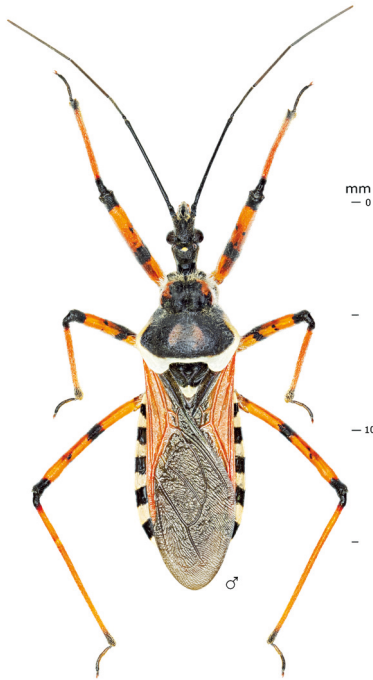


Abbildung 5. *Rhynocoris punctiventris*-Männchen aus Mohos, ZIEGLER leg. – Foto: G. STRAUSS.

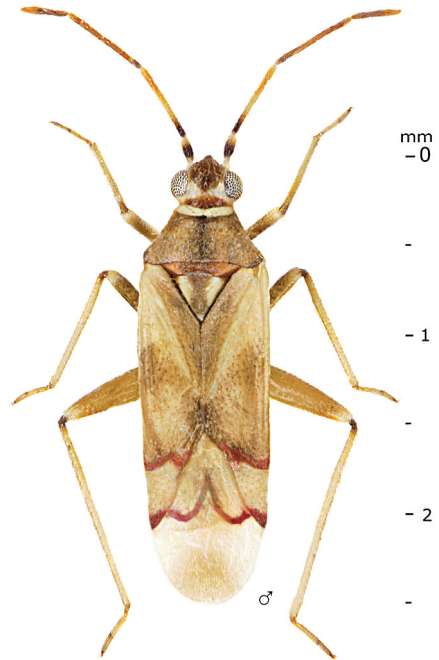


Abbildung 6. *Singhalesia turcica*-Männchen vom „Kommos-Beach“ bei Pitsidia. Erstnachweis für Europa. – Foto: G. STRAUSS.

Türkei beschrieben und in Europa in Bulgarien (KERZHNER & JOSIFOV 1999) nachgewiesen. PROTIC (2002) meldet die Art auch für Serbien. Die Determination ist durch Vergleich mit von JOSIFOV determinierten Exemplaren von *D. eckerleini* abgesichert. Sowohl die Größe der Tiere als auch die Formen und Größen der Parameren des Männchens stimmen sehr gut mit den Angaben in WAGNER (1970-71) überein. Im Gegensatz zu *D. hyalinipennis* (BUR.) und den beiden Unterarten von *D. stachydis* ist das Pronotum der macropteren Tiere deutlich glockenförmig. Geht man nach dem Bestimmungsschlüssel von WAGNER (1970-71) vor, der vor allem auf der Angabe der Fühlerproportionen beruht, kommt man bei den auf Kreta gefundenen Tieren zu *D. tamani-nii* WGN. bzw. *D. hyalinipennis*. Eines der gefundenen Weibchen war brachypter. Die in WAGNER (1970-71) für die Türkei angegebene Futterpflanze *Cirsium* war an der Fundstelle vorhanden.

*Macrolophus melanotoma* (A. COSTA, 1853)  
 (18) 1♂ HE / (22) 1♂ 1♀ RI  
 (24) 1♀ RI

*Singhalesia turcica* (SEIDENSTÜCKER, 1959)

(Abb. 6)

(30) 8♂♂ 5♀♀ HE

von trockenen Gräsern in den Dünen gekä-schert.

Erstnachweis für die Fauna Europas. *S. turcica* ist bisher nachgewiesen für Nordafrika (Algerien und Tunesien), für den Mittleren Osten (Israel, Jordanien und Saudi-Arabien) und den asiatischen Teil der Türkei (KERZHNER & JOSIFOV 1999). Spätere Funde im Iran erweiterten das Verbreitungsareal (LINNAVUORI 2004) nach Osten, die Funde aus Kreta schließen die bisherige Lücke zwischen Nordafrika und Kleinasien. Nach WAGNER (1970-71) wurde *S. turcica* an *Hyoscyamus muticus* gefunden, diese Art kommt auf Kreta nicht vor (JAHN & SCHÖNFELDER 1995), andere *Hyoscyamus*-Arten wurden an der Fundstelle nicht bemerkt.

*Deraeocoris pallens pallens* (REUTER, 1904)

(21) 1♂ HE

Die Verbreitungslücke zwischen fraglichen Funden aus Sizilien und Sardinien und ge-

sicherten Nachweisen aus dem Nahen und Mittleren Osten wird durch diesen Fund geschlossen. Für Griechenland wurde die Art bereits auf Rhodos (LINNAUJORI 1999) nachgewiesen. Das gefundene Männchen ist im Genitale überprüft, und das linke Paramer stimmt mit der Abbildung in WAGNER (1970-71) überein. Im Vergleich mit *D. punctulatus* (FALL.) und *D. serenus* (DGL. & Sc.) sind bei *D. pallens* die größeren Augen und das deutlich längere, die Breite des Pronotums erreichende, zweite Fühlerglied auffällig. Das gefundene Tier ist im Gegensatz zur Beschreibung bei WAGNER (1970-71) extrem dunkel und der Kopf fast schwarz.

*Deraeocoris serenus* (DOUGLAS & SCOTT, 1868)  
(19) 2♂♂ 1♀ HE / (25) 3♀♀ HE  
(34a) 3♂♂ ST

*Deraeocoris ruber* (LINNAEUS, 1758)  
(04) 2♀♀ HE / (14) 1♂ HE  
(17) 1♀ HE / (20) 1♂ HE  
(26) 1♂ HE

Erstnachweis für Kreta. Diese Art ist im gesamten Mittelmeerraum und in Griechenland häufig und weit verbreitet. Auch für Zypern wurde sie bisher noch nicht nachgewiesen.

*Deraeocoris rutilus* (HERRICH-SCHAEFFER, 1838)  
(07) 1♀ HE / (20) 1♀ HE  
(22) 2♀♀ RI / (24) 1♀ RI  
(26) 2♀♀ HE

Erstnachweis für Kreta. Diese ostmediterrane Art ist in Griechenland weit verbreitet, jedoch nicht häufig.

*Deraeocoris schach* (FABRICIUS, 1781)  
(04) 1♂ 1♀ HE / (07) 1♀ HE  
(14) 2♂♂ 2♀♀ HE / (15) 1♂ HE  
(17) 1♂ HE / (19) 11♀♀ HE  
(22) 3♂♂ 7♀♀ RI / (23) 1♀ HE  
(24) 7♀♀ RI / (25) 1♀ HE  
(26) 3♂♂ 1♀ HE / (31) 1♂ ST  
(33a) 1♀ ZI / (34) 20♂♂ 12♀♀ ST  
(35a) 1♂ 1♀ ZI / (35b) 1♀ ST  
(36) 1♀ ST / (38) 1♂ 1♀ ST  
(42b) 1♂ ST

*Adelphocoris lineolatus* (GOEZE, 1778)  
(30) 2♀♀ HE

*Calocoris nemoralis* (FABRICIUS, 1787)  
(02) 2♀♀ ZI / (27) 2♂♂ 4♀♀ ST

(34) 4♂♂ 5♀♀ ST / (39) 3♂♂ 4♀♀ ZI  
(44b) 1♀ ST

*Closterotomus annulus* (BRULLÉ, 1832)  
(27) 1♂ 1♀ ST / (33c) 1♂ 1♀ ST  
(34b) 2♂♂ 2♀♀ ST / (36) 1♂ 1♀ ST  
(38) 1♀ ST / (42b) 1♂ ST  
(44b) 1♂ 3♀♀ ST

*Closterotomus histrio histrio* (REUTER, 1877)  
(Abb. 7)

(04) 1♂ 5♀♀ HE / (22) 1♀ RI  
(27) 1♂ 2♀♀ ST / (34a) 1♂ ST  
(35b) 1♀ ST / (36) 3♂♂ 3♀♀ ST  
(38) 1♀ ST / (46) 1♀ ZI

Ostmediterrane Art, die auf Kreta sehr häufig anzutreffen ist.

*Closterotomus krueperi* (REUTER, 1880)  
(04) 1♀ HE / (19) 4♂♂ 2♀♀ HE  
(30) 1♀ HE

Für diese ostmediterrane Art existieren nur alte Nachweise. Sie wurde in der intensiven Sammelperiode ab 1983 nicht nachgewiesen.

*Closterotomus norwegicus* (GMELIN, 1790)  
(04) 1♀ HE / (27) 3♂♂ 6♀♀ ST  
(34a) 2♂♂ 1♀ ST / (34b) 1♂ 1♀ ST  
(36) 1♂ 1♀ ST / (38) 2♂♂ 2♀♀ ST  
(42b) 1♂ ST

*Closterotomus putoni* (HORVÁTH, 1888)  
(04) 2♂♂ HE / (19) 1♂ HE  
(27) 1♂ 4♀♀ ST / (38) 2♂♂ 1♀ ST

Die Art wurde aus Israel beschrieben, in Kleinasien gefunden und auf Kreta neu für Europa durch HEISS et al. (1993) nachgewiesen. Inzwischen wurde sie auch in Jordanien und im Libanon gefunden (AUKEMA et al. 2013). Die Determination ist durch die Präparation der Genitalien abgesichert.

*Closterotomus trivialis* (A. COSTA, 1853)  
(20) 1♀ HE / (27) 6♂♂ 3♀♀ ST  
(34b) 1♂ 2♀♀ ST / (44b) 1♂ 2♀♀ ST

*Cyphodema instabilis* (LUCAS, 1849)  
(04) 3♂♂ 3♀♀ HE / (26) 1♀ HE  
(34a) 1♀ ST

*Dionconotus confluens creticus* HEISS, 1984  
(34b) 7♂♂ 6♀♀ ST / (33) 4♂♂ 1♀ ST  
Endemische Unterart für Kreta, sie lebt an *Asphodelus ramosus* (HEISS 1984).



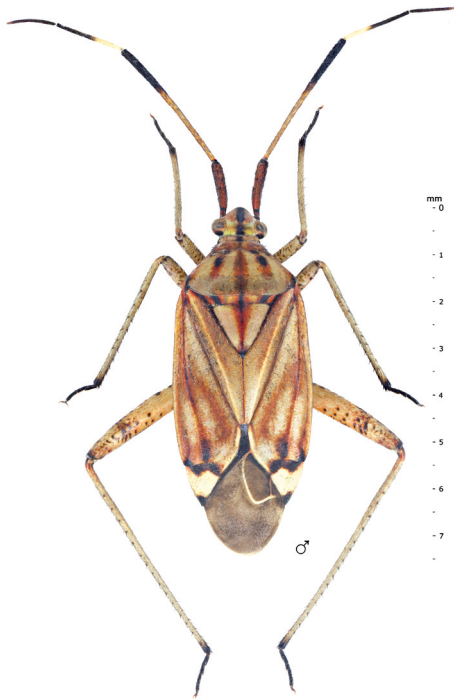


Abbildung 7. *Closterotomus histrio histrio*-Männchen aus Angarathou. Diese ostmediterrane Art ist in Kreta sehr häufig. – Foto: G. STRAUSS.

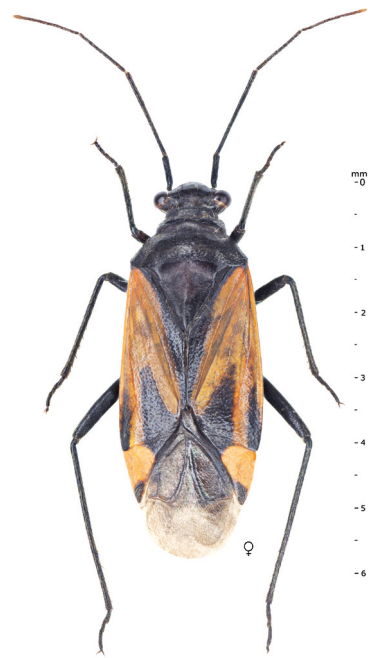


Abbildung 8. *Dionconotus parnisanus*-Weibchen aus Myrtos. Aus Europa bisher nur aus Attika in Griechenland bekannt. – Foto: G. STRAUSS.

*Dionconotus neglectus neglectus* (FABRICIUS, 1798)

(27) 2♂♂ 2♀♀ST / (34b) 1♂ 1♀ ST  
(33c) 1♂ 4♀♀ST / (35b) 1♀ ST

Erstnachweis für Kreta. Die Nominatart ist hauptsächlich im östlichen Mittelmeergebiet und im Mittleren Osten verbreitet, die ssp. *major* auf Kreta, Zypern und Südgriechenland (KERZHNER & JOSIFOV 1999). Da beide Unterarten nun auch auf Kreta sympatrisch vorkommen, spricht dies dafür, beide Taxa als Formen einer Art oder als eigene Arten aufzufassen. Eine endgültige Klärung steht hier aus.

*Dionconotus parnisanus* HOBERLANDT, 1945 (Abb. 8)

(42b) 1♀ ST

Erstnachweis für Kreta. Ein weiteres Tier (♂) wurde bereits von R. KÖSTLIN im Mai 1979 bei Réthymnon gefunden (CH. RIEGER, persönliche Mitteilung). Die Art ist nach Tieren aus Griechenland (Attika) beschrieben worden und auch aus Anatolien bekannt (WAGNER 1970-71).

*Horistus (Horistus) infuscatus* (BRULLÉ, 1832) (02) 2♀♀ZI

*Liocoris tripustulatus* (FABRICIUS, 1781)

(27) 1♀ ST / (34a) 1♀ ST  
(34b) 1♀ ST

*Lygus italicus* WAGNER, 1950

(12) 1♀ HE / (19) 2♀♀HE

*Orthops campestris* (LINNAEUS, 1758)

(34) 1♀ ST

Erstnachweis für Kreta. Diese Art ist im gesamten Mittelmeerraum, mit Ausnahme Zyperns, und auch in Griechenland verbreitet und häufig.

*Orthops kalmii* (LINNAEUS, 1758)

(18) 1♀ HE / (22) 1♂ RI  
(26) 1♂ HE

*Phytocoris parvuloides* WAGNER, 1961

(22) 1♂ RI

Endemische Art für Kreta, lebt an *Cupressus*-Arten.

*Phytocoris crux* WAGNER, 1959

(19) 2♀♀ HE / (22) 2♂♂ RI  
 (25) 2♂♂ HE

Galt zunächst ebenfalls als endemisch für Kreta, wurde inzwischen auch auf dem Peloponnes (RIEGER 2007) und im asiatischen Teil der Türkei (LODOS et al. 2003) gefunden.

*Phytocoris tridens* WAGNER, 1954 (Abb. 9)

(22) 2♂♂ 7♀♀ RI, det. C. RIEGER

Erstnachweis für Kreta. In Griechenland erst durch RIEGER (2007) nachgewiesen. Die Art ist auf dem Balkan verbreitet und aus dem asiatischen Teil der Türkei, Zypern und dem Nahen und Mittleren Osten bekannt.

*Phytocoris malickyi* RIEGER, 1995

(04) 1♂ HE / (09) 1♂ 1♀ HE  
 (25) 1♀ HE

Erste Tiere dieser Art wurden 1977 und 1978 am Licht gefangen und von RIEGER (1995) als neue Art beschrieben. Unsere Tiere wurden von *Juniperus phoeniceus* geklopft und zunächst nach WAGNER (1970-71) provisorisch für extrem dunkle *P. parvuloides* WGN. gehalten. Die kammförmigen Sklerite beider Arten ähneln sich ein wenig, so dass diese Art eventuell in die Untergattung *Exophytocoris* zu stellen wäre. Beide Arten lassen sich jedoch gut durch die Form des linken Paramers und das bei *P. parvuloides* deutlich kürzere 2. Fühlerglied unterscheiden.

*Phytocoris setiger* REUTER, 1896

(34a) 2♀♀ ST / (44b) 1♂ 2♀♀ ST

*Phytocoris eduardi* KERZHNER & SCHUH, 1998

(04) 2♀♀ HE / (09) 1♂ HE  
 (22) 3♂♂ RI

Die Art wurde bereits 1959 von WAGNER unter dem Namen *P. ruficollis* als endemische Art für Kreta beschrieben. Sie lebt an *Pinus*-Arten, von denen auch die vorliegenden Tiere geklopft wurden.

*Pinalitus cervinus* (HERRICH-SCHAEFFER, 1841)

(04) 1♂ HE / (26) 1♂ 1♀ HE

Die vorliegenden Tiere sind sehr auffällig rot gefärbt, und die Augenbreite übertrifft die Breite des Scheitels. Im Genitale sind sie jedoch eindeutig *P. cervinus* zugehörig. Diese Art scheint sehr variabel zu sein, was sich auch in der Synonymisierung von *P. oleae* (WGN.) mit *P. cervinus* zeigte (RIEGER 2006).

*Stenotus binotatus* (FABRICIUS, 1794)

(18) 1♂ HE

Auch diese im Mittelmeergebiet häufige und verbreitete Art wurde zuvor nur durch HEISS et al. (1993) am Licht nachgewiesen.

*Taylorilygus apicalis* (FIEBER, 1861)

(19) 1♀ HE / (22) 1♂ 2♀♀ RI  
 (24) 1♀ RI / (27) 1♂ ST

*Megaloceroea relicticornis* (GEOFFROY, 1785)

(04) 1♂ HE / (34b) 1♀ ST

Erstnachweis für Kreta. Diese Art ist in Griechenland und im gesamten Mittelmeerraum, mit Ausnahme Zyperns, verbreitet und häufig. Sie lebt an Gräsern.

*Trigonotylus pulchellus* (HAHN, 1834)

(28) 1♂ HE (vid. C. RIEGER)

Dem Tier fehlt die typische rote Längsstreifung und ist daher der f. *wagneri* STICHEL, 1957 zuzuordnen. Die Determination ist durch die Präparation des Genitales abgesichert.

*Dimorphocoris lateralis* REUTER, 1901

(34b) 1♀ ST

*Halticus luteicollis* (PANZER, 1804)

(38) 1♂ 1♀ ST

Erstnachweis für Kreta. Auch diese Art ist im gesamten Mittelmeergebiet, mit Ausnahme Zyperns, häufig und verbreitet.

*Orthocephalus saltator* (HAHN, 1835)

(33c) 8♂♂ 3♀♀ ST

Die Tiere wurden, wie die bisherigen Funde von Kreta als *O. parvulus* RT. determiniert. Diese ostmediterranean verbreitete Art wurde mit *O. saltator* synonymisiert (NAMJATOVA & KONSTANTINOV 2009). Da *O. parvulus* und *O. saltator* sympatrisch vorkommen und deutliche Unterschiede in Größe, Färbung, in verschiedenen Proportionen und auch geringe Unterschiede im männlichen Genitale bestehen, bleibt abzuwarten, ob diese Synonymisierung Bestand hat.

*Brachynotocoris cypricus cypricus* WAGNER, 1961

(22) 3♂♂ 3♀♀ RI

Die Art wurde aus Zypern beschrieben und später im Irak, Israel und in Jordanien gefunden (KERZHNER & JOSIFOV 1999). In Griechenland wurde sie zuerst auf dem Peloponnes (LINNAVUORI 1999) und später auch auf Kreta (KMENT et al. 2005) nachgewiesen.

*Orthotylus tenellus tenellus* (FALLÉN, 1807)

(27) 1♂ 2♀♀ ST

Erstnachweis für Kreta. Die Art lebt an *Quercus* und ist auch aus Griechenland bekannt.*Orthotylus virescens* (DOUGLAS & SCOTT, 1865)

(34b) 8♀♀ ST / (38) 1♂ ST

(44b) 2♂♂ 2♀♀ ST

*Orthotylus mariagratae* CARAPEZZA, 1984

(07) 4♂♂ 2♀♀ HE / (25) 2♂♂ HE

jeweils von niedriger Vegetation am Wegrand geklopft.

Endemische Art für Kreta von der die Wirtspflanze noch nicht bekannt ist.

*Platycranus (Platycranus) erberi* FIEBER, 1870

(20) 2♂♂ 2♀♀ HE

von *Spartium junceum* geklopft.

Zuvor für Kreta nur von HEISS et al. (1993) am Licht nachgewiesen.

*Pilophorus simulans* JOSIFOV, 1989

(07) 3♀♀ HE

von *Quercus ilex* geklopftErstnachweis für Griechenland. Diese bevorzugt an *Quercus* lebende Art kommt mit Ausnahme von Nordafrika und Zypern im gesamten Mittelmeerraum vor und ist auch aus der Türkei bekannt.*Hallodapus concolor* (REUTER, 1890)

(25) 1♂ HE / (30) 1♀ HE

Zuvor wurde die in trocken-heißen Grassteppen lebende Art für Kreta nur von HEISS et al. (1993) am Licht nachgewiesen. Die Art kommt in Europa nur auf Kreta und in Südwestrussland vor. Weitere Fundorte liegen in Tunesien und auf Zypern.

*Mimocoris rugicollis* (A. COSTA, 1853)

(09) 1♂ 1♀ HE / (19) 3♂♂ 2♀♀ HE

(20) 2♀♀ HE

Zuvor für Kreta nur von HEISS et al. (1993) am Licht nachgewiesen.

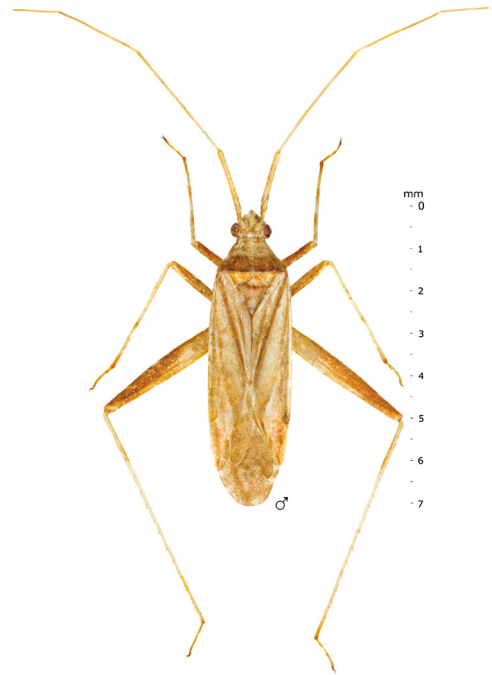
*Amblytulus brevicollis* FIEBER, 1858

(42b) 5♂♂ 4♀♀ ST

*Amblytulus nasutus* (KIRSCHBAUM, 1856)

(34b) 1♀ ST

Erstnachweis für Kreta. Diese an Gräsern lebende Art ist im gesamten Mittelmeerraum und auch in Griechenland verbreitet und häufig. Ausnahme ist Zypern.

Abbildung 9. *Phytocoris tridens*-Männchen aus Damnoni bei Plakias. Neu für Kreta. – Foto: G. STRAUSS.*Campylomma oertzenii* REUTER, 1888

(09) 2♂♂ 3♀♀ HE / (25) 1♂ HE

(28) 1♂ 4♀♀ HE

*C. simillimum* siehe Nachtrag S. 111/112.*Campylomma verbasci* (MEYER-DÜR, 1843)

(19) 1♂ 2♀♀ HE / (31) 1♂ 1♀ ST

Diese an *Verbascum* lebende Art wurde seit 1983 nicht mehr für Kreta nachgewiesen.*Harpocera hellenica* REUTER, 1876 (Abb. 10)

(33b) 2♂♂ 2♀♀ ST / (34b) 2♂♂ 4♀♀ ST

(37) 2♀♀ ST / (41) 10♂♂ 10♀♀ ST

(42b) 1♀ ST / (44b) 1♂ 1♀ ST

alle Tiere von *Quercus coccifera* geklopft.*H. hellenica* unterscheidet sich vom in ganz Europa vorkommenden *H. thoracica* (FALL.) durch ein deutlich kürzeres und nur wenig gekrümmtes 3. Fühlerglied. Beide Arten leben an *Quercus* und kommen gemeinsam auf der Balkanhalbinsel und in der Türkei vor. *H. hellenica* wurde zuvor auf Kreta mehrfach nachgewiesen, *H. thoracica* ist von Kreta noch nicht bekannt.

*Heterocapillus perpusillus* (WAGNER, 1960)  
(Abb. 11)

(19) 3♂♂ 3♀♀ HE (det. C. RIEGER)  
Erstnachweis für Griechenland. Die Art ist bisher aus Spanien, Italien und von Korsika bekannt. Sie ist allerdings zuvor schon vom Peloponnes (1992) und aus Thrakien (1999) bekannt geworden (GÜNTHER und RIEGER, persönliche Mitteilung). Im Vergleich mit *H. nitidus* (Hv.) finden sich neben Unterschieden in der Größe und in den Fühlerproportionen auch Unterschiede in der Form der Vesikae (Abb. 12)

*Lepidargyrus ancorifer* (FIEBER, 1858)  
(Abb. 13 links)

(04) 5♂♂ 5♀♀ HE / (14) 5♂♂ 6♀♀ HE  
(15) 1♀ HE / (16) 1♂ 1♀ RI  
(17) 1♀ HE / (19) 3♂♂ HE  
(22) 1♂ 4♀♀ RI / (26) 1♂ 6♀♀ HE  
(33b) 1♂ ST / (34a) 6♂♂ 8♀♀ ST  
(39) 3♂♂ ZI / (42a) 1♂ 1♀ ST  
(42b) 1♂ ST

Unsere Funde legen nahe, dass diese Art, die zuvor erst von HEISS et al. (1993) am Licht nachgewiesen wurde, auf Kreta weit verbreitet und häufig ist. An den obigen Fundorten waren jeweils große Individuenzahlen vorhanden. Wie bereits von DRAPOLYUK (1993) ausgeführt, lassen sich die Tiere nur im männlichen Genitale von *L. syriacus* unterscheiden (Abb. 13). Alle Männchen wurden daher nach der Form der Vesika-Spitze determiniert, und die Weibchen wurden nur bei ausschließlichem Vorhandensein einer der beiden Arten zugeordnet. Auf Kreta sind die Männchen von *L. ancorifer* mit einer Körperlänge von 3.0 bis 3.5 mm etwas kleiner als die Männchen von *L. syriacus* (3,5 bis 3,9 mm).

*Lepidargyrus syriacus* (WAGNER, 1956)  
(Abb. 13 rechts und 14)

(19) 10♂♂ HE / (25) 2♂♂ 2♀♀ HE  
(31) 1♂ 2♀♀ ST / (33b) 1♂ ST  
(34a) 11♂♂ 4♀♀ ST / (36) 1♂ ST  
(38) 3♂♂ 3♀♀ ST / (42b) 1♂ ST  
(45) 2♂♂ 3♀♀ ST

Erstnachweis für Kreta. Die Art scheint wie ihre Schwesterart *L. ancorifer* auf Kreta ebenfalls sehr weit verbreitet und häufig zu sein. In Europa sonst nur noch von der Insel Rhodos und aus der Ukraine bekannt, in Kleinasien jedoch häufig und verbreitet. Auch hier wurden die Weibchen nur bei ausschließlichem Vorhandensein einer der beiden Arten zugeordnet.

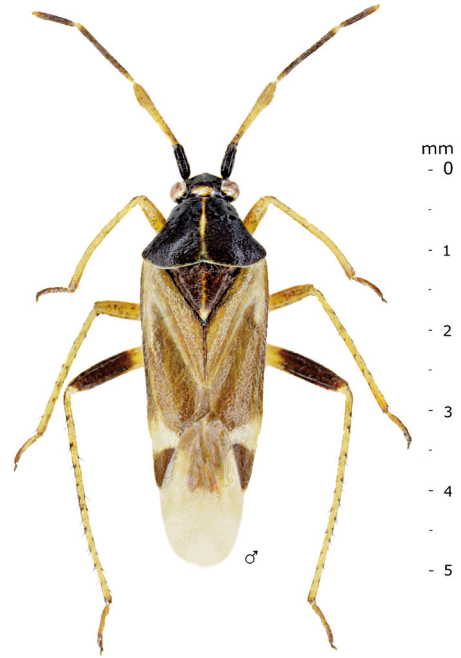


Abbildung 10. *Harpocera hellenica*-Männchen aus Kera Kardiotissas. Das Tier wurde von *Quercus coccifera* geklopft. – Foto: G. STRAUSS.

*Macrotylus atricapillus* (SCOTT, 1872)  
(19) 2♀♀ HE

*Macrotylus bipunctatus* REUTER, 1879  
(34b) 12♂♂ 5♀♀ ST

*Macrotylus soosi* JOSIFOV, 1962

(27) 2♂♂ 2♀♀ ST / (31) 1♀ ST  
(33b) 3♂♂ 1♀ ST / (34a) 2♂♂ ST  
(35b) 5♂♂ 3♀♀ ST / (36) 1♂ 1♀ ST  
(42a) 5♂♂ 10♀♀ ST / (42b) 1♀ ST

Endemische Art für Kreta, sie lebt an *Salvia*-Arten (HEISS, 1984).

*Malacotes abeillei* RIBAUT, 1932

(04) 3♀♀ HE / (19) 1♀ HE  
(20) 1♀ HE / (22) 2♂♂ 2♀♀ RI  
(24) 1♂ 2♀♀ RI / (25) 1♀ HE  
(26) 2♂♂ 2♀♀ HE / (27) 4♂♂ 4♀♀ ST  
(34a) 8♂♂ 6♀♀ ST / (36) 4♂♂ 4♀♀ ST

In Europa bisher vor allem von Kreta, aber auch aus Südfrankreich und von Sizilien bekannt. Neuere Funde stammen vom Peloponnes (RIE-



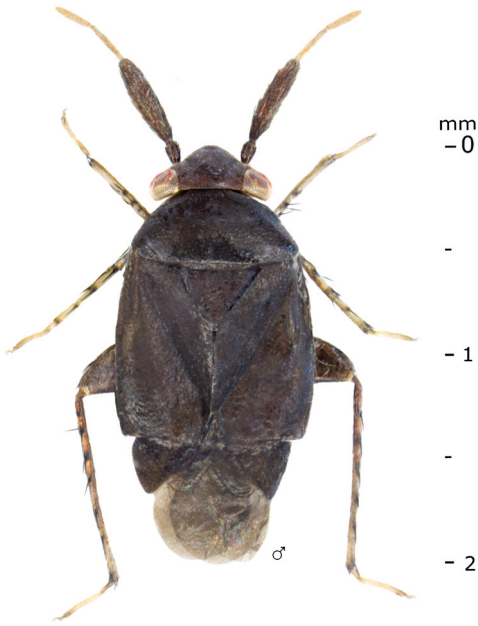


Abbildung 11. *Heterocapillus perpusillus*-Männchen aus Plakias. Erstnachweis für Griechenland. – Foto: G. STRAUSS.

GER 2007). Einzelne der gefundenen Männchen wiesen keine der sonst typischen dunklen fleckförmigen Schattierungen der Deckflügel auf, waren jedoch in der Form der Vesika eindeutig zuzuordnen.

*Maurodactylus fulvus* (REUTER, 1904)  
 (27) 4♂♂ 4♀♀ST / (34b) 14♂♂ 11♀♀ST  
 (42b) 1♂ ST

Die Art wurde nach Tieren von Kreta beschrieben und galt als endemisch. Inzwischen wurde sie auch auf Zypern nachgewiesen (KONSTANTINOV & NAMYATOVA 2008).

*Orthonotus creticus* WAGNER, 1974  
 (19) 1♀ HE  
 Endemische Art für Kreta, sie soll an *Parietaria*- und *Euphorbia*-Arten leben (WAGNER, 1975). Von HEISS (1984) wurde die Art unter *Ballota* gefunden.

*Orthonotus fraudatrix* (REUTER, 1904)  
 (34a) 1♂ 3♀♀ST / (35b) 1♂ 1♀ ST  
 (38) 2♂♂ 6♀♀ST

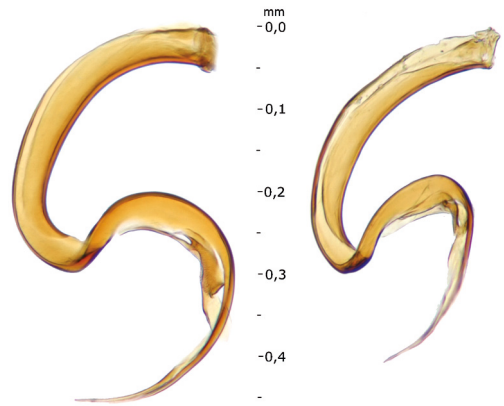


Abbildung 12. Vesikae von *Heterocapillus nitidus* aus Katalonien (links) und *H. perpusillus* aus Thrakien (rechts). – Foto: C. RIEGER.

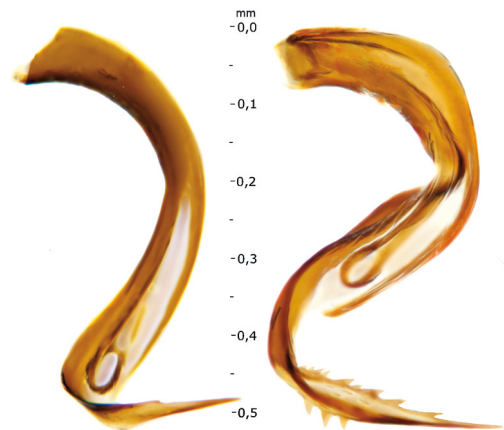


Abbildung 13. Vesikae von *Lepidargyrus ancorifer* (links) und *L. syriacus* (rechts) aus Kreta. Die Unterschiede sind besonders deutlich in der Form der Vesikaspitzen. – Foto: G. STRAUSS.

*Pachyxyphus lineellus* (Mulsant & Rey, 1852)

(20) 1♀ HE / (34a) 3♂♂ 6♀♀ ST  
 (34b) 4♂♂ 2♀♀ ST / (35b) 2♂♂ 2♀♀ ST  
 (36) 1♂ 1♀ ST / (37) 2♀♀ ST

*Placochilus seladonicus mediterraneus* Josifov, 1969

(26) 3♂♂ HE / (36) 1♂ 4♀♀ ST  
 Zuvor für Kreta nur von Heiss et al. (1993) am Licht nachgewiesen.

*Plagiognathus bipunctatus* Reuter, 1883

(19) 6♂♂ 5♀♀ HE  
 Zuvor für Kreta nur von Heiss et al. (1993) am Licht nachgewiesen. Die Männchen wurden nach der Form der Vesikae zugeordnet. Der schwarze Punkt distal der Membranzellen war bei allen Tieren, obwohl diese nicht frisch gehäutet waren, kaum erkennbar.

*Plagiognathus fulvipennis* (Kirschbaum, 1856)

(04) 2♂♂ 6♀♀ HE / (14) 1♀ HE  
 (20) 2♀♀ HE / (26) 1♂ 1♀ HE  
 (42b) 2♂♂ 1♀ ST

Zuvor für Kreta nur von Heiss et al. (1993) am Licht nachgewiesen.

*Pleuroxonotus longicornis* (Reuter, 1900)

(26) 1♀ HE

Zuvor für Kreta nur von Heiss et al. (1993) am Licht nachgewiesen. Die Art kommt in Europa nur auf Kreta vor, ist aber in Nordafrika und in Kleinasien verbreitet. Nach Linnavuori (1999) überschätzte Wagner (1977) die Unterschiede zwischen *P. longicornis* und *P. longirostris* (Wgn.), speziell in der graphischen Darstellung der Tarsen. Die Männchen lassen sich sehr gut nach Linnavuori (1999) determinieren, vor allem sind die größeren Augen bei *P. longicornis* auffällig. Die Vesikae in Wagner (1975) sind fehlerhaft abgebildet, Linnavuori (1999) gibt dazu eine realistischere Abbildung.

*Psallus varians cornutus* Wagner, 1943

(04) 5♂♂ 8♀♀ HE / (09) 4♀♀ HE  
 (26) 2♂♂ 6♀♀ HE / (34a) 5♂♂ 5♀♀ ST  
 (34b) 1♂ 1♀ ST / (36) 1♂ 1♀ ST  
 (37) 1♂ 1♀ ST / (41) 1♂ ST  
 (42b) 1♂ ST / (44b) 1♂ 1♀ ST

*Thermocoris muniteri* Puton, 1875

(33c) 11♂♂ 8♀♀ ST

*Tragiscocoris fieberi* (Fieber, 1858)

(44b) 3♂♂ ST

*Tuponia brevisrostris* Reuter, 1883

(30) 1♂ HE / (47) 1♂ RI  
 Erstnachweis für Kreta, in Griechenland wurde die Art erst kurz zuvor nachgewiesen (Rieger 2007). Sie lebt, wie alle anderen *Tuponia*-Arten, an *Tamarix*. Sie war bisher aus Mittel- und Westeuropa, aus dem europäischen und asiatischen Teil der Türkei, Zypern, aber auch aus Nordafrika bekannt. Das Rostrum der Tiere erreicht gerade die Vorderhüften. Die Vesikae der Männchen sind sehr lang und zeigen gute Übereinstimmung mit mitteleuropäischen Exemplaren.

*Tuponia hippophaes* (Fieber, 1861)

(19) 1♂ 4♀♀ HE / (28) 6♂♂ 6♀♀ HE  
 (47) 2♀♀ RI

*Tuponia mixticolor* (A. Costa, 1862)

(19) 3♂♂ 1♀ HE / (28) 2♂♂ 6♀♀ HE  
 (30) 1♂ HE / (31) 1♂ 2♀♀ ST  
 (45) 1♂ ST

**Lygaeidae***Arocatus longiceps* Stål, 1872

(25) 4♀♀ HE

*Horvathiolus superbus* (Pollich, 1781)

(06) 1♀ RI / (34b) 1♂ 1♀ ST

*Lygaeosoma sardeum sardeum* Spinola, 1837

(22) 2♂♂ RI / (33b) 1♀ ST

*Lygaeosoma sardeum erythropterum* (Puton, 1876)

(30) 1♂ 1♀ HE

Die beiden Tiere haben rötlich-braun gefärbte Tergite und Paratergite, aber eine nur sehr schwach rötlich tendierende Färbung der Deckflügel und des Pronotums. Der mediale proximale helle Fleck des Pronotums ist gleich groß wie beim typischen *erythropterum* aus der Türkei. Dieses Merkmal wird neben der Färbung zur Trennung der beiden Formen von Péricart (1998a) herangezogen. Die intermediären Merkmale der beiden Tiere zwischen den beiden Unterarten unterstützen die Ansicht von Péricart (1998a), dass die Unterschiede zwischen beiden Taxa eher auf der Ebene von Varietäten einer Art angesiedelt sind. Insgesamt ist der Status der Subspezies umstritten, da beide Formen sympatrisch vorkommen und auch Péricart (1998a) auf das Vorkommen intermediärer Exemplare hinweist. Das Vorkommen der f. *erythropterum* auf den griechischen Inseln, namentlich auch



Abbildung 14. *Lepidargyrus syriacus* aus Katalagari bei Archanes. Die Art war bisher in Griechenland nur von Rhodos bekannt. – Foto: G. STRAUSS.

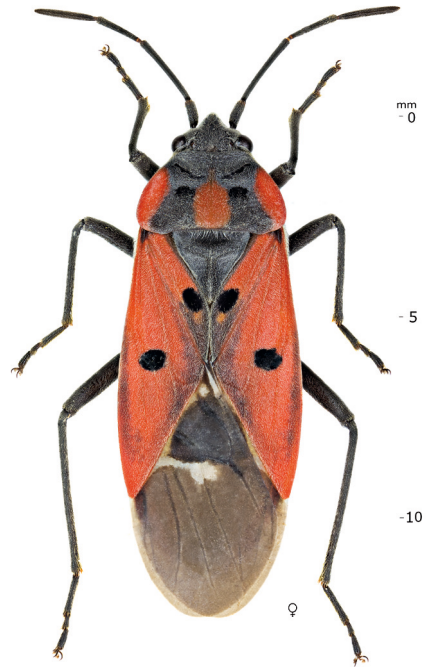


Abbildung 15. *Lygaeus creticus*-Männchen aus der Rouva-Schlucht bei Zaros. Die Art ist typisch für die Schluchten Kretas. – Foto: G. STRAUSS.

Kreta, wird von ihm ausdrücklich erwähnt. RIEGER (1995) meldet beide als verschiedene Spezies von Santorin.

*Lygaeus creticus* LUCAS, 1854  
(Abb. 15)

(26) 4♂♂ HE / (32b) 6♂♂ 1♀ ST  
Die Art ist von Afghanistan über die Balkanhalbinsel bis nach Italien verbreitet und in den Schluchten Kretas häufig anzutreffen.

*Lygaeus equestris* (LINNAEUS, 1758)

(01) 1♂ 1♀ ZI / (04) 1♀ HE  
(06) 2♂♂ 2♀♀ RI / (09) 1♀ HE  
(16) 1♂ RI / (22) 1♂ 1♀ RI  
(26) 3♀♀ HE / (40) 1♀ ZI  
(46) 1♀ ZI

*Spilostethus pandurus* (SCOPOLI, 1763)

(02) 1♂ ZI / (04) 1♂ HE  
(26) 2♂♂ HE / (32b) 1♂ 1♀ ST  
(32a) 1♂ 1♀ ZI / (33c) 2♂♂ 1♀ ST  
(34a) 1♂ 1♀ ST / (34a) 2♂♂ 1♀ ST  
(34b) 1♀ ST / (36) 1♂ ST

(38) 1♂ ST / (39) 1♂ ZI  
(41) 1♂ 1♀ ST

*Spilostethus saxatilis* (SCOPOLI, 1763)  
(37) 1♀ ST

*Nysius graminicola graminicola* (KOLENATI, 1845)

(05) 2♂♂ 4♀♀ RI / (14) 3♂♂ 1♀ HE  
(19) 1♀ HE / (22) 4♂♂ 15♀♀ RI  
(25) 1♂ HE / (26) 3♀♀ HE  
(30) 2♂♂ 2♀♀ HE

*Nysius immunis* (WALKER, 1872)

(19) 1♂ HE

*Nysius senecionis* (SCHILLING, 1829)

(25) 1♂ HE  
Erstnachweis für Kreta. Die Art ist aus Griechenland und aus fast allen europäischen Ländern sowie aus Nordafrika bekannt.

*Orsillus maculatus* (FIEBER, 1861)

(04) 2♂♂ 2♀♀ HE / (09) 2♀♀ HE  
(26) 2♂♂ 1♀ HE / (36) 2♀♀ ST

*Orsillus reyi* PUTON, 1871 (Abb. 16)  
(32b) 12♂♂ 2♀♀ ST / (33c) 2♂♂ 1♀ ST  
(44b) 1♂ 1♀ ST

*Henestaris laticeps laticeps* (CURTIS, 1836)  
(22) 1♂ 1♀ RI

*Geocoris (Geocoris) arenarius* (JAKOVLEV, 1867)  
(22) 1♀ RI

*Geocoris lineola* (RAMBUR, 1839)  
(Abb. 17)  
(22) 1♂ 2♀♀ RI

*Geocoris megacephalus* (ROSSI, 1790)  
(34a) 2♂♂ 5♀♀ ST / (34b) 1♂ ST  
Vorher nur durch PÉRICART (1998a) für Kreta  
nachgewiesen.

*Geocoris pallidipennis pallidipennis* (A. COSTA,  
1843)  
(22) 1♂ RI

*Geocoris pubescens* (JAKOVLEV, 1871)  
(22) 2♂♂ 2♀♀ RI / (28) 1♂ 1♀ HE

*Artheneis wagneri* RIBES, 1972  
(28) 1♂ HE, von *Tamarix* geklopft.  
PÉRICART (1998a) determinierte einen Teil der  
von HEISS & GÜNTHER (1986) gesammelten Ex-  
emplare als *A. wagneri*. Die meisten *Artheneis*-  
Arten leben an *Tamarix*.

*Cymophyes ochroleuca* FIEBER, 1870  
(34a) 6♂♂ 6♀♀ ST

*Heterogaster urticae* (FABRICIUS, 1775)  
(09) 1♂ 1♀ HE / (38) 1♂ ST  
(40) 1♂ ZI

*Platyplax inermis* (RAMBUR, 1839)  
(06) 1♂ RI

*Brachyplax tenuis* (MULSANT & REY, 1852)  
(26) 1♂ HE / (34) 1♂ 1♀ ST

*Macroplax fasciata* (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)  
(26) 1♀ HE / (27) 1♀ ST  
(34a) 3♂♂ 1♀ ST / (34b) 1♀ ST  
(44b) 1♀ ST

*Oxycarenus hyalinipennis* (A. COSTA, 1843)  
(06) 2♂♂ 2♀♀ RI / (16) 6♂♂ 2♀♀ RI  
(22) 4♂♂ 4♀ RI / (25) 2♂♂ 1♀ HE

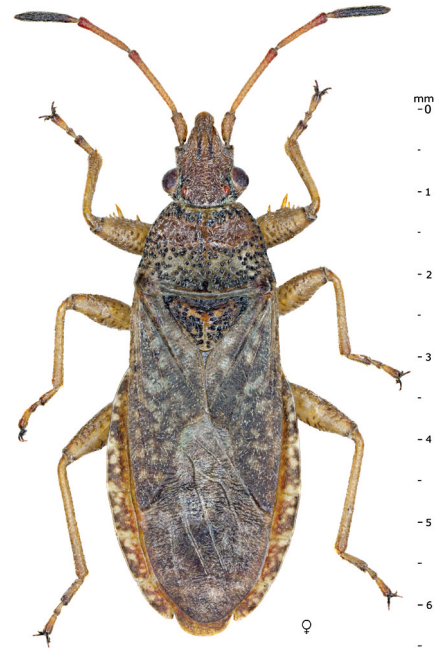


Abbildung 16. *Orsillus reyi*-Weibchen aus der Rouvaschlucht bei Zaros. Die an Koniferen lebende Art ist im gesamten Mittelmeergebiet verbreitet – Foto: G. STRAUSS.

(26) 2♀♀ HE / (34a) 1♂ ST  
(34b) 1♂ 2♀♀ ST / (36) 1♀ ST

*Emblethis angustus* HORVÁTH, 1878  
(22) 8♂♂ 10♀♀ RI, det. C. RIEGER.

*Emblethis denticollis* HORVÁTH, 1878  
(22) 1♂ RI

*Emblethis griseus* (WOLFF, 1802)  
(22) 2♂♂ 3♀♀ RI / (34b) 1♂ 1♀ ST

*Emblethis robustus* JOSIFOV, 1965  
(34b) 1♂ ST  
Die Art kommt nur auf Kreta und Zypern vor.

*Emblethis verbasci* (FABRICIUS, 1803)  
(33c) 1♂ 2♀♀ ST  
Erstnachweis für Kreta. Nach PÉRICART (1998c) erreicht die Art auf dem Peloponnes in Griechenland die südliche Verbreitungsgrenze, er gibt jedoch auch Funde für Kleinasien an. Von



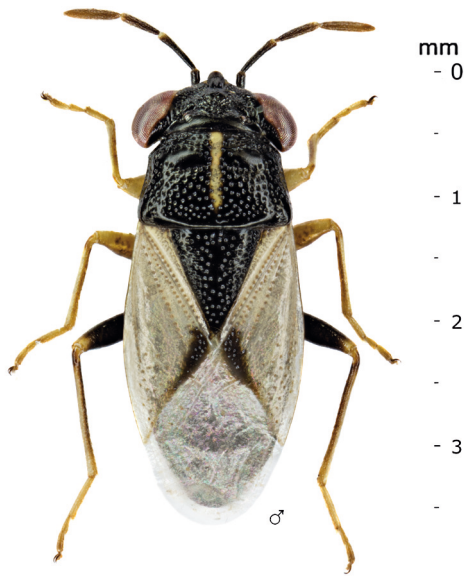


Abbildung 17. *Geocoris lineola*-Männchen aus Damnioni bei Plakias. Die im gesamten Mittelmeergebiet verbreitete Art lebt am Boden und saugt an Samen. – Foto: G. STRAUSS.

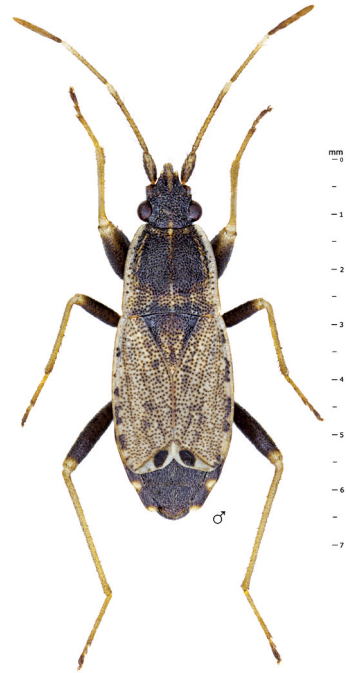


Abbildung 18. *Ischnopeza hirticornis*-Männchen aus Katalagari (Archanes). Die Art ist typisch für trocken-heiße Biotope auf Kreta. – Foto: G. STRAUSS.

*E. angustus*, *duplicatus* und *proximus* ist die Art nur im männlichen Genitale zu unterscheiden.

*Ischnopeza hirticornis* (HERRICH-SCHAEFFER, 1850) (Abb. 18)

(02) 1♀ ZI / (22) 1♂ RI  
(34a) 24♂♂ 13♀♀ST / (35b) 1♂ ST

Diese Art ist typisch für trocken-heiße steinige Biotope auf Kreta, in denen sich die Tiere sehr flink bewegen (PÉRICART 1998b).

*Trapezonotus ullrichi* (FIEBER, 1837)  
(22) 1♂ RI / (33c) 1♂ 1♀ ST

*Lethaeus cribratissimus* (STÄL, 1859)  
(22) 2♀♀RI

*Lethaeus nitidus* (DOUGLAS & SCOTT, 1868)  
(19) 1♂ HE

*Megalonotus colon* PUTON, 1874  
(22) 1♂ 4♀♀RI / (34b) 1♀ ST

*Megalonotus praetextatus* (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)  
(34b) 1♀ ST

*Piezoscelis staphylinus* (RAMBUR, 1839)  
(22) 1♂ RI

Erstnachweis für Kreta. Die Art ist atlanto-mediterran verbreitet und von mehreren Fundorten in Griechenland bekannt (PÉRICART 1998c).

*Paromius gracilis* (RAMBUR, 1839) (Abb. 19)  
(22) 6♂♂ 10♀♀RI / (25) 3♂♂ 6♀♀HE  
(31) 1♂ 1♀ ST

*Aellopus atratus* (GOEZE, 1778)  
(22) 2♂♂ 10♀♀RI

Bei drei Weibchen erreichte das Rostrum die Mesocoxen, wobei allerdings das zweite und dritte Rostralglied gleich lang waren. Einige Weibchen waren mit 10 mm Körperlänge ungewöhnlich groß. Bei allen Tieren hatten die Fühler weniger als die Hälfte der Körperlänge, und das 2. Fühlerglied erreichte maximal 70 %

der Kopfbreite. Um nicht das Vorkommen des sehr ähnlichen *Aellopideus nigratus* SEID. zu übersehen, wurden daraufhin die Männchen im Genitale überprüft. Diese erwiesen sich klar als *Aellopus atratus*.

*Beosus maritimus* (SCOPOLI, 1763)  
(04) 1♀ HE / (22) 4♀♀ RI  
(28) 1♀ HE

*Liolobus walkeri* (SAUNDERS, 1876)  
(34a) 2♂♂ 2♀♀ ST / (34b) 4♀♀ ST

*Xanthochilus minusculus* (REUTER, 1885)  
(22) 5♂♂ 7♀♀ RI

*Xanthochilus saturnius* (ROSSI, 1790)  
(22) 1♂ 1♀ RI / (34b) 1♂ 2♀♀ ST

*Hyalochilus ovatulus* (A. COSTA, 1853)  
(25) 1♂ HE / (34a) 11♂♂ 17♀♀ ST

*Stygnocoris faustus* HORVÁTH, 1888  
(06) 1♀ RI / (22) 1♂ RI

### Berytidae

*Neides aduncus* FIEBER, 1859  
(34a) 1♂ ST / (15) 1♀ HE

*Berytinus hirticornis pilipes* (PUTON, 1875)  
(34a) 2♂♂ 1♀ ST

*Berytinus montivagus* (MEYER-DÜR, 1841)  
(25) 1♀ HE / (34a) 1♂ ST

*Berytinus setipennis* (SAUNDERS, 1876)  
(22) 1♀ RI

*Berytinus striola* (FERRARI, 1874)  
(34a) 1♂ ST / (34b) 1♀ ST

*Gampsocoris punctipes punctipes* (GERMAR, 1822)  
(26) 1♂ 1♀ HE / (33b) 3♂♂ 2♀♀ ST  
(34a) 2♀♀ ST

Zuvor nur durch CARAPEZZA (1990) nachgewiesen. Die Männchen wurden im Genitale überprüft, um eine Verwechslung mit *G. culicinus eckerleini* JOS., der auf Kreta anscheinend mit hellen Pronotalschwielen vorkommt (HEISS, 1983), zu vermeiden.

*Metacanthus annulosus* (FIEBER, 1859)  
(19) 1♂ HE

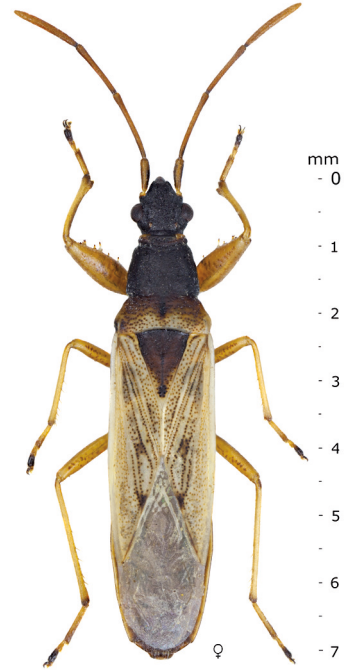


Abbildung 19. *Paromius gracilis*-Männchen aus Phaietos. Die an Gräsern lebende Art ist im gesamten Mittelmeergebiet verbreitet und auf Kreta sehr häufig. – Foto: G. STRAUSS.

Von dieser Art gibt es nur historische Nachweise für Kreta.

### Pyrrhocoridae

*Pyrrhocoris apterus* (LINNAEUS, 1758)  
(22) 1♂ 1♀ RI

*Scantius aegyptius rossii* CARAPEZZA, KERZHNER & RIEGER, 1999

(05) 1♀ RI / (06) 1♀ RI  
(16) 2♀♀ RI / (22) 1♀ RI  
(27) 1♀ ST / (34a) 1♂ 3♀♀ ST  
(36) 4♀♀ ST

Alle Tiere sind im Genitale überprüft, da auf Kreta ein Vorkommen der ssp. *aegyptius* möglich wäre. Einzig das Tier von Sellia weist einen etwas tieferen Einschnitt im ersten Gonocoxiten auf und würde nach CARAPEZZA et al. (1999) als intermediär zwischen den beiden ssp. gelten.

### Stenocephalidae

*Dicranocephalus marginicollis* (PUTON, 1881)  
(22) 2♀♀ RI

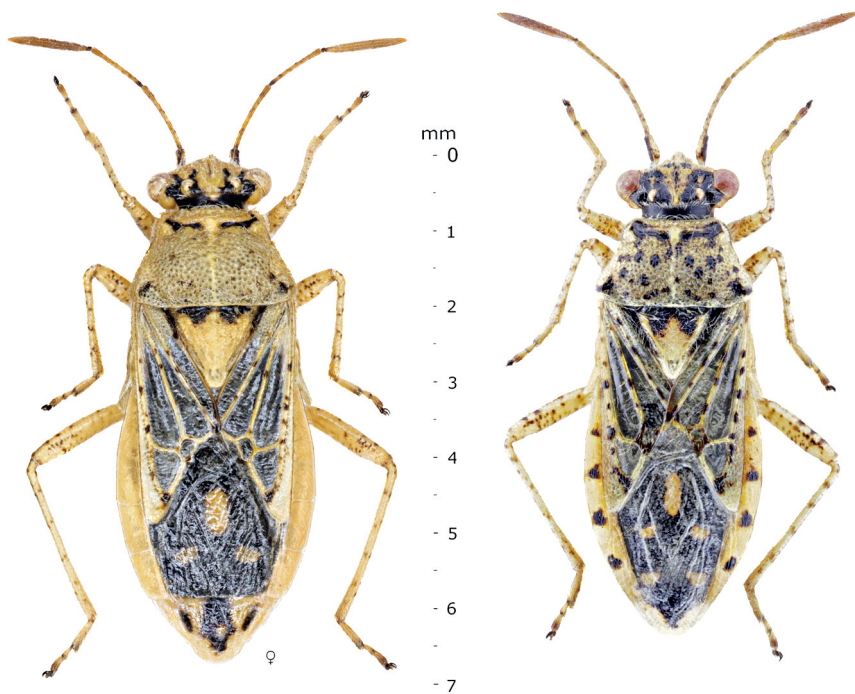


Abbildung 20. *Brachycarenum languidus*-Weibchen (links) aus der Preveli-Schlucht bei Spili und *Brachycarenum tigrinus*-Weibchen (rechts) aus Damnoni bei Plakias. *B. languidus* wurde hier zu ersten Mal für Europa nachgewiesen. – Foto: G. STRAUSS.

**Rhopalidae**

*Brachycarenum languidus* (HORVATH, 1891)  
(Abb. 20)  
(25) 1♀ HE

Erstnachweis für die Fauna Europas. Die bisher bekannte Verbreitung von *B. languidus* erstreckt sich vom asiatischen Teil der Türkei bis nach Usbekistan und in den Iran (DOL-LING 2006). Die Art kann durch die fehlende schwarze Zeichnung im distalen Teil des Pronotums (STICHEL 1955-62) vom ebenfalls auf Kreta vorkommenden *B. tigrinus* unterschieden werden. Zusätzlich ist der Kopf bei *B. languidus* nur mit schmalen schwarzen Linien gezeichnet (Abb. 20 links). Beide Arten sind sich sehr ähnlich, bei *B. tigrinus* gibt es auch Weibchen mit sehr geringer schwarzer Zeichnung. Eine vergleichende Darstellung der Genitalien fehlt bisher. Daher ist nicht auszuschließen, dass es sich bei *B. languidus* nur um eine Farbvariante von *B. tigrinus* handeln könnte.

*Brachycarenum tigrinus* SCHILLING, 1829  
(Abb. 20)

(16) 1♂ RI / (22) 2♂♂ 1♀ RI

*Corizus hyoscyami* (LINNAEUS, 1758)

(22) 1♂ RI / (24) 1♀ ST

(26) 1♂ HE / (30) 2♀♀ HE

(34a) 1♀ ST / (40) 1♀ ZI

*Liorhyssus hyalinus* (FABRICIUS, 1794)

(22) 1♂ 3♀♀ RI / (27) 1♂ ST

(30) 1♂ HE / (34a) 2♀♀ ST

(38) 1♀ ST / (40) 1♂ ZI

*Maccevethus caucasicus* (KOLENATI, 1845)

(34a) 1♂ ST

Inzwischen gilt *M. caucasicus* wieder als eigene Art und nicht mehr als Subspecies von *M. errans* (F.) (KMENT & BAÑAR 2010). Die Art ist für Kreta bisher nur durch ein im Naturhistorischen Museum in London befindliches Tier (MOULET 1995) belegt.

*Maccevethus corsicus corsicus* SIGNORET, 1862  
(22) 1♂ 4♀♀ RI

*Rhopalus conspersus* (FIEBER, 1837)  
(34a) 1♀ ST

Die Art wird nur in der Liste von JOSIFOV (1986) erwähnt und von MOULET (1995) nochmals zitiert.

*Rhopalus distinctus* (SIGNORET, 1859)  
(38) 2♂♂ 2♀♀ ST

*Rhopalus parumpunctatus* SCHILLING, 1829  
(26) 1♂ HE / (30) 1♀ HE

*Rhopalus subrufus* (GMELIN, 1790)  
(22) 1♂ RI / (27) 1♂ ST

*Stictopleurus abutilon* (ROSSI, 1790)  
(15) 1♂ HE / (16) 1♀ RI  
(19) 1♂ 2♀♀ HE / (22) 1♂ 2♀♀ RI  
(26) 2♂♂ 2♀♀ HE / (34a) 3♂♂ 1♀ ST  
(34b) 1♂ ST / (38) 1♂ ST

*Agraphopus lethierryi* STÅL, 1872  
(28) 1♂ HE

*Chorosoma schillingii* (SCHUMMEL, 1829)  
(19) 1♂ 1♀ HE / (22) 1♀ RI  
(25) 1♂ HE / (26) 1♂ HE

### Alydidae

*Micrelytra fossularum* (ROSSI, 1790) (Abb. 21)  
(19) 1♀ HE / (28) 1♂ 1♀ HE  
(30) 2♂♂ 2♀♀ HE

Die auffällige Art ist atlantisch-circummediterrän verbreitet und ist in den Grassteppen Kretas häufig.

*Camptopus lateralis* (GERMAR, 1817)  
(22) 6♂♂ 6♀♀ RI / (25) 1♂ HE  
(30a) 1♀ HE / (34a) 1♀ ST  
(34b) 1♂ ST / (44b) 1♀ ST  
(46) 1♂ ZI

### Coreidae

*Arenocoris waltlii* (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)  
(33c) 1♂ ST / (34a) 1♀ ST

*Ceraleptus obtusus* (BRULLÉ, 1839)  
(30) 1♂ HE

*Coriomeris denticulatus* (SCOPOLI, 1763)  
(34) 1♂ ST

Erstnachweis für Kreta. Die Art kommt in Griechenland und in fast allen Ländern Europas vor. Das Männchen ist im Genitale überprüft.

*Coriomeris hirticornis* (FABRICIUS, 1794)  
(19) 1♂ HE / (22) 2♂♂ 3♀♀ RI  
(30) 2♂♂ HE / (34a) 1♂ ST  
(34b) 2♂♂ 1♀ ST / (38) 1♂ ST

*Centrocoris spiniger* (FABRICIUS, 1781)  
(01) 1♀ ZI / (02) 1♀ ZI  
(22) 3♂♂ RI / (26) 1♂ HE  
(34a) 3♂♂ 1♀ ST

*Haploprocta sulcicornis* (FABRICIUS, 1794)  
(08) 1♀ ZI / (30) 1♂ 2♀♀ HE

*Syromastus rhombeus* (LINNAEUS, 1767)  
(26) 1♀ HE

*Gonocerus acuteangulatus* (GOEZE, 1778)  
(41) 1♂ ST / (42b) 1♀ ST

*Plinactus imitator* (REUTER, 1891)  
(34b) 2♂♂ ST

### Cydnidae

*Cydnus aterrimus* (FORSTER, 1771)  
(04) 1♂ HE / (34a) 1♀ ST  
(34b) 1♀ ST

*Macroscytus brunneus* (FABRICIUS, 1803)  
(18) 1♂ HE

*Canthophorus melanopterus melanopterus*  
(HERRICH-SCHAEFFER, 1835)  
(34a) 6♂♂ 4♀♀ ST

*Ochetostethus balcanicus* WAGNER, 1940  
(34b) 1♀ ST

*Ochetostethus opacus* (SCHOLTZ, 1847)  
(34a) 1♀ ST

Erstnachweis für Kreta. Sie kommt auch auf der Insel Santorin (RIEGER 1995) vor. Die Art ist aus Griechenland und vielen Ländern Europas bekannt, nicht jedoch aus Nordafrika.

### Acanthosomatidae

*Cyphostethus tristriatus* (FABRICIUS, 1787)  
(04) 1♀ HE

Erstnachweis für Kreta. Diese im gesamten Mittelmeergebiet, mit Ausnahme Zyperns, verbreitete und häufige Art lebt an Cupressaceen.



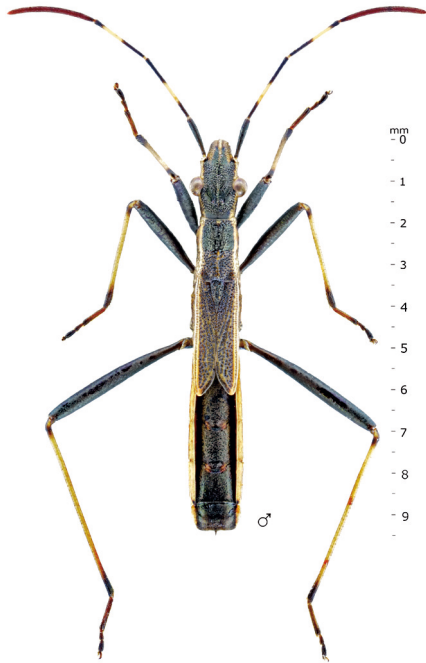


Abbildung 21. *Micrelytra fossularum*-Männchen aus Pitsidia. Die Art ist in Dünengebieten und trockenen Grassteppen Kretas häufig. – Foto: G. STRAUSS.

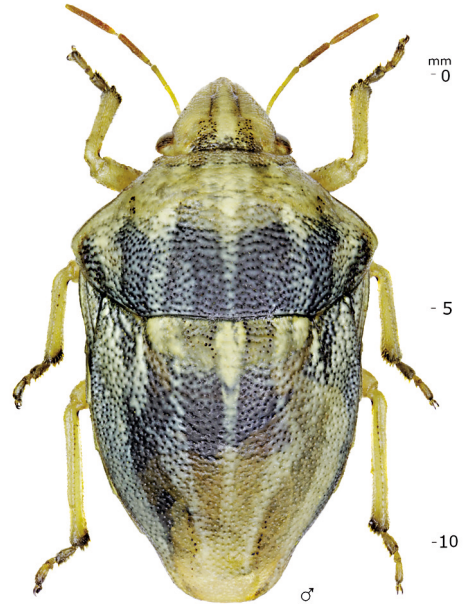


Abbildung 22. *Odontotarsus crassus*-Männchen aus Katalagari (Archanes). Die Art scheint in Europa nur auf Kreta häufiger zu sein. – Foto: G. STRAUSS.

**Scutelleridae**

*Odontotarsus crassus* KIRITSHENKO, 1966 (Abb. 22)  
 (19) 2♀♀ HE / (22) 1♀ RI  
 (34a) 1♂ 3♀♀ ST / (34b) 1♀ ST  
 GÖLLNER-SCHIEDING (1990) beschreibt diese Art als *O. latissimus* nach Tieren aus Kurdistan neu und erwähnt ein Vorkommen auf Kreta. Später wurde sie mit dem asiatischen *O. crassus* synonymisiert (CARAPEZZA 2009). In Europa kommt sie auf Kreta und im europäischen Teil der Türkei vor. Sie wurde später auch auf dem Peloponnes gefunden (RIEGER 2007).

*Odontotarsus purpleolineatus* (ROSSI, 1790)  
 (34a) 2♂♂ 1♀♀ ST  
 Von dieser Art existierten bisher keine Nachweise nach 1983.

*Odontotarsus robustus* JAKOVLEV, 1883  
 (22) 1♂ 2♀♀ RI / (19) 1♂ 1♀ HE  
 (30) 1♂ HE / (33c) 1♂ ST  
 (34a) 4♂♂ 1♀ ST / (34b) 1♀ ST  
 (35b) 1♂ ST / (36) 1♂ ST

(40) 1♀ ZI / (45) 1♂ ST  
 (46) 1♀ ZI

*Odontoscelis byrrhus* SEIDENSTÜCKER, 1972  
 (18) 2♂♂ 2♀♀ HE / (34a) 1♂ 1♀ ST

*Odontoscelis lineola* RAMBUR, 1839  
 (22) 1♂ RI / (34b) 1♂ ST  
 Von dieser Art gab es bisher keine Nachweise nach 1983. Beide Männchen sind im Genitale untersucht, da auf Kreta auch prinzipiell *O. dorsalis* (F.) vorkommen könnte.

*Eurygaster maura* (LINNAEUS, 1758)  
 (02) 1♂ ZI / (14) 2♂♂ HE  
 (16) 1♂ 1♀ RI / (22) 3♂♂ 8♀♀ RI  
 (25) 1♂ 1♀ HE / (26) 1♀ HE  
 (34a) 1♂ 8♀♀ ST / (34b) 3♀♀ ST  
 (36) 1♀ ST / (38) 1♀ ST  
 (39) 1♀ ZI / (40) 1♀ ZI  
 (43) 1♀ ST / (45) 1♂ 2♀♀ ST  
 Fast alle auf Kreta gefundenen Tiere haben eine Körperlänge zwischen 10,5 und 12 mm, sie sind

also im Schnitt ein bis zwei mm länger als Exemplare vom europäischen Festland. Der laterale Rand des Pronotums ist bei einigen Tieren etwas konvex, was eine Verwechslung mit *E. integriceps* PUT. erlaubt. Nach morphologischen Kriterien wurden fast alle oben aufgelisteten Exemplare zunächst als *E. integriceps* bestimmt. Nach der Präparation der Genitalien erwiesen sich alle Tiere jedoch *E. maura* zugehörig. Nur JOSIFOV (1986) nennt den auf der Balkanhalbinsel verbreiteten *E. integriceps* für Kreta. Da unbekannt ist, ob die Determination auf der Kontrolle der Genitalien beruht, könnte hier eine Verwechslung mit *E. maura* vorliegen.

*Psacasta tuberculata* (FABRICIUS, 1781)

(22) 3♂♂ 2♀♀ RI / (28) 1♂ HE  
Die ersten Nachweise dieser Art auf Kreta seit 1983.

**Pentatomidae**

*Aelia acuminata* (LINNAEUS, 1758)

(02) 1♀ ZI / (16) 2♂♂ 1♀ RI  
(19) 1♂ HE / (22) 9♂♂ 2♀♀ RI  
(34a) 1♂ 1♀ ST / (34b) 1♂ ST

*Carpocoris mediterraneus mediterraneus* (TAMANNI, 1958)

(04) 1♂ HE / (06) 1♀ RI  
(14) 1♂ HE / (16) 1♂ RI  
(22) 1♂ 2♀♀ RI / (38) 1♂ ST  
(40) 1♀ ZI

*C. mediterraneus* war zwischenzeitlich mit *C. fuscispinus* (BOH.) synonymisiert (RIBES et al. 2007, RIBES & PAGOLA-CARTE 2013). LUPOLI et al. (2013) stellen überzeugende Argumente vor, die diese Synonymisierung wieder rückgängig machen. Nach den dort aufgeführten differentialdiagnostischen Merkmalen sind unsere auf Kreta gefundenen Tiere, wie auch die bisherigen Meldungen, alle *C. mediterraneus mediterraneus*.

*Carpocoris purpureipennis* (DE GEER, 1773)

(16) 1♀ RI / (19) 1♂ HE  
(22) 1♂ 1♀ RI / (34a) 2♂♂ 2♀♀ ST  
(36) 1♂ ST

*Codophila varia varia* (FABRICIUS, 1787)

(06) 1♀ RI / (18) 1♀ HE  
(16) 1♂ 1♀ RI / (19) 1♂ HE  
(22) 13♂♂ 8♀♀ RI / (23) 1♀ HE  
(33c) 1♂ ST / (34a) 1♂ 4♀♀ ST  
(38) 1♂ ST

Einige Exemplare zeigen ovale, helle Flecken

im hinteren Teil des Pronotums und erhabene, nicht-punktierte Flecken auf den Deckflügeln. Diese beiden Merkmale werden in RIBES & PAGOLA-CARTE (2013) differentialdiagnostisch für den in Nordafrika verbreiteten *C. maculicollis* (DALL.) genannt. Alle unsere Männchen erwiesen sich im Genitale jedoch eindeutig als *C. varia*.

*Dolycoris baccarum* (LINNAEUS, 1758)

(04) 1♀ HE / (05) 1♀ RI  
(16) 1♂ RI / (19) 3♂♂ 1♀ HE  
(22) 13♂♂ 5♀♀ RI / (26) 1♂ HE  
(30) 1♂ HE / (44) 1♂ 1♀ ZI  
(34a) 1♂ 1♀ ST / (43) 1♀ ST  
(44a) 1♀ ZI

Die Schwesterart *D. numidicus* Hv. kommt in allen Ländern Nordafrikas vor, ein Vorkommen auf Kreta wäre nicht unwahrscheinlich. Daher wurden alle gefundenen Männchen im Genitale untersucht.

*Holcogaster fibulata* (GERMAR, 1831)

(09) 3♂♂ 3♀♀ HE / (17) 1♀ HE  
(25) 1♀ HE / (30) 1♂ 1♀ HE  
(33c) 1♂ 2♀♀ ST / (42a) 7♂♂ 12♀♀ ST

*H. exilis* Hv. wurde mit *H. fibulata* synonymisiert (RIBES & GAPON 2006). Alle bisherigen Nachweise nennen für Kreta *H. exilis*. Auch unsere Tiere wären nach morphologischen Aspekten, der Form der Genitalkapsel der Männchen sowie deren Parameren eindeutig *H. exilis* zugehörig.

*Holcostethus albipes* (FABRICIUS, 1781)

(34a) 1♀ ST

*Peribalus strictus* (FABRICIUS, 1803)

(25) 1♀ HE / (27) 1♂ 1♀ ST  
(16) 1♀ RI / (22) 1♂ 1♀ RI

*Peribalus strictus strictus* (F.) und *P. strictus vernalis* (WFF.), ursprünglich dem Genus *Holcostethus* zugeordnet, wurden zum obigen Taxon vereint (RIBES et al. 2006). In der Literatur werden für Kreta beide ursprünglichen Subspezies angegeben. BELOUSOVA (2007) unterscheidet wieder beide Taxa als Unterarten. In dieser Arbeit wird RIBES et al. (2006) nicht zitiert, ihr war daher diese Arbeit offensichtlich nicht bekannt. Wir folgen hier der Ansicht von RIBES et al. (2006).

*Staria lunata* (HAHN, 1835)

(15) 2♀♀ HE / (16) 1♀ RI  
(22) 1♂ RI / (33) 1♂ ST  
(34a) 2♂♂ ST / (34b) 1♀ ST  
(36) 1♀ ST / (42b) 1♀ ST

*Eysarcoris ventralis* (WESTWOOD, 1837)

(05) 1♀ RI / (16) 1♀ RI  
 (22) 1♂ RI

*Stagonomus amoenus* (BRULLÉ, 1832)

(33c) 1♀ ST / (36) 1♀ ST  
 (38) 1♂ ST / (42b) 2♀♀ ST  
 (43) 2♀♀ ST / (45) 1♀ ST

*Stagonomus bipunctatus pusillus* (HERRICH-SCHAEFFER, 1833)

(34) 1♀ ST  
 DERZHANSKY & PÉRICART (2005) interpretieren die Etablierung der Unterarten von *S. bipunctatus pusillus* und *S. bipunctatus bipunctatus* (L.) (ISA KOV 2000) als Synonymisierung. Tatsächlich werden in dieser Arbeit beide Taxa namentlich als Unterarten einer Spezies genannt. Zwischen beiden Taxa bestehen erkennbare Unterschiede zumindest bei den Männchen in der Form der Genitalkapsel und der Parameren. Die Unterschiede im Phallus wurden schon durch SEIDENSTÜCKER (1965) herausgearbeitet und illustriert. Für Kreta wurden beide Taxa gemeldet. Wir folgen hier der Auffassung von ISA KOV (2000).

*Mecidea lindbergi* WAGNER, 1954

(45) 1♀ ST

*Acrosternum heegeri* FIEBER, 1861

(03) 1♂ ZI / (17) 1♀ HE  
 (22) 1♀ RI / (33) 1♀ ZI

Die Männchen von *A. heegeri* und *A. millierei* lassen sich nur durch die Form der Genitalkapsel sicher unterscheiden. Die häufig zur Unterscheidung herangezogene Länge des Rostrums ist zur sicheren Determination zu variabel. Das Rostrum ist bei *A. heegeri* nur wenig länger als bei *A. millierei*.

*Acrosternum malickyi* JOSIFOV & HEISS, 1989

(09) 1♀ HE / (22) 1♀ RI

Diese Art gilt nicht mehr als endemisch für Kreta, da sie inzwischen auch auf dem Peloponnes (RIEGER 2007) und zumindest einer weiteren griechischen Insel (unveröffentlichte eigene Funde) bekannt geworden ist. Bei *A. malickyi* tragen die distalen lateralen Ecken der Paratergite etwa doppelt so große schwarze Flecken wie bei den beiden kleineren Arten *A. heegeri* und *A. millierei*. Die zur Unterscheidung von *A. arabicum* WGN. herangezogene Länge des Rostrums ist auch hier etwas variabler als in RIBES & PAGOLA-

CARTE (2013) angegeben. Bei *A. malickyi* ist es nur etwas länger als bei *A. arabicum* und kann daher nicht zur sicheren Unterscheidung beider Taxa herangezogen werden. Die Unterschiede in den männlichen und den weiblichen Genitalien sind dagegen sehr deutlich.

*Acrosternum millierei* (MULSANT & REY, 1866)

(05) 1♀ RI / (18) 1♂ 2♀♀ HE  
 (22) 6♂♂ 8♀♀ RI / (34a) 3♂♂ ST

*Nezara viridula* (LINNAEUS, 1758)

(19) 2♂♂ HE / (22) 13♂♂ 11♀♀ RI  
 (26) 1♀ HE / (33b) 1♀ ST  
 (34a) 3♀♀ ST / (34b) 1♀ ST  
 (39) 2♀♀ ZI

*Rhaphigaster nebulosa* (PODA, 1761)

(11) 1♂ ZI / (34a) 1♂ 2♀♀ ST  
 (34b) 1♂ 1♀ ST / (39) 1♂ ZI

Auch hier wurden die männlichen Genitalien untersucht, um ein mögliches Vorkommen des in Nordafrika beheimateten *R. haraldi* LDBG. auszuschließen.

*Piezodorus lituratus* (FABRICIUS, 1794)

(22) 2♂♂ RI / (25) 1♂ HE  
 (34a) 1♀ ST / (34b) 2♀♀ ST  
 (35) 1♀ ST / (37) 1♂ ST  
 (43) 1♀ ST / (45) 1♀ ST

*Sciocoris macrocephalus* FIEBER, 1851

(25) 2♀♀ HE / (27) 1♂ ST  
 (34a) 1♀ ST / (36) 1♀ ST  
 (40) 1♀ ZI

*Sciocoris deltocephalus* FIEBER, 1861

(22) 3♂♂ 6♀♀ RI

*Sciocoris helferii* FIEBER, 1851

(33c) 1♀ ST / (34a) 2♂♂ 2♀♀ ST

*Eurydema eckerleini* JOSIFOV, 1961

(34a) 10♂♂ 8♀♀ ST / (34b) 1♂ 1♀ ST

Die Art lebt an *Capparis spinosa* und wurde aus Kreta beschrieben. Inzwischen ist sie auch aus dem asiatischen Teil der Türkei und vom Peloponnes (DERJANSCHI & PÉRICART 2005) bekannt. *E. eckerleini* ist morphologisch und auch im Genitale *E. spectabilis* am ähnlichsten, daher sollte diese Art nicht in einem anderen Subgenus als *E. spectabilis* stehen. Außerdem wird man im Bestimmungsschlüssel von DERJANSCHI & PÉRICART (2005) zwangsläufig fehlgeleitet, da das Ab-

domen dieser Art zumindest größtenteils rötlich und niemals ausschließlich schwarz ist.

*Eurydema ornata* (LINNAEUS, 1758)

(04)	4♂♂	2♀♀ HE /	(06)	2♂♂	1♀ RI
(13)		1♀ HE /	(14)	1♂	HE
(15)	1♂	1♀ HE /	(16)	3♂♂	1♀ RI
(19)	3♂♂	4♀♀ HE /	(22)	8♂♂	13♀♀ RI
(23)		1♀ HE /	(25)	3♂♂	1♀ HE
(26)	4♂♂	3♀♀ HE /	(28)	1♂	1♀ HE
(31)	1♂	ST /	(34a)	3♂♂	3♀♀ ST
(34b)	1♂	1♀ ST /	(40)	1♂	ZI
(45)	2♂♂	ST			

*Eurydema blanda* HORVÁTH, 1903 (Abb. 23)

(09) 1♀ HE

Erstnachweis für die Fauna Europas. *E. blanda* wurde zunächst als endemische Art des asiatischen Teils der Türkei aufgefasst (DERJANSCHI & PÉRICART 2005). Zusätzliche Nachweise aus Aserbeidschan, Armenien, Georgien und dem Iran belegen ein weit größeres Verbreitungsareal (KMENT & JINDRA 2008). Der westlichste Fundort war bisher Aksehir in der Türkei (HOBERLANDT 1956). Das Zeichnungsmuster des Dorsums des gefundenen Weibchens passt exakt zur Abbildung, die in DERJANSCHI & PÉRICART (2005) für *E. blanda* dargestellt wird. Das zweite Antennenglied ist 1,6 mal länger als das Dritte, was die Beobachtung der größeren Variabilität dieses Verhältnisses durch KMENT & JINDRA (2008) unterstützt. Ebenso hatten einige der auf Kreta gefundene Weibchen von *E. ventralis* ein Fühlervverhältnis von bis zu 1,5. DERJANSCHI & PÉRICART (2005) geben für *E. ventralis* maximal 1,3, für *E. blanda* etwa 1,5 an. Ein weiteres Unterscheidungsmerkmal ist der bei *E. blanda* im Vergleich zu *E. ventralis* deutlich stärker bogenlinig distale Lateralrand des Kopfes. Dieses Merkmal ist gerade bei vom gleichen Fundort stammenden Tieren auffällig.

*Eurydema spectabilis* HORVÁTH, 1882

(12) 3♂♂ 3♀♀ HE

*Eurydema ventralis* KOLENATI, 1846

(13) 1♂ HE / (45) 1♂ ST

*Ancyrosoma leucogrammes* (GMELIN, 1790)

(15)	2♂♂	1♀ HE /	(17)	2♂♂	3♀♀ HE
(16)		4♀♀ RI /	(19)	1♂	3♀♀ HE
(22)	3♂♂	5♀♀ RI /	(25)	1♂	HE
(30)	1♂	1♀ HE /	(33c)		1♀ ST
(34a)	5♂♂	7♀♀ ST /	(34b)	1♂	1♀ ST

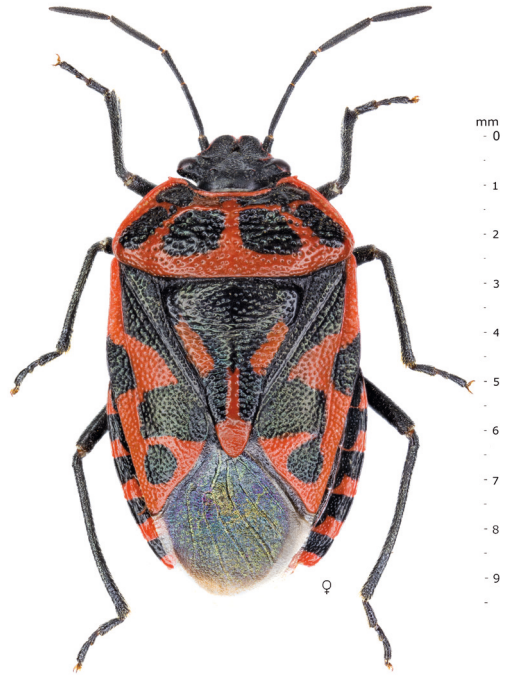


Abbildung 23. *Eurydema blanda*-Weibchen aus der Imbros-Schlucht. Erstnachweis für Europa. Die Art ähnelt sehr *E. ventralis*, ist von dieser aber durch die Fühlerproportionen und die Färbung des Dorsums zu unterscheiden. – Foto: G. STRAUSS.

*Graphosoma lineatum* (LINNAEUS, 1758)

(04)	1♂	HE /	(17)	1♂	1♀ HE
(20)		1♀ HE /	(24)	2♂♂	6♀♀ RI
(26)	1♂	HE /	(29)		1♀ ZI
(30)	1♂	HE /	(33)		1♀ ST
(34a)	1♂	1♀ ST /	(34b)	2♂♂	ST
(36)		1♀ ST /	(42b)		1♀ ST

*Graphosoma semipunctatum* (FABRICIUS, 1775) (Abb. 24)

(16)	5♂♂	5♀♀ RI /	(17)	4♂♂	2♀♀ HE
(22)		2♀♀ RI /	(26)	5♂♂	HE
(35b)		1♀ ST /	(38)	3♂♂	ST
(39)	1♂	ZI /	(42a)	1♂	4♀♀ ST
(42b)	1♂	1♀ ST /	(44a)	1♂	ZI

Bis auf ein Männchen aus Preveli wären unsere Tiere *G. creticum* Hv. zugehörig. Dieses Tier entspricht in der Größe den anderen vier dort gefundenen Männchen, zeigt jedoch ein normales Zeichnungsmuster wie bei *G. semipunctatum* vom Festland. In der Literatur nennt nur JOSIFOV (1986) das Vorkommen beider Arten, sowohl



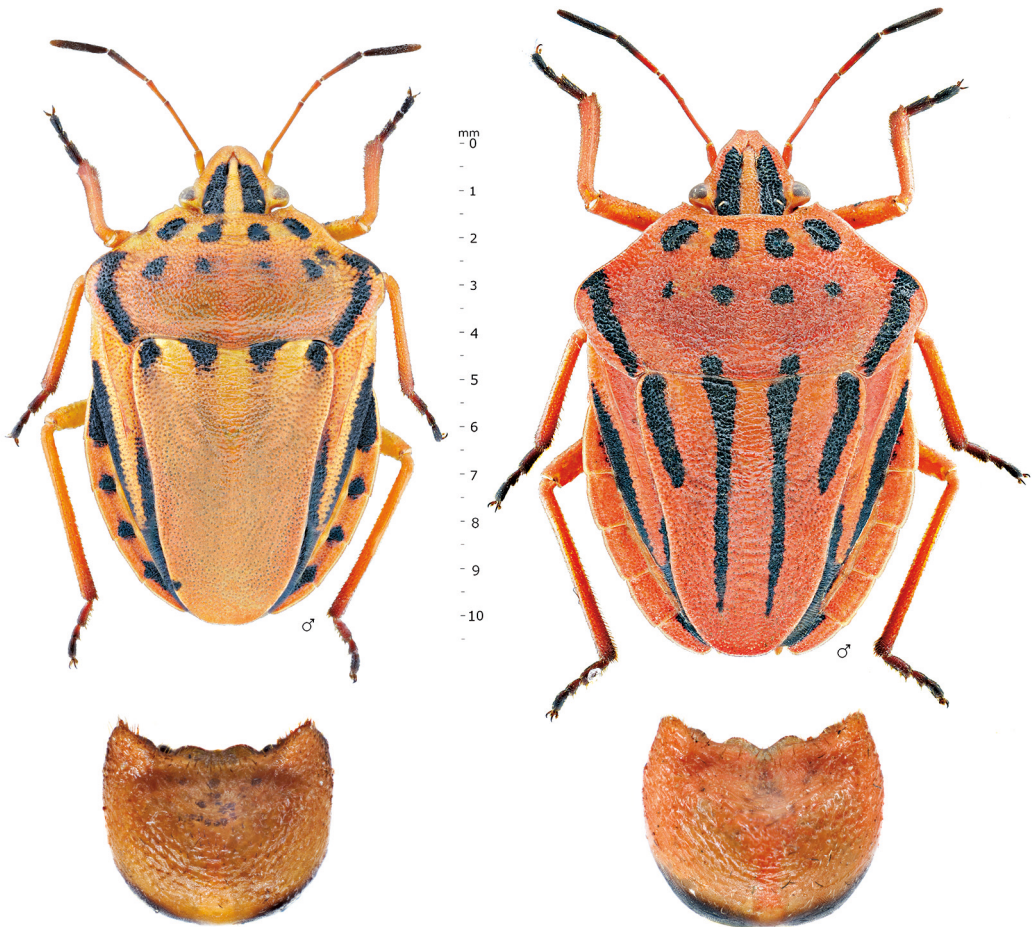


Abbildung 24. „*Graphosoma creticum*“-Männchen aus Mohos und *Graphosoma semipunctatum*-Männchen aus Lesbos. – Foto: G. STRAUSS.

von *G. semipunctatum* als auch *G. creticum*, für Kreta. *G. creticum* wurde von GAPON (2007) mit *G. semipunctatum* nach dem Vergleich von 4 Tieren aus Kreta synonymisiert und diese Ansicht wurde auch in PÉRICART (2010) aufrechterhalten. Die Genitalien werden in beiden Arbeiten nicht dargestellt, und Unterschiede werden verneint. Neben der unterschiedlichen Zeichnung gibt es in der Form der verschiedenen Strukturen der Genitalkapsel und der Parameren kleinere Unterschiede, die die Abtrennung als eigene Subspezies rechtfertigen würden. Die Genitalkapsel bei *G. semipunctatum* ist lateral stärker bogenförmig: Die dorsalen und ventralen Distalränder sind stärker wellenförmig und die Distalecken nicht

nach medial abgerundet (Abb. 24 unten). Die Differenzierung in zwei Taxa lässt sich daher hier mit besseren Argumenten untermauern als bei *G. lineatum lineatum* und *G. lineatum italicum*, die als Subspezies akzeptiert wurden (PÉRICART 2010). Weitere, eventuell auch genetische Untersuchungen müssen hier den Sachverhalt klären.

*Tholagmus flavolineatus* (FABRICIUS, 1798)  
(14) ♀ HE / (39) ♂ ♀ ZI

*Ventocoris achivus* (HORVÁTH, 1889) (Abb. 25)  
(22) 12♂♂ 12♀♀ RI / (25) ♂ 2♀♀ HE  
(26) ♂ ♀ HE / (45) 2♀♀ ST  
Diese bizarr geförmte Art kommt im Mittleren und



Nahen Osten vor und ist für Europa bisher nur in Griechenland nachgewiesen. Sie ist typisch für trockene Grassteppen auf Kreta.

Die von uns gefundenen 230 Arten sind in der Gesamtartenliste der Heteropteren (Tab. 1) in Spalte „HSR“ aufgelistet. Die Verteilung auf die unterschiedlichen Familien zeigt Tab. 2. Nach dem Abgleich mit der über die Wanzenfauna Kretas publizierten Literatur und den erfolgten nomenklatorischen Änderungen (Tab. 1) ergibt sich folgendes Resultat unserer Aufsammlungen:

### Neubeschreibung:

*Stephanitis lauri* RIETSCHEL, 2014

### Arten neu für Europa:

*Singhalesia turcica* (SEIDENSTÜCKER, 1959)

*Brachycarenum languidus* (HORVATH, 1891)

*Eurydema blanda* HORVATH, 1903

### Arten neu für Griechenland:

*Campylomma simillimum* JAKOVLEV, 1882

*Dicyphus eckerleini* WAGNER, 1963

*Pilophorus simulans* JOSIFOV, 1989

*Heterocapillus perpusillus* (WAGNER, 1960)

### Arten neu für Kreta:

*Velia mancinii* TAMANINI, 1947

*Catoplatus carthusianus* (GOEZE, 1778)

*Dictyonota marmorea* BAERENSPRUNG, 1858

*Elasmotropis testacea* (HERRICH-SCHAEFFER, 1830)

*Tingis auriculata* (A. COSTA, 1847)

*Tingis grisea* GERMAR, 1835

*Coranus kerzhneri* P. V. PUTSHKOV, 1982

*Deraeocoris pallens pallens* (REUTER, 1904)

*Deraeocoris ruber* (LINNAEUS, 1758)

*Deraeocoris rutilus* (HERRICH-SCHAEFFER, 1838)

*Dionconotus neglectus neglectus* (FABRICIUS, 1798)

*Dionconotus parnisanus* HOBERLANDT, 1945

*Orthops campestris* (LINNAEUS, 1758)

*Phytocoris tridens* WAGNER, 1954

*Megaloceroea recticornis* (GEOFFROY, 1785)

*Halticus luteicollis* (PANZER, 1804)

*Orthotylus tenellus tenellus* (FALLÉN, 1807)

*Amblytulus nasutus* (KIRSCHBAUM, 1856)

*Lepidargyrus syriacus* (WAGNER, 1956)

*Tuponia brevirostris* REUTER, 1883

*Nysius senecionis* (SCHILLING, 1829)

*Emblethis verbasci* (FABRICIUS, 1803)

*Piezoscelis staphylinus* (RAMBUR, 1839)

*Coriomeris denticulatus* (SCOPOLI, 1763)

*Ochetostethus opacus* (SCHOLTZ, 1847)

*Cyphostethus tristriatus* (FABRICIUS, 1787)

### Endemische Arten für Kreta:

*Stephanitis lauri* RIETSCHEL, 2014

*Dionconotus confluentis creticus* HEISS, 1984

*Phytocoris parvuloides* WAGNER, 1961

*Phytocoris malickyi* RIEGER, 1995

*Phytocoris eduardi* KERZHNER & SCHUH, 1998

*Orthotylus mariagratae* CARAPEZZA, 1984

*Macrotylus soosi* JOSIFOV, 1962

*Orthonotus creticus* WAGNER, 1974

### Diskussion

Durch unsere Aufsammlungen konnten 230 Arten gefunden werden (47 % der bisher bekannten Arten), davon sind 34 Arten (14 %) Erstdnachweise für Kreta. Dadurch erhöht sich der Gesamtbestand von bisher 491 auf 525 Arten. Das Vorkommen von 3 dieser Arten muss zumindest als höchst fraglich eingestuft werden. Bei zwei Arten, *Stictopleurus crassicornis* (L.) und *Eurygaster hottentotta* (F.), fehlen Nachweise von der südlichen Balkanhalbinsel, so dass bei der historischen Meldung (REUTER 1891) eine Verwechslung mit anderen Arten vorliegen könnte. RIBES & PAGOLA-CARTE (2013) zitieren aus HEISS (1983) und HEISS & HOPP (1987) das Vorkommen von *Anthemina lunulata* (Gz.). Diese Art wird jedoch in den Originalarbeiten nicht genannt. Mit 146 Arten, die in den Determinationswerken als sicher nachgewiesen gelten („!“ in Spalte D der Tab. 1), und unseren Funden sind nun für Kreta durch Determination nach dem neuesten Stand der Systematik 308 Arten belegt. Aus Griechenland (ohne Kreta und kleinasiatische Inseln) sind bisher 822 Arten (JOSIFOV 1986, RIEGER 2007) bekannt. Auf Kreta sind damit 64 % der Wanzenarten des griechischen Festlandes vorhanden. Besonders unterrepräsentiert ist Kreta in Bezug auf die Wasserwanzen (Nepomorpha) und die amphibisch lebenden Wanzen (Gerromorpha). Dies ist teilweise Ausdruck der generellen Tendenz zur Abnahme der Artenzahl dieser Gruppen von gemäßigten Regionen hin zu trocken-heißen Gebieten (Tab. 2). Ob der große Unterschied zum Festland einer tatsächlichen Verarmung der Inselfauna oder nur den wenigen Untersuchungen aquatischer Biotope geschuldet ist, mag dahingestellt bleiben. Auffällig ist der hohe Anteil xerothermophiler Familien auf Kreta, am deutlichsten bei den Rhopaliden, deren Prozentsatz doppelt so hoch ist wie in Griechenland. Das Bild ist dadurch verzerrt, dass Vertreter dieser Familie

beim Käschern durch wenige Aufsammlungen relativ zuverlässig nachgewiesen werden. Die Tendenz der Zunahme der prozentualen Artenzahl von Mitteleuropa über Griechenland nach Kreta ist jedoch bei den am Boden lebenden Lygaeiden und auch bei den Reduviiden aussagekräftiger, da diese nur durch langjährige Untersuchungen in vergleichbarer Artenzahl gefunden werden. Im Gegenzug sinkt die Artenzahl der Miriden von Mitteleuropa über Griechenland nach Kreta. Der höhere Prozentsatz an Miriden und Anthocoriden in der zweiten Erfassungsperiode (Tab. 1) der Wanzenfauna Kretas ist zum großen Teil methodisch bedingt, da dort über längere Zeit Lichtfang betrieben wurde (HEISS et al. 1993). Zusätzlich erfolgten unsere Aufsammlungen nur im Mai und Juni, der Hauptflugzeit der Miriden. Das von RIEGER (1995b) dargestellte Überwiegen bodengebundener Arten (Lygaeiden und Cydniden) gegenüber frei auf der Vegetation lebenden Miriden scheint nicht nur auf kleine Inseln zuzutreffen, da sich Kreta für diesen Quotienten zwischen Griechenland und Santorin positioniert (Abb. 26). Es spielen hier sicher weitere Faktoren wie die Entfernung vom Festland, das Höhenprofil, die damit verbundene Diversität der Vegetationszonen und die Artenzahl der Pflanzen der Insel eine Rolle. Untersuchungen an weiteren Inseln des Mittelmeergebietes sollten hier Klarheit bringen.

Auf Kreta kommen etwa 1.800 Pflanzenarten vor, davon gelten 183 Arten (etwa 10 %) als endemisch (JAHN & SCHÖNFELDER 1995), bei den Wanzen sind dies 21 Arten (4,0 %). Zusätzlich zu den acht von uns gefundenen Arten sind dies *Kalama cretica*, *Stephanitis lauri*, *Alloeoatomus pericarti*, *Closterotomus izyai*, *Dichrooscytus impros*, *Phytocoris conifer*, *Phytocoris creticus*, *Polymerus hirtulus*, *Cyllecoris ernsti*, *Globiceps*

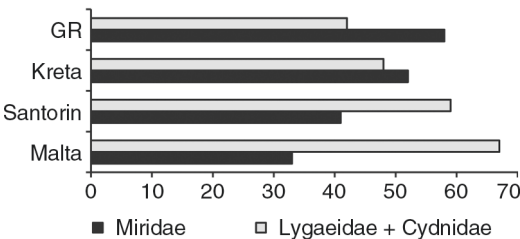


Abbildung 26. Prozentuale Verteilung der Miridae gegenüber den Lygaeidae und Cydnidae in Griechenland, Kreta, Santorin und Malta. Daten für GR und Kreta aus Tab.2., für Santorin und Malta aus RIEGER (1995).

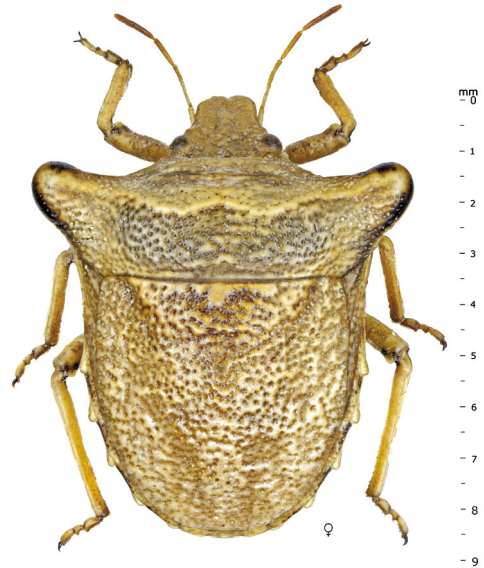


Abbildung 25. *Ventocoris achivus*-Weibchen aus Agios Nikolaos. Diese in Europa nur in Griechenland vorkommende Art ist typisch für Grassteppen auf Kreta. – Foto: G. STRAUSS.

*handlirschi*, *Heterocordylus heissi*, *Orthotylus creticus*, *Pyrrhocoris niger* und *Coriomeris brevicornis* (Tab. 1). 17 dieser endemischen Arten sind Miriden, viele Arten dieser Wanzenfamilie sind auf einzelne Pflanzenarten spezialisiert. *Phytocoris crux* und *Acrosternum malickyi* haben inzwischen ihren Status als endemische Arten Kretas verloren, da sie beide auch auf dem Peloponnes nachgewiesen wurden, *Maurodactylus fulvus* dagegen wurde auch auf Zypern gefunden. Der mit 4 % deutliche Anteil endemischer Wanzen auf Kreta reicht zwar nicht an die 10 % Endemiten unter den kretischen Pflanzenarten heran, doch finden beide eine Erklärung in der jüngsten erdgeschichtlichen Entwicklung der Insel. Kreta war während des Pliozäns und Pleistozäns weitestgehend isoliert und hatte während der letzten 2 Millionen Jahre keine Verbindung zu den festländischen Gebieten Griechenlands, Kleinasiens und Afrikas. Das hat sich nicht nur auf die Flora, sondern auch auf die Wanzenfauna ausgewirkt, zumal die meisten Wanzenarten als Pflanzensauger an bestimmte Gruppen oder einzelne Arten von Wirtspflanzen gebunden sind.

Besonders hervorzuheben ist die Beschreibung von *Stephanitis lauri* (RIETSCHEL 2014), einer bisher nicht bekannten Tingiden-Art, die zunächst auch als endemisch für Kreta gilt. Bemerkenswert ist ebenso der Neunachweis von drei bisher aus Europa nicht bekannten Arten. Bei *Brachycarenum languidus* und *Eurydema blanda* fanden sich die bisher westlichsten Fundorte in Zentralanatolien. Es lässt sich zur Zeit nicht entscheiden, ob beide Arten bisher nur übersehen, mit *Brachycarenum tigrinus* bzw. mit *Eurydema ventralis* verwechselt wurden, oder ob sie ihr Verbreitungsareal erweitert haben. Weniger überraschend ist der Fund der winzigen Miride *Singhalesia turcica* die die Verbreitungslücke zwischen Nordafrika und Kleinasien schließt.

Die vier für Griechenland neuen Arten sind allesamt Miriden und in benachbarten Ländern nachgewiesen, so dass es nur eine Frage der Zeit war, bis diese Arten auch in Griechenland gefunden wurden.

Alein 18 der neu für Kreta nachgewiesenen Arten sind Miriden. Viele dieser Arten haben nur kurze Imaginalzeiten, und daher ist es oft dem Zufall zu verdanken, dass diese innerhalb eines kurzen Aufenthaltes in einem Gebiet nachgewiesen werden oder nicht. Sechs Tingidenarten sind neu für Kreta. Oft sind diese auf eine Pflanzengattung oder nur eine einzige Pflanzenart spezialisiert, wenig fluglustig und werden daher erst durch gezielte Nachsuche an befallenen Pflanzen nachgewiesen.

Es überrascht, dass Arten, die in ganz Europa sehr häufig und auch im gesamten Mittelmeergebiet weit verbreitet sind, zuvor noch nicht für Kreta nachgewiesen wurden. In diese Gruppe gehören immerhin 9 Arten: *Deraeocoris ruber*, *Orthops campestris*, *Megaloceroea recticornis*, *Halticus luteicollis*, *Amblytylus nasutus*, *Nysius senecionis*, *Coriomeris denticulatus* und *Cyphostethus tristriatus*. Um zu entscheiden, ob diese bisher nur übersehen wurden, oder durch den zunehmenden lokalen und globalen Handel erst in den letzten Jahren eingeschleppt wurden, müssten ältere Aufsammlungen aus Kreta in den Museen ausgewertet werden. Alle diese Arten sind in Europa auch in landwirtschaftlich genutzten Flächen, besonders Brachen, häufiger anzutreffen. Es könnte daher auch sein, dass diese Arten vor der Intensivierung der Landwirtschaft sehr selten waren, nun aber deutlich bessere Bedingungen vorfinden und deswegen heute sehr viel häufiger vorkommen. Diese Befunde und die hohe Zahl (14 %) an Erstnachweisen durch unsere Auf-

sammlungen deuten darauf hin, dass noch viele weitere Arten auf Kreta ihrem Erstnachweis oder auch ihrer Erstbeschreibung harren.

### Geologie und Zoogeographie

Kreta ist die südlichste Insel im Zentrum des Süd-ägäischen Inselbogens, der, sich von Kythira bis nach Rhodos erstreckend, die ägäische Inselwelt im Süden von der mehr als 300 km entfernten Küste Afrikas trennt. Noch im Miozän, vor ca. 20 Millionen Jahren, war das Gebiet der heutigen Ägäis festes Land wie terrigene und fluviatile Sedimentabfolgen zeigen. Im jüngeren Miozän (Torton: vor 11,2 – 7,24 Mio. Jahren) zerbrach dieses Festland in Blöcke und wurde überflutet. Schließlich ragte nur noch eine Inselwelt aus dem neuen Ägäischen Meer. Ursache dieser Ereignisse waren die großtektonischen Bewegungen zwischen der Afrikanischen Platte im Süden und der Eurasiatischen Platte im Norden. Als Teilstück der Eurasiatischen Platte schob und schiebt sich die Ägäische Mikroplatte in südwestlicher Richtung über den libyschen Bereich der Afrikanischen Platte, die in einer Gegenbewegung unter diese nach Nordosten subduziert. Die Inseln des Süd-ägäischen Inselbogens sind sozusagen die „Bugwelle“ der Ägäischen Mikroplatte, hinter der im Norden das Kretische Becken, ein über 1.000 m tiefer Graben, liegt. An diesen schließen nördlich die Inseln des Ägäischen Vulkanbogens mit der bekannten Vulkaninsel Santorin (Thira) an. Die relative Bewegungsrate zwischen der Ägäischen Mikroplatte und der Afrikanischen Platte beträgt jährlich 4 bis 5 cm (TEN VEEN & POSTMA 1999).

Nach dem Meereseinbruch im Torton bestand Kreta im Messinium (vor 7,24 – 5,33 Mio. Jahren) aus zwei oder mehr Inseln, was marine und terrigene Ablagerungen in enger räumlicher und zeitlicher Nachbarschaft nahelegen. Hebungen und Senkungen des Inselbereiches wechselten miteinander ab. Als gegen Ende des Miozän das Mittelmeer durch eine zwischen Afrika und Spanien gelegene Landbrücke vom Atlantik abgeschnitten war, kam es zur „Messinischen Salinitätskrise“. Mit Algenriffen, Kalkablagerungen und Evaporiten setzte vor etwa 6 Mio. Jahren in mehreren Phasen die Verlandung großer Teile des Mittelmeeres ein. Die letzte festländische Phase endete an der Wende zum Pliozän vor 5,33 Mio. Jahren mit einem Meereseinbruch vom Atlantik her. Durch fortschreitende Erosion der Straße von Gibraltar wurde das Mittelmeer in wenigen Jahrhunderten vollständig mit Atlantikwasser geflutet (s.a. JAKOBSHAGEN 1887).

Im Pliozän (vor 5,33 – 1,8 Mio. Jahren) wurde Kreta in der marinen, nachmessinischen Zeit um 1.000 – 2.000 m als Inselgruppe aus dem Meer herausgehoben und blieb seit ca. 2 Mio. Jahren landfest. Seit dieser Zeit bestand zwischen der Insel und sowohl dem griechischen als auch dem kleinasiatischen Festland offensichtlich keine durchgehende Landverbindung mehr. Vom griechischen Festland (Südspitze der Halbinsel Peloponnes: 100 km) und von Kleinasien (Westspitze der Halbinsel Datça: 180 km) trennen die bis mehr als 1.000 m tiefen Meeresgebiete des Kretischen Beckens die heutige Insel von europäischen und kleinasiatischen Festland. Nach Süden trennt das Libysche Meer mit Tiefen von mehr als 4.000 m Kreta vom etwa 300 km entfernten Afrika.

Nur während der Kaltzeiten des Pleistozäns (vor 1,8 – 0,1 Mio. Jahren) gab es Zeiten sehr niedrigen Meeresspiegels, die es gelegentlich Pflanzen und Tieren des glazial geprägten Festlandes ermöglichten, über Inselbrücken oder sumpfige Flachmeerbereiche von Norden oder Osten her direkt nach Kreta zu gelangen. In der *Kritimys*-Zeit (vor 850.000 – 380.000 Jahren) des Altpleistozäns kamen Elefanten und Flusspferde von Norden auf die Insel und entwickelten dort inseltypische Zwergformen (*Hippopotamus creutzbergi*, *Mammuthus creticus*). In der *Mus-minotaurus*-Zeit (vor 150.000 – 20.000 Jahren) im Jungpleistozän waren es Hirsche (*Candiacervus* sp.), die auf die Insel gelangten und dort in der Isolation acht verzweigte Unterarten entwickelten. Bei beiden nachgewiesenen pleistozänen Besiedelungsphasen gelangten somit nur solche Großtiere auf die Insel, die sie aktiv schwimmend über Flachmeer oder als Inselhüpfer erreichen konnten. Die Namen gebenden Mäuse dürften passiv auf Treibgut angeschwemmt worden sein und zeichnen sich durch insulares Größenwachstum aus. Raubtiere erreichten die Insel im Pleistozän nicht. Die beiden Ereignisse in der Besiedelung Kretas im Pleistozän mit Großtieren (mit Verzweigungstendenz), Nagern und Insektenfressern (mit Größenwachstum) haben Parallelen auf anderen Inseln des Mittelmeers wie auch in der Karibik und im Malaischen Archipel.

So konnten sich während der letzten 2 Millionen Jahre, ausgehend von der im Altpleistozän vorhandenen mediterranen Flora und Fauna, auf Kreta zahlreiche endemische Arten isoliert entwickeln. Ihre Entstehung wurde durch die blockhafte, topografische Gliederung Kretas mit

hohen Gebirgen (bis 2.456 m ü. M.) und dazwischen liegenden, von Grabenbrüchen geprägten Hochflächen sowie von tiefen Schluchten begünstigt. Örtlich begrenzte Vorkommen lokaler Endemiten hängen zudem mit der Vielfalt des geologischen Untergrundes zusammen: Auf altem, paläozoischem Grundgebirge türmen sich, oft nur in kleinräumigen Schuppen und Spänen, mehrere Gesteinsdecken aus der Tiefe auf. Ihr unterschiedlicher Grad der Metamorphisierung lässt die Dynamik erkennen, mit der sich hier die Ägäische Mikroplatte auf die Afrikanische Platte aufschiebt und Gesteine aus dem nördlich liegenden Ägäischen Trog ans Tageslicht bringt. Die unterschiedliche Petrographie der häufig kalkigen, teils sandigen, schiefrigen, phyllitischen und kristallinen Gesteinskomplexe ist für die Vielfalt der pflanzlichen Standorte und damit auch vieler Insekten mit verantwortlich.

Da die Heteropteren als Pflanzensauger auch von Bodenart und lokalem Groß- und Kleinklima abhängen, sind ihre örtlichen Artenspektren und ihre biogeographische Verteilung auf der Insel besonders interessant. Die bisher beschriebenen Funde und die neueren Aufsammlungen der drei Autoren sollten für weitere Untersuchungen eine Anregung und Basis bilden.

#### Dank

Unserem Freund Dr. CHRISTIAN RIEGER (Nürtingen) sind wir für die kritische Durchsicht des Manuskriptes und den Zugang zu älterer schwer zu besorgender Literatur zu großem Dank verpflichtet, ebenso für die Erlaubnis zur Verwendung der Photos der Vesikae der *Heterocapillus*-Arten. Herrn Dr. HARALD ZIEGLER danken wir posthum für die Erlaubnis, seine in Kreta gesammelten Wanzen-Beifänge bestimmen und publizieren zu dürfen. Für die Erlaubnis, die Funde von *Heterocapillus perpusillus* vom griechischen Festland mitteilen zu dürfen, danken wir Dr. CHRISTIAN RIEGER und Dr. HANNES GÜNTHER, beiden auch für die Bestimmung kritischer Arten. Herrn Dr. BEREND AUKEMA danken wir für das Bereitstellen von schwer zugänglicher Literatur und Herrn DANY BOLLANO für die Übersetzung der Kurzfassung ins Neugriechische. Unseren Frauen danken wir für die Geduld mit ihren, durch die Abfassung dieser Arbeit absorbierten Männern.

#### Nachtrag Seite 93.

*Campylomma simillimum* JAKOVLEV, 1882

(22) 1♀ RI

Erstnachweis für Griechenland. *C. simillimum* wurde von WAGNER (1975) als irano-turanisch verbreitet aufgefasst. Später wurde die Art in Europa auch auf dem Balkan in Bulgarien, Serbien, der Ukraine und Ungarn nachgewiesen. Die Weibchen sind gut daran erkennbar, dass das



2. Fühlerglied bis zur Hälfte scharf abgegrenzt schwarz ist. Das gefundene Tier zeigt genau diese Eigenschaft. Bei *C. verbasci* ist nur der basale Teil dunkel, bei *C. ortzenii* manchmal das distale Viertel unscharf abgegrenzt etwas aufgehellt.

## Literatur

- AUKEMA, B. & RIEGER, C. (eds.) (1995): Introduction, Enicocephalomorpha, Dipsocoromorpha, Nepomorpha, Gerromorpha and Leptopodomorpha. – Catalogue of the Heteroptera of the Palaearctic Region 1: 1-222.
- AUKEMA, B. & RIEGER, C. (eds.) (1996): Nabidae, Microphysidae, Anthocoridae and Cimicidae, Tingidae, Joppeicidae and Reduviidae, Pachynomidae. – Catalogue of the Heteroptera of the Palaearctic Region 2: 1-361.
- AUKEMA, B. & RIEGER, C. (eds.) (1999): Miridae. – Catalogue of the Heteroptera of the Palaearctic Region 3: 1-577.
- AUKEMA, B. & RIEGER, C. (eds.) (2001): Pentatomomorpha I. – Catalogue of the Heteroptera of the Palaearctic Region 4: 1-346.
- AUKEMA, B. & RIEGER, C. (eds.) (2006): Pentatomomorpha II. – Catalogue of the Heteroptera of the Palaearctic Region 5: 1-155.
- AUKEMA, B., RIEGER, C. & RABITSCH, W. (eds.) (2013): Supplement. – Catalogue of the Heteroptera of the Palaearctic Region 6: 1-629.
- BELOUSOVA, E. N. (2007): Revision of the Shield-bug Genera *Holcostethus* FIEBER and *Peribalus* MULSANT et REY (Heteroptera, Pentatomidae) of the Palaearctic Region. – Entomological Review 87(6): 610-654.
- CARAPEZZA, A. (1990): *Heterocordylus heissi* n. sp. and new records from Crete. – Scopolia, Suppl. 1: 17-21.
- CARAPEZZA, A. (1997): Heteroptera of Tunisia. – Il Naturalista Siciliano (n. s.) 21 Suppl. 2: 1-312.
- CARAPEZZA, A. (2009): On some Old World Scutelleridae (Heteroptera). – Nouvelle Revue d'Entomologie (n. s.) 25: 197-212.
- CARAPEZZA, A., KERZHNER, I. M. & RIEGER, C. (1999): On the subspecies of *Scantius aegyptius* (LINNAEUS) (Heteroptera: Pyrrhocoridae). – Zoosystematica Rossica 8: 129-131.
- CARAPEZZA, A. & RIBES, J. (2004): Nuove sinonimie in Miridi della regione Mediterranea (Heteroptera: Miridae). – Naturalista Siciliano (n. s.) 28: 1234-1236.
- DAVIDOVÁ-VILÍMOVÁ, J. & ŠTYS, P. (1980): Taxonomy and phylogeny of West Palearctic Plataspidae (Heteroptera). – Studie ČSAV 4:1-155.
- DERJANSCHI, V. & PÉRICART, J. (2005): Hémiptères Pentatomidae Euro-méditerranéens 1. – Faune de France 90: 1-498.
- DOLLING, W. R. (2006): Rhopalidae. – In: AUKEMA, B. & RIEGER, C. [eds.]: Catalogue of the Heteroptera of the Palaearctic Region 5: 1-550.
- DRAPOLYUK, I. S. (1993): Review of the capsid bugs of the genus *Lepidargyrus* (Heteroptera: Miridae). – Zoosystematica Rossica 2(1): 107-119.
- GAPON, D. A. (2007): *Graphosoma creticum* is a synonym of *G. semipunctatum* (F.) (Heteroptera: Pentatomidae). – Zoosystematica Rossica 16(1): 78.
- GÖLLNER-SCHIEDING, U. (1990): Revision der Gattung *Odontotarsus* LAPORTE DE CASTELNAU, 1832 (Heteroptera: Scutelleridae). – Mitteilungen aus dem zoologischen Museum in Berlin 66: 333-370.
- GÜNTHER, H. & SCHUSTER, G. (2000): Verzeichnis der Wanzen Mitteleuropas (Insecta: Heteroptera) (2. überarbeitete Fassung). – Mitteilungen des Internationalen Entomologischen Vereins, Suppl. VII: 1-69.
- HEISS, E. (1983): Heteropteren aus Kreta I (Insecta: Heteroptera). – Bericht des Naturwissenschaftlich-Medizinischen Vereins in Innsbruck 70: 135-144.
- HEISS, E. (1984): Heteropteren aus Kreta II (Insecta: Heteroptera). – Bericht des Naturwissenschaftlich-Medizinischen Vereins in Innsbruck 71: 141-155.
- HEISS, E. (1985): Heteropteren aus Kreta III (Insecta: Heteroptera). – Bericht des Naturwissenschaftlich-Medizinischen Vereins in Innsbruck 72: 173-181.
- HEISS, E. & GÜNTHER, H. (1986): Heteropteren aus Kreta, IV (Insecta: Heteroptera). – Bericht des Naturwissenschaftlich-Medizinischen Vereins in Innsbruck 73: 119-131.
- HEISS, E. & HOPP, I. (1987): Heteropteren aus Kreta V (Insecta: Heteroptera). – Bericht des Naturwissenschaftlich-Medizinischen Vereins in Innsbruck 74: 185-195.
- HEISS, E. (1988): Heteropteren aus Kreta VI (Insecta: Heteroptera). – Bericht des Naturwissenschaftlich-Medizinischen Vereins in Innsbruck 75: 185-190.
- HEISS, E., GÜNTHER, H., RIEGER, C. & MALICKY, H. (1993): Heteroptera collected by light traps in Crete (Heteroptera from the Island of Crete VIII). – Biologia Gallo-hellenica 20: 107-114.
- HEISS, E. & PÉRICART, J. (2007): Hémiptères Aradidae, Piesmatidae et Dipsocoromorphes Euro-méditerranéens. – Faune de France 91: 1-509.
- HOBERLANDT, L. (1956): Results of the zoological scientific expedition of the National Museum in Praha to Turkey, 18. Hemiptera IV. Terrestrial Hemiptera-Heteroptera of Turkey. – Acta Entomologica Musei Nationalis Pragae, Suppl. 3 [1955]: 1-264.
- ISAKOV, Y. M. (2000): Notes on the taxonomy and bionomics of *Stagonomus bipunctatus* (Heteroptera, Pentatomidae). – Vestnik Zoologii 34(3): 83-88, 109 [in Russian].
- JAHN, R. & SCHÖNFELDER, P. (1995): Exkursionsflora für Kreta. – 1-446.
- JACOBSHAGEN, V. (1987): Geologie von Griechenland. – Beiträge zur Regionalen Geologie der Erde 19: 372 S.
- JANSSON, A. (1986): The Corixidae (Heteroptera) of Europe and some adjacent regions. – Acta Entomologica Fennica 47: 1-94.
- JOSIFOV, M. (1968): Eine Heteropterenausbeute von der Insel Kreta. – Annales Zoologici Warszawa 25: 453-457.



- JOSIFOV, M. (1986): Verzeichnis der von der Balkanhalbinsel bekannten Heteropterenarten (Insecta, Heteroptera). – Faunistische Abhandlungen Staatliches Museum für Tierkunde Dresden **14**: 61-93.
- JOSIFOV, M. & GÖLLNER-SCHIEDING, U. (1984): Bibliographie der faunistischen Literatur über die Heteropteren der Balkanhalbinsel (Insecta). – Faunistische Abhandlungen Staatliches Museum für Tierkunde Dresden **12**: 25-37.
- JOSIFOV, M. & HEISS, E. (1989): Eine neue *Acrosternum*-Art von der Insel Kreta (Heteropteren aus Kreta VII). – Bericht des Naturwissenschaftlich-Medizinischen Vereins in Innsbruck **76**: 141-145.
- KERZHNER, I. M. & JOSIFOV, M. (1999): Miridae. – In: AUKE-MA, B. & RIEGER, C. (eds.): Catalogue of the Heteroptera of the Palaearctic Region **3**: 1-577.
- KERZHNER, I. M. & MATOCCO, A. (1994): Type specimens of Palaearctic Miridae and Nabidae in the collection of the Museum National d'Histoire Naturelle Paris (Heteroptera). – Zoosystematica Rossica **3**: 55-68.
- KERZHNER, I. M. & SCHUH, R. T. (1998): Replacement names for junior homonyms in the family Miridae (Heteroptera). – Zoosystematica Rossica **7**: 171-172.
- KMENT, P. & BAÑAR, P. (2010): On the taxonomy and distribution of the genus *Maccevetthus* (Hemiptera: Heteroptera: Rhoplidae). – Acta Musei Moraviae, Scientiae Biologicae **95**: 15-47.
- KMENT, P., BRIYJA, J. & JINDRA, Z. (2005): New records of true bugs (Heteroptera) of the Balkan peninsula. – Acta Entomologica Slovenica **13**: 9-20.
- KMENT, P. & JINDRA, Z. (2006): New and interesting records of true bugs (Heteroptera) from Turkey, southeast Europe, Near and Middle East. – Acta Entomologica Musei Nationalis Pragae **45**: 3-16.
- KONSTANTINOV, F. V. & NAMYATOVA, A. A. (2008): New records of Phyllinae (Hemiptera: Heteroptera: Miridae) from the Palaearctic Region. – Zootaxa **1870**: 24-42.
- LINNAVUORI, R. E. (1999): Studies on the Miridae Fauna of Greece (Hemiptera, Heteroptera). – Biologia Gallo-hellenica **25**(1): 25-68.
- LINNAVUORI, R. E. (2004): Heteroptera of the Hormozgan province in Iran. II. Nepomorpha, Gerromorpha, Leptopodomorpha, Cimicomorpha (Nabidae, Anthocoridae, Miridae). – Acta Universitatis Carolinae, Biologica **48**: 85-98.
- LODOS, N., ÖNDER, F., PEHLIVAN, E., ATALAY, R., ERKIN, E., KARSAVURAN, Y., TEZCAN, S. & AKSOY, S. (2003): Faunistic studies on Anitidae (Heteroptera) of western Black Sea, central Anatolia and mediterranean regions of Turkey: 1-85 [Ege Üniversitesi Basimevi Izmir].
- LUPOLI, R., DUSOULIER, F., CRUAUD, A., CROS-ARTEIL, S. & STREITO, J.-C. (2013): Morphological, biogeographical and molecular evidence of *Carpocoris mediterraneus* as a valid species (Hemiptera, Pentatomidae). – Zootaxa **3609**(4): 392-410.
- MATOCQ, A. (1998): Une nouvelle espèce d'*Alloeotomus* d'île de Crète (Heteroptera, Miridae, Deraeocorinae). – Revue Française d'Entomologie (n. s.) **20**: 29-32.
- MATOCQ, A. (2002): Une nouvelle espèce d'*Orthonotus* STEPHENS de Tessalie (Grèce) (Heteroptera, Miridae, Phyllinae). – Revue Française d'Entomologie (n. s.) **24**: 161-163.
- MATOCQ, A. (2004): Revue des espèces attribuées au genre *Megalocoleus* REUTER, 1890 (Heteroptera: Miridae). – Annales de la Société Entomologique de France (n. s.) **40**: 69-101.
- MATOCQ, A. & PLUOT-SIGWALT, D. (2006a): A new species of the genus *Closterotomus* FIEBER from Crete (Hemiptera: Heteroptera: Miridae: Mirinae) – Russian Entomological Journal **15**(2): 171-174.
- MATOCQ, A. & PLUOT-SIGWALT, D. (2006b): A new *Cyllecoris* from Crete with a tube-like structure associated with female genitalia (Heteroptera, Miridae, Orthotylinae, Orthotylini). – Denisia **19**: 517-522.
- MATOCQ, A. & PLUOT-SIGWALT, D. (2012): Révision des *Amblytulus* et essai de mise au point sur les genres *Amblytulus* FIEBER et *Megalocoleus* REUTER (Heteroptera: Miridae: Phyllinae). – Annales de la Société Entomologique de France (n. s.) **48**: 123-154.
- MISJA, K. (1973): Rezultate të studimit të gjysëmkrahëfortëve Hemipterëve të vëndit tonë. – Buletini Shken-cave të Natyrës **1-2**: 131-151.
- MOULET, P. (1995): Hémiptères Coreoidea Euro-méditerranéens. – Faune de France **81**: 1-336.
- NAMYATOVA, A. & KONSTANTINOV, F. (2009): Revision of the genus *Orthocephalus* FIEBER, 1858 (Hemiptera: Heteroptera: Miridae: Orthotylinae). – Zootaxa **2316**: 1-118.
- PÉRICART, J. (1972): Hémiptères Anthocoridae, Cimicidae et Microphysidae de l'Ouest-Paléarctique. – Faune de l'Europe et du Bassin Méditerranéen **7**: 1-402.
- PÉRICART, J. (1983): Hémiptères Tingidae Euro-méditerranéens. – Faune de France **69**: 1-618.
- PÉRICART, J. (1984): Hémiptères Berytidae Euro-méditerranéens. – Faune de France **70**: 1-171.
- PÉRICART, J. (1987): Hémiptères Nabidae d'Europe occidentale et du Maghreb. – Faune de France **71**: 1-176.
- PÉRICART, J. (1990): Hémiptères Saldidae et Leptopodiidae d'Europe occidentale et du Maghreb. – Faune de France **77**: 1-238.
- PÉRICART, J. (1998a): Hémiptères Lygaeidae Euro-méditerranéens 1. – Faune de France **84A**: 1-468.
- PÉRICART, J. (1998b): Hémiptères Lygaeidae Euro-méditerranéens 2. – Faune de France **84B**: 1-453.
- PÉRICART, J. (1998c): Hémiptères Lygaeidae Euro-méditerranéens 3. – Faune de France **84C**: 1-487.
- PÉRICART, J. (2010): Hémiptères Pentatomoidea Euro-méditerranéens 3. – Faune de France **93**: 1-291.
- PROTIĆ, L. (2002): Species of the genus *Dicyphus* (Heteroptera: Miridae) in Serbia. – Acta Entomologica Slovenica **10**: 103-114.
- PUTSHKOV, P. V. & MOULET, P. (2009): Hémiptères Reduviidae d'Europe occidentale. – Faune de France **92**: 1-668.
- REUTER, O. M. (1891): Griechische Heteroptera gesammelt von E. VON OERTZEN und J. EMGE. – Berliner Entomologische Zeitschrift **36**: 17-34.

- RIBES, J. & GAPON, D. A. (2006): Taxonomic review of the genus *Holcogaster* FIEBER, 1860 (Heteroptera: Pentatomidae) with the description of the male and female genitalia. – Russian Entomological Journal **15**: 189-195.
- RIBES, J., GAPON, D. A. & PAGOLA-CARTE, S. (2007): On some species of *Carpocoris* KOLENATI, 1846: new synonymies (Heteroptera: Pentatomidae: Pentatominae). – Mainzer Naturwissenschaftliches Archiv, Beiheft 31: 187-198.
- RIBES, J., PAGOLA-CARTE, S. & VALCÁRCEL, J. P. (2006): Una sinonimia restituida en el género *Holcostethus* FIEBER, 1860 (Hemiptera: Heteroptera: Pentatomidae). – Boletín de la Sociedad Entomológica Aragonesa **39**: 407-408.
- RIBES, J. & PAGOLA-CARTE, S. (2013): Hémiptères Pentatomoidea Euro-méditerranéens 2. – Faune de France **96**: 1-424.
- RIEGER, C. (1989): Anmerkungen zur Systematik von *Phytocoris* FALL. (Insecta, Hemiptera, Heteroptera: Miridae). – Reichenbachia **26**: 85-91.
- RIEGER, C. (1995a): Zwei neue Miriden von der Insel Kreta (Heteroptera). – Entomologische Berichte **55**: 79-82.
- RIEGER, C. (1995b): Die Fauna der Ägäis-Insel Santorin, 9. Heteroptera. – Stuttgarter Beiträge zur Naturkunde, Serie A (Biologie) **520**: 1-26.
- RIEGER, C. (2006): Zur Synonymie westpaläarktischer Miriden (Heteroptera). – Denisia **19**: 611-616.
- RIEGER, C. (2007): Neunachweise und Ergänzungen zur Wanzen-Fauna Griechenlands (Insecta: Heteroptera). – Mainzer naturwissenschaftliches Archiv, Beiheft 31: 199-207.
- RIETSCHEL, S. (2014): *Stephanitis lauri* nov. sp. von Kreta, Griechenland (Heteroptera, Tingidae). – Andrias **20**: 221-225.
- SEIDENSTÜCKER, G. (1965): *Stagonomus devius* n. sp., eine neue Schildwanze aus der Türkei (Heteroptera, Pentatomidae). – Reichenbachia **5**: 9-19.
- STICHEL, W. (1955-1962): Illustrierte Bestimmungstabellen der Wanzen 2. Europa **1**: 1-168, **2**: 169-907, **3**: 1-428, **4**: 1-838, Generalindex: 1-112 [Selbstverlag Berlin-Hermsdorf].
- STRAUSS, G. & GÜNTHER, H. (2006): Bestimmungsmerkmale der *Coranus*-Arten (Heteroptera, Reduviidae) Europas und der Kanarischen Inseln mit einem Neunachweis für Deutschland. – Denisia **19**: 987-995.
- TEN VEEN, J. H. & POSTMA, G. (1999): Roll back controlled vertical movements of outer-arc basins of the Hellenic subduction zone (Crete, Greece). – Basin Research **11**: 243-266.
- WAGNER, E. (1970-71): Die Miridae HAHN, 1831, des Mittelmeerraumes und der Makaronesischen Inseln (Hemiptera, Heteroptera) 1. – Entomologische Abhandlungen Museum für Tierkunde Dresden, Suppl. **37**: 1-484.
- WAGNER, E. (1973): Die Miridae HAHN, 1831, des Mittelmeerraumes und der Makaronesischen Inseln (Hemiptera, Heteroptera) 2. – Entomologische Abhandlungen Museum für Tierkunde Dresden, Suppl. **39**: 1-421.
- WAGNER, E. (1975): Die Miridae HAHN, 1831, des Mittelmeerraumes und der Makaronesischen Inseln (Hemiptera, Heteroptera) 3. – Entomologische Abhandlungen Museum für Tierkunde Dresden, Suppl. **40**: 1-483.
- WAGNER, E. & WEBER, H. H. (1978): Die Miridae HAHN, 1831, des Mittelmeerraumes und der Makaronesischen Inseln (Hemiptera, Heteroptera). Nachträge zu den Teilen 1-3. – Entomologische Abhandlungen Museum für Tierkunde Dresden, Suppl. **42**: 1-96.

Tabelle 1. Die Reihenfolge der 525 auf Kreta gefundenen Arten und deren Schreibweise richtet sich nach AUKEMA & RIEGER (1995, 1996, 1999, 2001 & 2006). Die Katalog-Nr. gibt den Band mit jeweiliger Seitenzahl an. Nach 2006 erfolgte Neubeschreibungen sind mit einer 5 in der letzten Ziffer an entsprechender Position eingefügt. Durch die Angabe der Katalog-Nr. wird auf die Nennung der Untergattungen verzichtet, da so die Arten präzise definiert sind. Es sind die seither durchgeführten nomenklatorischen Änderungen und Synonymisierungen durchgeführt (AUKEMA, RIEGER & RABITSCH 2013) und bei Abweichungen zum Originalzitat in der ausgewerteten Literatur (unten ist zuerst die originale Nennung aufgeführt!) in der Tabelle mit „\*“ markiert:

- \* *Phytocoris ruficollis* WGN. umbenannt in *P. (Stictophytocoris) eduardi*: KERZHNER & SCHUH (1998).
- \* *Pinalitus oleae* (WGN.) synonymisiert mit *P. cervinus*: RIEGER (2006) – die angeführten Arbeiten, bis auf „8“ (beide „Taxa“), nennen nur *P. oleae*.
- \* *Orthocephalus parvulus* RT. synonymisiert mit *O. saltator*: NAMYATOVA & KONSTANTINOV (2009) – alle Meldungen bisher bezogen sich auf *O. parvulus*.
- \* *Orthotylus (Pachylops) griseinervis* WGN. synonymisiert mit *O. (P.) virescens*: CARAPEZZA & RIBES (2004).
- \* *Platycranus bicolor* (DGL. & SC.), die südöstlichen Tiere wurden abgetrennt als *P. wagneri*: CARAPEZZA (1997).
- \* *Macrotylus (Alloeonycha) interpositus* WGN. synonymisiert mit *M. (A.) paykullii*: KERZHNER & MATOCQ (1994).
- \* *Amblytylus luridus* HBL. synonymisiert mit *Megalocoleus delicatus*: MATOCQ & PLUOT-SIGWALT (2012).
- \* *Megalocoleus hungaricus* WGN. synonymisiert mit *M. naso*: MATOCQ (2004) – die frühere Literatur zitiert nur *M. hungaricus*.
- \* *Maccevethus errans caucasicus* (KOL.) gilt wieder als gute Art, also als *Maccevethus caucasicus*: (KMENT & BANAR 2010).
- \* *Odontotarsus latissimus* GÖ-SCH. synonymisiert mit *Odontotarsus crassus*: CARAPEZZA (1990).

- \* *Carpocoris mediterraneus mediterraneus* TAM. wurde zwischenzeitlich mit *Carpocoris fuscispinus* (BOH.) synonymisiert (RIBES et al. 2007) - alle Meldungen bezogen sich bisher auf *C. mediterraneus*, nicht auf *C. fuscispinus*. Die Synonymisierung wurde wieder rückgängig gemacht (LUPOLI et al. 2013).
- \* *Holcogaster exilis* Hv. synonymisiert mit *H. fibulata*: RIBES & GAPON (2006) – in der Literatur wurde für Kreta bisher ausschließlich *H. exilis* zitiert.
- \* *Peribalus strictus vernalis* (WFF.) und *P. strictus strictus* (F.) synonymisiert zu *Peribalus strictus*: RIBES et al. (2006) - in der Literatur werden für Kreta jeweils beide Taxa gemeinsam zitiert.
- \* *Acrosternum arabicum* WGN. von JOSIFOV (1986) gemeldet – JOSIFOV & HEISS (1989) ändern diese Angabe in den neu beschriebenen *A. malickyi*.
- \* *Graphosoma creticum* Hv. synonymisiert mit *G. semipunctatum*: (GAPON 2007 & PÉRICART 2010) – JOSIFOV (1986) zitiert beide Arten für Kreta, spätere Autoren nur *G. creticum*.

Die für Kreta neuen Arten sind am Ende der Ergebnisse zusammengestellt!

**Spalte J:** Hier finden sich die Arten, die JOSIFOV (1986) zusammengestellt hat. Diese Liste beruht auf den Literaturangaben, die in JOSIFOV & GÖLLNER-SCHIEDING (1984) ausgewertet wurden, ergänzt um die in JOSIFOV (1986) angeführten Zitate, also auch HEISS (1983, 1984 & 1985) sowie z.T. HEISS & GÜNTHER (1986).

In JOSIFOV (1986) werden für Kreta („Kr“) 356 Arten aufgeführt, er gibt jedoch nur 353 Arten in Summe an. Durch die spätere Synonymisierung von *Henestaris curtulus* mit *laticeps*, *Xanthochilus creticus* mit *minusculus* und *Eurydema lineola* mit *oleracea* verringert sich die tatsächliche Zahl dann doch auf 353. Im Literaturverzeichnis von JOSIFOV & GÖLLNER-SCHIEDING (1984) und JOSIFOV (1986) fehlt die Arbeit von REUTER (1891) in der 101 Arten für Kreta aufgelistet werden. In dieser Arbeit sind Angaben zu zusätzlichen 17 Arten zu finden. 15 dieser Arten sind aus Griechenland bekannt, so dass ein Vorkommen auf Kreta nicht unwahrscheinlich ist, *Stictopleurus crassicornis* und *Eurygaster hottentotta* sind dagegen von der südlichen Balkanhalbinsel nicht bekannt. Da wir in unserer Arbeit eventuelle spätere Korrekturen dieses Werkes nicht verfolgt haben, vermerken wir alle Angaben von REUTER (1891) mit „?“.

**Spalte H:** 1 = HEISS (1983), 2 = HEISS (1984), 3 = HEISS (1985), 4 = HEISS & GÜNTHER (1986), 5 = HEISS & HOPP (1987), 6 = HEISS (1988), 7 = JOSIFOV & HEISS (1989), 8 = HEISS, GÜNTHER, RIEGER, & MALICKY (1993), C = CARAPEZZA (1990), G = GÖLLNER-SCHIEDING (1990), Ka = KMENT & JINDRA (2006), Kb = KMENT, BRIJJA & JINDRA (2005), M = MATOCC (1998, 2002 & 2004), MP = MATOCC & PLUOT-SIGWALT (2006a, 2006b & 2012), R = RIEGER (1989 & 1995a). \* In H 8 wird *Malacotes mulsanti* gemeldet, nach KERZHNER & JOSIFOV (1999) sind die mittel- und ostmediterranen Tiere jedoch *M. oblongiusculus* zugehörig. \* *Amblytylus luridus* wurde inzwischen mit *Megalocoleus delicatus* synonymisiert (MATOCC & PLUOT-SIGWALT 2012).

**Spalte D (Determinationswerke):** Ausgewertet wurden die spezifischen Angaben zu einem Vorkommen in Kreta aller Bände der Faune de France: DERJANSCHI & PÉRICART (2005), HEISS & PÉRICART (2007), MOULET (1995), PÉRICART (1983, 1984, 1987, 1990, 1998a, b, c, 2010), PUTSHKOV & MOULET (2009), RIBES & PAGOLA-CARTE (2013). Weiterhin wurden JANSSON (1986), DAVIDOVÁ-VILÍMOVÁ & STYS (1980), PÉRICART (1972), WAGNER (1970-71, 1973, 1975) und WAGNER & WEBER (1978) verwendet. Ein „!“ bezeichnet in dieser Spalte einen durch die jeweiligen Autoren überprüften Nachweis. K = KERZHNER & JOSIFOV (1999), \* RIBES & PAGOLA-CARTE (2013) zitieren aus HEISS (1983) und HEISS & HOPP (1987) das Vorkommen von *Antheminia lunulata*. In den angegebenen Arbeiten ist diese Art jedoch nicht genannt!

**Spalte HSR:** Die Funde der Autoren der vorliegenden Arbeit, *Stephanitis lauri* wurde vorab (RIETSCHEL 2014) publiziert.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
01-039-050	Corixidae	<i>Corixa affinis</i> LEACH, 1817	+	+5	+	
01-046-060	Corixidae	<i>Sigara mayri</i> (FIEBER, 1860)				+
01-046-070	Corixidae	<i>Sigara selecta</i> (FIEBER, 1848)	+			+
01-047-050	Corixidae	<i>Sigara nigrolineata nigrolineata</i> (FIEBER, 1848)				+
01-048-010	Corixidae	<i>Sigara nigrolineata mendax</i> HEISS & JANSSON, 1986	+	+3,5		+
01-052-010	Corixidae	<i>Sigara falleni</i> (FIEBER, 1848)	+?			
01-056-020	Corixidae	<i>Sigara lateralis</i> (LEACH, 1817)		+8		
01-066-050	Notonectidae	<i>Anisops sardeus sardeus</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1849	+	+2,8		
01-069-050	Notonectidae	<i>Notonecta glauca glauca</i> LINNAEUS, 1758	+?			
01-070-020	Notonectidae	<i>Notonecta maculata</i> FABRICIUS, 1794	+	+2,5		+
01-072-010	Notonectidae	<i>Notonecta viridis</i> DELCOURT, 1909	+	+5		
01-085-010	Hydrometridae	<i>Hydrometra stagnorum</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+5		

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
01-088-090	Veliidae	<i>Microvelia pygmaea</i> (DUFOUR, 1833)		+5		
01-094-040	Veliidae	<i>Velia caprai caprai</i> TAMANINI, 1947	+			
01-095-040	Veliidae	<i>Velia mancinii mancinii</i> TAMANINI, 1947				+
01-095-110	Veliidae	<i>Velia rhadamantha rhadamantha</i> HOBERLANDT, 1941	+	+1,2,3,5		
01-098-040	Gerridae	<i>Aquarius najas</i> (DE GEER, 1773)	+			+
01-099-040	Gerridae	<i>Gerris argentatus</i> SCHUMMEL, 1832		+5		
01-102-060	Gerridae	<i>Gerris thoracicus</i> SCHUMMEL, 1832	+	+5		+
01-120-010	Saldidae	<i>Chartoscirta cincta cincta</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1841)	+	+3,5	+	
01-127-020	Saldidae	<i>Saldula amplicollis</i> (REUTER, 1891)	+	+3	+	
01-127-030	Saldidae	<i>Saldula arenicola arenicola</i> (SCHOLTZ, 1847)	+		+	
01-131-010	Saldidae	<i>Saldula pallipes</i> (FABRICIUS, 1794)	+	+3,5		
01-131-020	Saldidae	<i>Saldula palustris</i> (DOUGLAS, 1874)	+		+	+
01-132-010	Saldidae	<i>Saldula pilosella pilosella</i> (THOMSON, 1871)		+8		
01-133-010	Saldidae	<i>Saldula saltatoria</i> (LINNAEUS, 1758)	+			
01-138-030	Leptopodidae	<i>Leptopus hispanus</i> RAMBUR, 1840	+	+2,5	+	
01-139-040	Leptopodidae	<i>Patapius spinosus</i> (ROSSI, 1790)			+	
02-012-020	Tingidae	<i>Agramma atricapillum</i> (SPINOLA, 1837)	+	+4	+	
02-014-040	Tingidae	<i>Agramma laetum</i> (FALLÉN, 1807)	+		+	
02-017-070	Tingidae	<i>Campylosteira ciliata</i> FIEBER, 1844	+		+	
02-020-030	Tingidae	<i>Catoplatus carthusianus</i> (GOEZE, 1778)				+
02-025-010	Tingidae	<i>Copium teucarii teucarii</i> (HOST, 1788)	+		+	+
02-031-020	Tingidae	<i>Dictyla echii</i> (SCHRANK, 1782)	+	+1,2,4,5	+	+
02-032-080	Tingidae	<i>Dictyla nassata</i> (PUTON, 1874)	+	+1,2,3,4	+	+
02-036-080	Tingidae	<i>Dictyonota marmorea</i> BAERENSPRUNG, 1858				+
02-038-040	Tingidae	<i>Elasmotropis testacea testacea</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1830)				+
02-041-010	Tingidae	<i>Galeatus scrophicus</i> SAUNDERS, 1876	+		+	
02-044-050	Tingidae	<i>Kalama cretica</i> (PÉRICART, 1979)	+	+3	+	
02-046-050	Tingidae	<i>Kalama tricornis</i> (SCHRANK, 1801)	+			
02-050-040	Tingidae	<i>Monosteira lobulifera</i> REUTER, 1888	+	+2,4	+	
02-050-080	Tingidae	<i>Monosteira unicostata</i> (MULSANT & REY, 1852)	+	+4	+	
02-061-025	Tingidae	<i>Stephanitis lauri</i> RIETSCHEL, 2014				+
02-062-020	Tingidae	<i>Stephanitis pyri</i> (FABRICIUS, 1775)	+	+Ka	+	+
02-068-010	Tingidae	<i>Tingis hellenica hellenica</i> (PUTON, 1877)	+	+1,2	+	+
02-068-090	Tingidae	<i>Tingis ragusana</i> (FIEBER, 1861)	+	+3,4		
02-070-040	Tingidae	<i>Tingis angustata</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1838)		+C		
02-070-050	Tingidae	<i>Tingis auriculata</i> (A. COSTA, 1847)				+
02-071-050	Tingidae	<i>Tingis cardui</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+3	+	+

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
02-073-010	Tingidae	<i>Tingis grisea</i> GERMAR, 1835				+
02-087-020	Nabidae	<i>Prostemma guttula guttula</i> (FABRICIUS, 1787)		+5		
02-088-010	Nabidae	<i>Prostemma sanguineum</i> (ROSSI, 1790)		+5		
02-094-040	Nabidae	<i>Himacerus apterus</i> (FABRICIUS, 1798)	+?			
02-093-030	Nabidae	<i>Himacerus mirmicoides</i> (O. COSTA, 1834)		+5		
02-096-030	Nabidae	<i>Nabis viridulus</i> SPINOLA, 1837	+	+4	+	
02-100-050	Nabidae	<i>Nabis ferus</i> (LINNAEUS, 1758)	+?			
02-101-060	Nabidae	<i>Nabis palifer</i> SEIDENSTÜCKER, 1954		+4,8		+
02-102-050	Nabidae	<i>Nabis pseudoferus ibericus</i> REMANE, 1962		+8		+
02-102-030	Nabidae	<i>Nabis pseudoferus pseudoferus</i> REMANE, 1949	+	+4		
02-103-060	Nabidae	<i>Nabis rugosus</i> (LINNAEUS, 1758)		+5		
02-105-010	Nabidae	<i>Nabis capsiformis</i> GERMAR, 1838	+	+4,8		+
02-111-050	Anthocoridae	<i>Anthocoris gallarumulmi</i> (DE GEER, 1773)	+	+4		
02-113-060	Anthocoridae	<i>Anthocoris nemoralis</i> (FABRICIUS, 1794)	+	+8		+
02-114-020	Anthocoridae	<i>Anthocoris pilosus</i> (JAKOVLEV, 1877)	+	+2		
02-119-060	Anthocoridae	<i>Temnostethus tibialis</i> REUTER, 1888	+		+	
02-123-060	Anthocoridae	<i>Orius horvathi</i> (REUTER, 1884)	+		+	+
02-123-070	Anthocoridae	<i>Orius laticollis laticollis</i> (REUTER, 1884)		+8		
02-124-030	Anthocoridae	<i>Orius minutus</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+2		
02-125-020	Anthocoridae	<i>Orius vicinus</i> (RIBAUT, 1923)		+8		
02-125-060	Anthocoridae	<i>Orius laevigatus laevigatus</i> (FIEBER, 1860)	+	+2,8	+	+
02-126-040	Anthocoridae	<i>Orius niger</i> (WOLFF, 1811)	+	+8		+
02-126-050	Anthocoridae	<i>Orius pallidicornis</i> (REUTER, 1884)		+C		
02-129-040	Anthocoridae	<i>Brachysteles parvicornis</i> (A. COSTA, 1847)		+5		
02-130-060	Anthocoridae	<i>Cardiastethus nazareus</i> REUTER, 1884	+		+	
02-131-040	Anthocoridae	<i>Dysepicritus rufescens</i> (A. COSTA, 1847)		+8		
02-133-020	Anthocoridae	<i>Lyctocoris campestris</i> (FABRICIUS, 1794)		+8		+
02-137-030	Anthocoridae	<i>Xylocoris galactinus</i> (FIEBER, 1836)		+8		
02-139-060	Anthocoridae	<i>Xylocoris obliquus</i> A. COSTA, 1853			+	
02-143-040	Cimicidae	<i>Cimex lectularius</i> LINNAEUS, 1758	+			
02-159-050	Reduviidae	<i>Ploiaria domestica</i> SCOPOLI, 1786	+	+5		
02-166-010	Reduviidae	<i>Empicoris culiciformis</i> (DE GEER, 1773)	+	+2		
02-168-010	Reduviidae	<i>Empicoris salinus</i> (LINDBERG, 1932)		+8		
02-175-030	Reduviidae	<i>Ectomocoris ululans</i> (ROSSI, 1790)		+5	+	
02-177-050	Reduviidae	<i>Peirates hybridus</i> (SCOPOLI, 1763)	+?			
02-178-040	Reduviidae	<i>Peirates strepitans</i> RAMBUR, 1839	+	+5	+	+
02-200-080	Reduviidae	<i>Reduvius pallipes</i> KLUG, 1830		+8	+	
02-201-010	Reduviidae	<i>Reduvius personatus</i> (LINNAEUS, 1758)		+8		
02-202-040	Reduviidae	<i>Reduvius testaceus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1845)	+			



Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
02-210-020	Reduviidae	<i>Oncocephalus acutangulus</i> REUTER, 1882	+	+3,8	+	+
02-215-060	Reduviidae	<i>Oncocephalus obsoletus</i> KLUG, 1830			+	
02-216-050	Reduviidae	<i>Oncocephalus pilicornis</i> REUTER, 1882		+8	+	
02-216-060	Reduviidae	<i>Oncocephalus plumicornis</i> (GERMAR, 1822)		+8	+	
02-218-070	Reduviidae	<i>Oncocephalus vescerae</i> DISPONS, 1965			+	
02-219-030	Reduviidae	<i>Pygolampis bidentata</i> (GOEZE, 1778)	+?			
02-221-020	Reduviidae	<i>Sastrapada baerensprungi</i> (STÅL, 1859)			+	
02-232-010	Reduviidae	<i>Coranus griseus</i> (ROSSI, 1790)	+	+2,3,4	+	+
02-232-040	Reduviidae	<i>Coranus kerzhneri</i> P. V. PUTSHKOV, 1982				+
02-235-030	Reduviidae	<i>Coranus tuberculifer</i> REUTER, 1881	+		+	
02-243-040	Reduviidae	<i>Nagusta goedelii</i> (KOLENATI, 1857)	+	+5,8	+	
02-247-010	Reduviidae	<i>Rhynocoris bipustulatus</i> (FIEBER, 1861)			+	
02-249-050	Reduviidae	<i>Rhynocoris iracundus</i> (PODA, 1761)	+	+1,5	+	+
02-252-070	Reduviidae	<i>Rhynocoris punctiventris</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1846)			+	+
03-004-030	Miridae	<i>Isometopus intrusus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)		+C		
03-019-050	Miridae	<i>Dicyphus albonasutus</i> WAGNER, 1951	+	+4,8		
03-022-050	Miridae	<i>Dicyphus eckerleini</i> WAGNER, 1963				+
03-022-070	Miridae	<i>Dicyphus errans</i> (WOLFF, 1804)	+?			
03-023-030	Miridae	<i>Dicyphus josifovi</i> RIEGER, 1995		+R		
03-024-020	Miridae	<i>Dicyphus tamaninii</i> WAGNER, 1951		+8		
03-025-070	Miridae	<i>Macrolophus costalis</i> FIEBER, 1858		+8		
03-026-040	Miridae	<i>Macrolophus melanotoma</i> (A. COSTA, 1853)	+	+3		+
03-026-060	Miridae	<i>Macrolophus pygmaeus</i> (RAMBUR, 1839)	+	+3,8		
03-028-010	Miridae	<i>Nesidiocoris tenuis</i> (REUTER, 1895)		+8		
03-029-020	Miridae	<i>Singhalesia turcica</i> (SEIDENSTÜCKER, 1959)				+
03-031-040	Miridae	<i>Bothynothus pilosus</i> (BOHEMAN, 1852)	+	+8	+	
03-034-020	Miridae	<i>Alloeotomus pericarti</i> MATOCQ, 1998		+M		
03-036-040	Miridae	<i>Deraeocoris pallens pallens</i> (REUTER, 1904)				+
03-037-040	Miridae	<i>Deraeocoris serenus</i> (DOUGLAS & SCOTT, 1868)	+	+4,8		+
03-043-010	Miridae	<i>Deraeocoris ruber</i> (LINNAEUS, 1758)				+
03-044-010	Miridae	<i>Deraeocoris rutilus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1838)				+
03-045-010	Miridae	<i>Deraeocoris schach</i> (FABRICIUS, 1781)	+	+3		+
03-047-020	Miridae	<i>Deraeocoris lutescens</i> (SCHILLING, 1837)	+	+4,8		
03-054-030	Miridae	<i>Adelphocoris lineolatus</i> (GOEZE, 1778)	+	+8		+
03-073-030	Miridae	<i>Calocoris nemoralis</i> (FABRICIUS, 1787)	+	+2,3,4,5		+
03-084-040	Miridae	<i>Closterotomus annulus</i> (BRULLÉ, 1832)	+	+3,4,5,8		+
03-086-020	Miridae	<i>Closterotomus histrio histrio</i> (REUTER, 1877)	+	+2	+	+
03-086-035	Miridae	<i>Closterotomus izyai</i> MATOCQ & PLUOT-SIGWALT, 2006		+MP		
03-086-050	Miridae	<i>Closterotomus krueperi</i> (REUTER, 1880)	+		+	+

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
03-087-060	Miridae	<i>Closterotomus norwegicus</i> (GMELIN, 1790)	+	+3,4,8		+
03-088-030	Miridae	<i>Closterotomus putoni</i> (HORVÁTH, 1888)		+8		+
03-089-030	Miridae	<i>Closterotomus trivialis</i> (A. COSTA, 1853)	+	+3,4		+
03-091-010	Miridae	<i>Creontiades pallidus</i> (RAMBUR, 1839)	+	+8		
03-091-060	Miridae	<i>Cyphodema instabilis</i> (LUCAS, 1849)	+	+3		+
03-094-010	Miridae	<i>Dichrooscytus impros</i> HEISS, 1988		+6		
03-096-020	Miridae	<i>Dionconotus confluens creticus</i> HEISS, 1984	+	+2,3,4		+
03-096-030	Miridae	<i>Dionconotus neglectus neglectus</i> (FABRICIUS, 1798)				+
03-096-040	Miridae	<i>Dionconotus neglectus major</i> WAGNER, 1968	+	+2,3,4,5	+	
03-097-010	Miridae	<i>Dionconotus parnisanus</i> HOBERLANDT, 1945				+
03-105-030	Miridae	<i>Horistus infuscatus</i> (BRULLÉ, 1832)	+	+2,3,4,5	+	+
03-108-020	Miridae	<i>Liocoris tripustulatus</i> (FABRICIUS, 1781)	+	+4,8		+
03-120-010	Miridae	<i>Lygus gemellatus gemellatus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)	+	+3		
03-120-040	Miridae	<i>Lygus italicus</i> WAGNER, 1950	+	+4,8		+
03-121-060	Miridae	<i>Lygus pratensis</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+4,8		
03-122-020	Miridae	<i>Lygus rugulipennis</i> POPPIUS, 1911	+			
03-124-020	Miridae	<i>Megacoelum angustum</i> WAGNER, 1965		+C		
03-127-070	Miridae	<i>Miridius quadrivirgatus</i> (A. COSTA, 1853)	+	+8		
03-132-030	Miridae	<i>Orthops basalis</i> (A. COSTA, 1853)		+8		
03-132-040	Miridae	<i>Orthops campestris</i> (LINNAEUS, 1758)				+
03-133-030	Miridae	<i>Orthops kalmii</i> (LINNAEUS, 1758)		+4,8		+
03-149-030	Miridae	<i>Phytocoris parvuloides</i> WAGNER, 1961	+		+	+
03-149-070	Miridae	<i>Phytocoris scitulooides</i> LINDBERG, 1948		+8		
03-150-070	Miridae	<i>Phytocoris conifer</i> WAGNER, 1959	+	+8	+	
03-150-040	Miridae	<i>Phytocoris adiacritus</i> RIEGER, 1989		+R		
03-150-090	Miridae	<i>Phytocoris crux</i> WAGNER, 1959	+	+8	+	+
03-153-040	Miridae	<i>Phytocoris tridens</i> WAGNER, 1954				+
03-156-050	Miridae	<i>Phytocoris creticus</i> WAGNER, 1959	+	+8	+	
03-157-060	Miridae	<i>Phytocoris malickyi</i> RIEGER, 1995		+R		+
03-158-080	Miridae	<i>Phytocoris pini</i> KIRSCHBAUM, 1856	+?			
03-160-010	Miridae	<i>Phytocoris setiger</i> REUTER, 1896	+	+2,4,8	+	+
03-163-050	Miridae	<i>Phytocoris eduardi</i> KERZHNER & SCHUH, 1998	+	+8	+	+
03-166-030	Miridae	<i>Pinalitus conspurcatus</i> (REUTER, 1875)	+	+4,8		
03-167-010	Miridae	<i>Pinalitus cervinus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1841)	+*	+2*,8*		+
03-168-010	Miridae	<i>Pinalitus viscicola</i> (PUTON, 1888)	+	+4		
03-169-020	Miridae	<i>Polymerus cognatus</i> (FIEBER, 1858)		+8		
03-169-050	Miridae	<i>Polymerus hirtulus</i> WAGNER, 1959	+	+8	+	
03-175-040	Miridae	<i>Rhodomiris striatellus striatellus</i> (FABRICIUS, 1794)	+?			

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
03-177-030	Miridae	<i>Stenotus binotatus</i> (FABRICIUS, 1794)		+8		+
03-179-010	Miridae	<i>Taylorilygus apicalis</i> (FIEBER, 1861)	+	+8		+
03-183-010	Miridae	<i>Acetropis carinata</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1841)	+?			
03-183-020	Miridae	<i>Acetropis gimmerthalii gimmerthalii</i> (FLOR, 1860)	+			
03-188-070	Miridae	<i>Megaloceroea recticornis</i> (GEOFFROY, 1785)				+
03-196-070	Miridae	<i>Stenodema turanica</i> REUTER, 1904		+8		
03-199-030	Miridae	<i>Trigonotylus caelestialium</i> (KIRKALDY, 1902)		+8		!
03-201-010	Miridae	<i>Trigonotylus pulchellus</i> (HAHN, 1834)	+	+4,8		+
03-201-040	Miridae	<i>Trigonotylus tenuis</i> REUTER, 1893	+	+2,4,8		
03-210-060	Miridae	<i>Dimorphocoris lateralis</i> REUTER, 1901	+	+2	+	+
03-216-100	Miridae	<i>Halticus luteicollis</i> (PANZER, 1804)				+
03-223-020	Miridae	<i>Orthocephalus bivittatus</i> FIEBER, 1864	+			
03-224-070	Miridae	<i>Orthocephalus saltator</i> (HAHN, 1835)	+*	+2*		+
03-226-020	Miridae	<i>Pachytomella parallela</i> (MEYER-DÜR, 1843)	+		+	
03-226-030	Miridae	<i>Pachytomella passerinii</i> (A. COSTA, 1842)	+	+2,4		
03-230-030	Miridae	<i>Strongylocoris cicadifrons</i> A. COSTA, 1853	+	+4,5,8		
03-235-010	Miridae	<i>Brachynotocoris cyprius cyprius</i> WAGNER, 1961		+Kb		+
03-237-025	Miridae	<i>Cyllecoris ernsti</i> MATOCCQ & PLUOT-SIGWALT, 2006		+MP		
03-241-040	Miridae	<i>Globiceps handlirschi</i> REUTER, 1912	+		+	
03-246-060	Miridae	<i>Heterocordylus heissi</i> CARAPEZZA, 1990		+C		
03-247-050	Miridae	<i>Heterocordylus tibialis</i> (HAHN, 1833)	+	+2,4,8		
03-256-060	Miridae	<i>Orthotylus creticus</i> Wagner, 1977	+		+	
03-257-030	Miridae	<i>Orthotylus flavosparsus</i> (C. R. SAHLBERG, 1841)	+	+4,8		
03-266-010	Miridae	<i>Orthotylus tenellus tenellus</i> (FALLÉN, 1807)				+
03-268-080	Miridae	<i>Orthotylus virescens</i> (DOUGLAS & SCOTT, 1865)	+*	+*2,8		+
03-270-030	Miridae	<i>Orthotylus mariagratiae</i> CARAPEZZA, 1984	+	+8		+
03-273-020	Miridae	<i>Platycranus wagneri</i> CARAPEZZA, 1997	+*	+*6,8		
03-273-040	Miridae	<i>Platycranus erberi</i> FIEBER, 1870		+8		+
03-276-030	Miridae	<i>Zanchius alatanus</i> HOBERLANDT, 1956		+8		
03-276-050	Miridae	<i>Zanchius breviceps</i> (WAGNER, 1951)		+8		
03-283-040	Miridae	<i>Pilophorus perplexus</i> (DOUGLAS & SCOTT, 1875)	+			
03-284-010	Miridae	<i>Pilophorus simulans</i> JOSIFOV, 1989				+
03-291-030	Miridae	<i>Hallodapus concolor</i> (REUTER, 1890)		+8		+
03-295-010	Miridae	<i>Mimocoris rugicollis</i> (A. COSTA, 1853)		+8		+
03-295-020	Miridae	<i>Myrmicomimus variegatus</i> (A. COSTA, 1843)	+			
03-302-060	Miridae	<i>Amblytulus brevicollis</i> FIEBER, 1858		+8,MP		+
03-303-070	Miridae	<i>Amblytulus concolor</i> JAKOVLEV, 1877		+MP		
03-303-070	Miridae	<i>Amblytulus jani</i> FIEBER, 1858	+	+4		
03-304-020	Miridae	<i>Amblytulus nasutus</i> (KIRSCHBAUM, 1856)				+

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
03-320-060	Miridae	<i>Campylomma diversicorne</i> REUTER, 1878		+8		
03-322-030	Miridae	<i>Campylomma oertzenii</i> REUTER, 1888	+	+4,8		+
03-323-020	Miridae	<i>Campylomma simillimum</i> JAKOVLEV, 1882				+
03-323-050	Miridae	<i>Campylomma verbasci</i> (MEYER-DÜR, 1843)	+			+
03-337-010	Miridae	<i>Conostethus venustus venustus</i> (FIEBER, 1858)	+	+2,4		
03-352-040	Miridae	<i>Harpocera hellenica</i> REUTER, 1876	+	+2,8	+	+
03-353-010	Miridae	<i>Heterocapillus cavinotum</i> WAGNER, 1973		+Kb		
03-353-050	Miridae	<i>Heterocapillus perpusillus</i> (WAGNER, 1960)				+
03-355-050	Miridae	<i>Lepidargyrus ancorifer</i> (FIEBER, 1858)		+8		+
03-357-030	Miridae	<i>Lepidargyrus syriacus</i> (WAGNER, 1956)				+
03-360-040	Miridae	<i>Macrotylus atricapillus</i> (SCOTT, 1872)	+	+8		+
03-361-030	Miridae	<i>Macrotylus bipunctatus</i> REUTER, 1879	+	+2		+
03-362-030	Miridae	<i>Macrotylus horvathi</i> (REUTER, 1876)		+8		
03-362-035	Miridae	<i>Macrotylus paykullii</i> (FALLÉN, 1807)	+*			
03-365-080	Miridae	<i>Macrotylus quadrilineatus</i> (SCHRANK, 1785)	+			
03-366-030	Miridae	<i>Macrotylus soosi</i> JOSIFOV, 1962	+	+2	+	+
03-367-010	Miridae	<i>Malacotes abellei</i> RIBAUT, 1932	+	+4,8		+
03-367-030	Miridae	<i>Malacotes oblongiusculus</i> (LINNAVUORI, 1952)		+8*		
03-368-040	Miridae	<i>Maurodactylus fulvus</i> (REUTER, 1904)	+	+8	+	+
03-367-060	Miridae	<i>Maurodactylus nigrigenis</i> (REUTER, 1890)		+8		
03-368-020	Miridae	<i>Megalocoleus auranticus</i> (FIEBER, 1858)	+	+M		
03-369-040	Miridae	<i>Megalocoleus bolivari</i> (REUTER, 1879)		+8		
03-369-080	Miridae	<i>Megalocoleus delicatus</i> (PERRIS, 1857)		+8*,MP		
03-371-040	Miridae	<i>Megalocoleus naso</i> (REUTER, 1879)	+*	+*3,M		
03-375-010	Miridae	<i>Nanopsallus carduellus</i> (HORVÁTH, 1888)		+8		
03-381-050	Miridae	<i>Orthonotus creticus</i> WAGNER, 1974	+	+2	+	+
03-382-010	Miridae	<i>Orthonotus cylindricollis</i> (A. COSTA, 1853)	+			
03-382-020	Miridae	<i>Orthonotus fraudatrix</i> (REUTER, 1904)	+	+2		+
03-382-040	Miridae	<i>Orthonotus graecus</i> RIEGER, 1985		+M		
03-384-050	Miridae	<i>Pachyxyphus lineellus</i> (MULSANT & REY, 1852)	+	+3,4,5		+
03-391-010	Miridae	<i>Placochilus seladonicus mediterraneus</i> JOSIFOV, 1969		+8		+
03-392-030	Miridae	<i>Plagiognathus bipunctatus</i> REUTER, 1883		+8		+
03-393-040	Miridae	<i>Plagiognathus fulvipennis</i> (KIRSCHBAUM, 1856)		+8		+
03-396-020	Miridae	<i>Pleuroxonotus longicornis</i> (REUTER, 1900)		+8		+
03-398-080	Miridae	<i>Psallopsis kirgisica</i> (BECKER, 1864)		+8		
03-403-090	Miridae	<i>Psallus variabilis</i> (FALLÉN, 1807)	+?			
03-413-010	Miridae	<i>Psallus corsicus</i> PUTON, 1875	+	+8	+	
03-416-040	Miridae	<i>Psallus mollis</i> (MULSANT & REY, 1852)	+		+	

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
03-416-080	Miridae	<i>Psallus pardalis</i> SEIDENSTÜCKER, 1966				
03-419-010	Miridae	<i>Psallus varians cornutus</i> WAGNER, 1943	+	+2,8	+	+
03-425-030	Miridae	<i>Stenoparia putoni</i> FIEBER, 1870	+	+2,8	+	
03-428-020	Miridae	<i>Thermocoris munieri</i> PUTON, 1875	+	+2,4		+
03-430-060	Miridae	<i>Tragiscocoris fieberi</i> (FIEBER, 1858)	+	+2,4,8		+
03-431-050	Miridae	<i>Tuponia brevirostris</i> REUTER, 1883				+
03-433-070	Miridae	<i>Tuponia hippophaes</i> (FIEBER, 1861)	+	+8		+
03-435-090	Miridae	<i>Tuponia prasina</i> (FIEBER, 1864)		+8		
03-436-030	Miridae	<i>Tuponia simplex</i> WAGNER, 1974		+C		
03-438-070	Miridae	<i>Tuponia mixticolor</i> (A. COSTA, 1862)	+	+8		+
03-441-030	Miridae	<i>Tyththus parviceps</i> (REUTER, 1890)		+8		
04-004-030	Aradidae	<i>Aneurus avenius avenius</i> (DUFOUR, 1833)			+	
04-010-070	Aradidae	<i>Aradus cinnamomeus</i> PANZER, 1806	+	+1	+	
04-011-030	Aradidae	<i>Aradus conspicuus</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1835			+	
04-013-060	Aradidae	<i>Aradus flavicornis</i> DALMAN, 1823	+	+4,8	+	
04-038-030	Lygaeidae	<i>Arocatus longiceps</i> STÄL, 1872	+	+1,4	+	+
04-040-010	Lygaeidae	<i>Caenocoris nerii</i> (GERMAR, 1847)	+	+3,4	+	
04-041-030	Lygaeidae	<i>Graptostethus servus servus</i> (FABRICIUS, 1787)	+	+4	+	+
04-043-060	Lygaeidae	<i>Horvathiolus superbus</i> (POLLIICH, 1781)	+	+3,4,5	+	+
04-044-010	Lygaeidae	<i>Horvathiolus syriacus</i> (REUTER, 1885)	+	+2	+	+
04-045-020	Lygaeidae	<i>Lygaeosoma sardeum sardeum</i> SPINOLA, 1837	+	+1,2,3,5	+	+
04-045-030	Lygaeidae	<i>Lygaeosoma sardeum erythropterum</i> (PUTON, 1876)			+	+
04-046-020	Lygaeidae	<i>Lygaeus creticus</i> LUCAS, 1854	+	+1,3,4,5	+	+
04-046-050	Lygaeidae	<i>Lygaeus equestris</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+1,2,3,4,5		+
04-048-060	Lygaeidae	<i>Melanocoryphus albomaculatus</i> (GOEZE, 1778)	+	+4		
04-053-040	Lygaeidae	<i>Spilostethus pandurus</i> (SCOPOLI, 1763)	+	+1,4,5	+	+
04-054-030	Lygaeidae	<i>Spilostethus saxatilis</i> (SCOPOLI, 1763)	+	+3,4	+	+
04-058-030	Lygaeidae	<i>Nysius cymoides</i> (SPINOLA, 1837)		+8	+	
04-058-040	Lygaeidae	<i>Nysius ericae ericae</i> (SCHILLING, 1829)	+			
04-059-050	Lygaeidae	<i>Nysius graminicola graminicola</i> (KOLENATI, 1845)	+	+1,2,3,4,5,8	+	+
04-060-010	Lygaeidae	<i>Nysius immunis</i> (WALKER, 1872)	+	+1,4,8	+	+
04-061-010	Lygaeidae	<i>Nysius senecionis</i> (SCHILLING, 1829)				+
04-062-020	Lygaeidae	<i>Camptocoris longicornis</i> (PUTON, 1874)		+8	+	
04-062-040	Lygaeidae	<i>Orsillus depressus</i> (MULSANT & REY, 1852)	+	+4		
04-063-010	Lygaeidae	<i>Orsillus maculatus</i> (FIEBER, 1861)	+	+4	+	+
04-063-040	Lygaeidae	<i>Orsillus reyi</i> PUTON, 1871	+	+1,4	+	+
04-065-010	Lygaeidae	<i>Kleidocerys ericae</i> (HORVÁTH, 1908)	+	+8		
04-068-010	Lygaeidae	<i>Cymodema tabida tabida</i> SPINOLA, 1837	+	+4	+	



Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
04-068-040	Lygaeidae	<i>Cymus clavicolus</i> (FALLÉN, 1807)	+		+	
04-069-020	Lygaeidae	<i>Cymus glandicolor</i> HAHN, 1832	+	+4	+	
04-069-050	Lygaeidae	<i>Cymus melanocephalus</i> FIEBER, 1861	+	+4	+	
04-076-040	Lygaeidae	<i>Ischnodemus genei</i> (SPINOLA, 1837)	+		+	
04-080-040	Lygaeidae	<i>Engistus boops boops</i> (DUFOUR, 1857)				+
04-081-040	Lygaeidae	<i>Henestaris halophilus</i> (BURMEISTER, 1835)				+
04-082-020	Lygaeidae	<i>Henestaris laticeps laticeps</i> (CURTIS, 1836)	+	+3,4	+	+
04-084-070	Lygaeidae	<i>Geocoris arenarius</i> (JAKOVLEV, 1867)		+8	+	+
04-088-020	Lygaeidae	<i>Geocoris lineola lineola</i> (RAMBUR, 1839)	+	+2,3,5	+	+
04-088-040	Lygaeidae	<i>Geocoris megacephalus</i> (ROSSI, 1790)			+	+
04-090-020	Lygaeidae	<i>Geocoris pallidipennis pallidipennis</i> (A. COSTA, 1843)	+		+	+
04-091-020	Lygaeidae	<i>Geocoris pubescens</i> (JAKOVLEV, 1871)	+	+1,2,3, 4,5	+	+
04-094-010	Lygaeidae	<i>Stenophthalmicus fajoumensis</i> A. COSTA, 1875	+	+3	+	
04-095-030	Lygaeidae	<i>Artheneis alutacea</i> FIEBER, 1861	+	+2,4	+	
04-095-040	Lygaeidae	<i>Artheneis balcanica</i> (KORMILEV, 1938)	+		+	
04-096-020	Lygaeidae	<i>Artheneis foveolata</i> SPINOLA, 1837	+	+4	+	
04-096-080	Lygaeidae	<i>Artheneis wagneri</i> RIBES, 1972			+	+
04-100-010	Lygaeidae	<i>Cymophyes ochroleuca</i> FIEBER, 1870	+	+4	+	+
04-102-030	Lygaeidae	<i>Heterogaster affinis</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1835			+	
04-103-070	Lygaeidae	<i>Heterogaster urticae</i> (FABRICIUS, 1775)	+	+4,8		+
04-104-040	Lygaeidae	<i>Platyplax inermis</i> (RAMBUR, 1839)	+	+4	+	+
04-108-050	Lygaeidae	<i>Brachyplax tenuis</i> (MULSANT & REY, 1852)	+	+4	+	+
04-110-040	Lygaeidae	<i>Macroplax fasciata fasciata</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)	+	+1,2,3, 4,5	+	+
04-112-030	Lygaeidae	<i>Macropternella inermis</i> (FIEBER, 1851)	+	+2	+	
04-113-010	Lygaeidae	<i>Metopoplax origani</i> (KOLENATI, 1845)	+		+	
04-113-020	Lygaeidae	<i>Microplax albofasciata</i> (A. COSTA, 1847)	+	+1	+	
04-113-060	Lygaeidae	<i>Microplax interrupta</i> (FIEBER, 1837)	+	+2	+	
04-115-060	Lygaeidae	<i>Oxycarenus hyalinipennis</i> (A. COSTA, 1843)	+	+3,4,5,8	+	+
04-119-060	Lygaeidae	<i>Tropistethus holosericeus</i> (SCHOLTZ, 1846)		+5,8		
04-120-010	Lygaeidae	<i>Tropistethus lanternae</i> LINNAVUORI, 1960			+	
04-120-060	Lygaeidae	<i>Tropistethus subfasciatus</i> FERRARI, 1874		+8		
04-122-040	Lygaeidae	<i>Drymus pilipes</i> FIEBER, 1861	+	+3	+	
04-125-030	Lygaeidae	<i>Eremocoris fenestratus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1839)	+	+4,8	+	
04-126-030	Lygaeidae	<i>Eremocoris pellitus</i> SEIDENSTÜCKER, 1965	+	+4	+	
04-126-050	Lygaeidae	<i>Eremocoris plebejus</i> (FALLÉN, 1807)	+			
04-129-040	Lygaeidae	<i>Ischnocoris flavipes</i> SIGNORET, 1865		+1,2,3,4	+	
04-130-010	Lygaeidae	<i>Ischnocoris punctulatus</i> FIEBER, 1861	+			
04-132-050	Lygaeidae	<i>Notochilus damryi</i> PUTON, 1871	+	+1	+	

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
04-134-020	Lygaeidae	<i>Scolopostethus affinis</i> (SCHILLING, 1829)	+	+3		
04-135-010	Lygaeidae	<i>Scolopostethus decoratus</i> (HAHN, 1833)	+	+4,8	+	
04-136-040	Lygaeidae	<i>Scolopostethus pictus</i> (SCHILLING, 1829)	+	+2,3,4, 5,8	+	+
04-138-020	Lygaeidae	<i>Taphropeltus intermedius</i> (PUTON, 1881)				+
04-138-030	Lygaeidae	<i>Taphropeltus nervosus</i> (FIEBER, 1861)		+5		+
04-138-070	Lygaeidae	<i>Thaumastopus marginicollis</i> (LUCAS, 1849)	+			+
04-140-050	Lygaeidae	<i>Aoploscelis bivirgata</i> (A. COSTA, 1853)	+	+4		+
04-141-010	Lygaeidae	<i>Aphanus rolandri</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+4		+
04-143-030	Lygaeidae	<i>Emblethis angustus</i> MONTANDON, 1890	+	+2,4,5,8	+	+
04-143-060	Lygaeidae	<i>Emblethis ciliatus</i> HORVÁTH, 1875	+	+2		+
04-144-010	Lygaeidae	<i>Emblethis denticollis</i> HORVÁTH, 1878	+	+8		+
04-144-060	Lygaeidae	<i>Emblethis griseus</i> (WOLFF, 1802)	+	+2,4		+
04-146-030	Lygaeidae	<i>Emblethis robustus</i> JOSIFOV, 1965	+	+2,4	+	+
04-146-090	Lygaeidae	<i>Emblethis verbasci</i> (FABRICIUS, 1803)				+
04-148-010	Lygaeidae	<i>Gonianotus marginepunctatus</i> (WOLFF, 1804)				+?
04-149-010	Lygaeidae	<i>Ischnopeza hirticornis</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1850)	+	+1,2,3, 4,5	+	+
04-149-020	Lygaeidae	<i>Ischnopeza pallipes</i> PUTON, 1892	+	+2,3,4,5		+
04-150-010	Lygaeidae	<i>Neurocladus brachiidens</i> (DUFOUR, 1851)	+	+4,8	+	+
04-155-060	Lygaeidae	<i>Trapezonotus ullrichi</i> (FIEBER, 1837)	+	+1,2,4		+
04-156-010	Lygaeidae	<i>Camptocera glaberrima</i> (WALKER, 1852)		+8		+
04-158-010	Lygaeidae	<i>Lethaeus cribratissimus</i> (STAL, 1859)	+	+1,2,4	+	+
04-158-070	Lygaeidae	<i>Lethaeus nitidus</i> (DOUGLAS & SCOTT, 1868)	+	+8	+	+
04-162-020	Lygaeidae	<i>Lamprodema maura</i> (FABRICIUS, 1803)	+	+1,3,4,8		+
04-162-040	Lygaeidae	<i>Lasiocoris anomalus</i> (KOLENATI, 1845)	+			+
04-163-010	Lygaeidae	<i>Lasiocoris crassicornis</i> (LUCAS, 1849)	+	+2,4,5	+	+
04-164-010	Lygaeidae	<i>Megalonotus colon</i> PUTON, 1874	+	+4		+
04-164-020	Lygaeidae	<i>Megalonotus dilatatus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1840)	+	+2		+
04-165-090	Lygaeidae	<i>Megalonotus praetextatus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)	+	+1		+
04-166-030	Lygaeidae	<i>Megalonotus sabulicola</i> (THOMSON, 1870)	+	+1		+
04-167-020	Lygaeidae	<i>Megalonotus setosus</i> PUTON, 1874	+	+2		
04-167-070	Lygaeidae	<i>Pezocoris apicimacula</i> (A. COSTA, 1853)				+
04-168-050	Lygaeidae	<i>Piezoscelsus staphylinus</i> (RAMBUR, 1839)				+
04-176-030	Lygaeidae	<i>Paraparomius leptopodoides</i> (BÄRENSPRUNG, 1859)		+5		+
04-177-010	Lygaeidae	<i>Paromius gracilis</i> (RAMBUR, 1839)	+	+1,4,5,8	+	+
04-178-030	Lygaeidae	<i>Remaudiereana annulipes</i> (BÄRENSPRUNG, 1859)	+	+2,3,4,8		+
04-185-030	Lygaeidae	<i>Plinthisus minutissimus</i> FIEBER, 1864				+
04-186-020	Lygaeidae	<i>Plinthisus fasciatus</i> HORVÁTH, 1882	+			+

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
04-188-040	Lygaeidae	<i>Plinthinus coracinus</i> HORVÁTH, 1876	+	+3,5	+	
04-188-075	Lygaeidae	<i>Plinthinus longicollis brevicollis</i> FERRARI, 1874	+	+1,2,3, 4,5	+	
04-191-030	Lygaeidae	<i>Aellopus atratus</i> (GOEZE, 1778)	+	+2,3,5	+	+
04-192-030	Lygaeidae	<i>Beosus maritimus</i> (SCOPOLI, 1763)		+5,8		+
04-192-040	Lygaeidae	<i>Beosus quadripunctatus</i> (MÜLLER, 1766)	+	+3,4,5	+	
04-196-070	Lygaeidae	<i>Dieuches syriacus</i> DOHRN, 1860	+	+1,4,8	+	
04-198-040	Lygaeidae	<i>Graptopeltus validus</i> (HORVÁTH, 1875)	+	+1,5	+	
04-199-050	Lygaeidae	<i>Liolobus walkeri</i> (SAUNDERS, 1876)	+	+1,2,3, 4,8	+	+
04-205-030	Lygaeidae	<i>Peritrechus gracilicornis</i> PUTON, 1877	+	+1,3,4	+	
04-205-060	Lygaeidae	<i>Peritrechus meridionalis</i> PUTON, 1877		+5,8	+	
04-206-010	Lygaeidae	<i>Peritrechus nubilus</i> (FALLÉN, 1807)		+8	+	
04-206-060	Lygaeidae	<i>Peritrechus rhomboidalis</i> PUTON, 1877	+	+3	+	
04-208-050	Lygaeidae	<i>Raglius alboacuminatus alboacuminatus</i> (GOEZE, 1778)	+	+1	+	
04-209-030	Lygaeidae	<i>Raglius tristis</i> (FIEBER, 1861)	+		+	
04-213-020	Lygaeidae	<i>Xanthochilus minusculus</i> (REUTER, 1885)	+	+2,3,4,5	+	+
04-213-050	Lygaeidae	<i>Xanthochilus quadratus</i> (FABRICIUS, 1798)	+	+2,3	+	
04-214-010	Lygaeidae	<i>Xanthochilus saturnius</i> (ROSSI, 1790)	+	+2,4,5	+	+
04-216-030	Lygaeidae	<i>Hyalochilus ovatulus</i> (A. COSTA, 1853)	+	+4,5	+	+
04-217-040	Lygaeidae	<i>Stygnocoris faustus</i> HORVÁTH, 1888			+	+
04-217-050	Lygaeidae	<i>Stygnocoris fuliginus</i> (GEOFFROY, 1785)	+	+3	+	
04-218-010	Lygaeidae	<i>Stygnocoris hellenicus</i> PÉRICART, 1993			+	
04-218-060	Lygaeidae	<i>Stygnocoris sabulosus</i> (SCHILLING, 1829)	+	+1	+	
04-224-020	Piesmatidae	<i>Parapiesma salsolae</i> (BECKER, 1867)	+	+1	+	
04-231-010	Berytidae	<i>Apoplymus pectoralis</i> FIEBER, 1859	+	+1,2,4,8	+	
04-231-030	Berytidae	<i>Neides aduncus</i> FIEBER, 1859	+	+2,8		+
04-232-030	Berytidae	<i>Neides tipularius</i> (LINNAEUS, 1758)	+			
04-234-010	Berytidae	<i>Berytinus hirticornis nigrolineatus</i> (JAKOVLEV, 1903)	+	+8		
04-234-020	Berytidae	<i>Berytinus hirticornis pilipes</i> (PUTON, 1875)		+2,4		+
04-235-040	Berytidae	<i>Berytinus distinguendus</i> (FERRARI, 1874)	+	+1,2		
04-235-050	Berytidae	<i>Berytinus geniculatus</i> (HORVÁTH, 1885)	+	+4		
04-236-010	Berytidae	<i>Berytinus montivagus</i> (MEYER-DÜR, 1841)	+	+1,3	+	+
04-236-020	Berytidae	<i>Berytinus setipennis</i> (SAUNDERS, 1876)	+	+4	+	+
04-236-030	Berytidae	<i>Berytinus signoreti</i> (FIEBER, 1859)	+		+	
04-236-050	Berytidae	<i>Berytinus striola</i> (FERRARI, 1874)	+	+8	+	+
04-237-030	Berytidae	<i>Gampsocoris culicinus eckerleini</i> JOSIFOV, 1959	+	+1	+	
04-238-070	Berytidae	<i>Gampsocoris punctipes punctipes</i> (GERMAR, 1822)		+C		+
04-239-030	Berytidae	<i>Metacanthus annulosus</i> (FIEBER, 1859)	+		+	+

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
04-240-040	Berytidae	<i>Metacanthus meridionalis</i> (A. COSTA, 1843)	+		+	
04-255-020	Pyrrhocoridae	<i>Pyrrhocoris apterus</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+2,4	+	+
04-256-030	Pyrrhocoridae	<i>Pyrrhocoris niger</i> REUTER, 1888	+	+1,2	+	
04-258-010	Pyrrhocoridae	<i>Scantius aegyptius rossii</i> CARAPEZZA, KERZHNER & RIEGER, 1999	+	+1,2,3,4,5	+	+
05-002-010	Stenocephalidae	<i>Dicranocephalus agilis</i> (SCOPOLI, 1763)	+	+1	+	
05-003-010	Stenocephalidae	<i>Dicranocephalus albipes</i> (FABRICIUS, 1781)	+	+4	+	
05-005-050	Stenocephalidae	<i>Dicranocephalus marginicollis</i> (PUTON, 1881)	+	+2,3,4,5	+	+
05-007-020	Stenocephalidae	<i>Dicranocephalus setulosus</i> (FERRARI, 1874)	+		+	
05-011-040	Rhopalidae	<i>Brachycarenum languidus</i> (HORVATH, 1891)				+
05-011-040	Rhopalidae	<i>Brachycarenum tigrinus</i> (SCHILLING, 1829)	+	+1,4,8	+	+
05-012-050	Rhopalidae	<i>Corizus hyoscyami hyoscyami</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+1,3,4,5	+	+
05-014-020	Rhopalidae	<i>Liorhyssus hyalinus</i> (FABRICIUS, 1794)	+	+4,8	+	+
05-016-010	Rhopalidae	<i>Maccevethus corsicus corsicus</i> SIGNORET, 1862	+	+1,2,5,4	+	+
05-016-040	Rhopalidae	<i>Maccevethus caucasicus</i> (KOLENATI, 1845)			+	+
05-019-010	Rhopalidae	<i>Rhopalus conspersus</i> (FIEBER, 1837)	+		+	+
05-019-020	Rhopalidae	<i>Rhopalus distinctus</i> (SIGNORET, 1859)	+	+4	+	+
05-019-030	Rhopalidae	<i>Rhopalus lepidus</i> FIEBER, 1861	+	+3	+	
05-019-040	Rhopalidae	<i>Rhopalus parumpunctatus</i> SCHILLING, 1829	+	+1,5	+	+
05-020-010	Rhopalidae	<i>Rhopalus rufus</i> SCHILLING, 1829			+	
05-020-020	Rhopalidae	<i>Rhopalus subrufus</i> (GMELIN, 1790)	+	+1,3,4,5	+	+
05-020-030	Rhopalidae	<i>Stictopleurus abutilon</i> (ROSSI, 1790)	+	+1,3,4,5	+	+
05-021-010	Rhopalidae	<i>Stictopleurus crassicornis</i> (LINNAEUS, 1758)	+?			
05-021-040	Rhopalidae	<i>Stictopleurus pictus</i> (FIEBER, 1861)	+	+1,2,3,4	+	
05-022-010	Rhopalidae	<i>Stictopleurus punctatonervosus</i> (GOEZE, 1778)	+		+	
05-022-060	Rhopalidae	<i>Stictopleurus subtomentosus</i> (REY, 1888)			+	
05-024-010	Rhopalidae	<i>Agraphopus lethierryi</i> STÄL, 1872	+	+4	+	+
05-024-030	Rhopalidae	<i>Agraphopus suturalis</i> REUTER, 1900		+8		
05-025-030	Rhopalidae	<i>Chorosoma schillingii</i> (SCHILLING, 1829)	+		+	+
05-033-010	Alydidae	<i>Micrellytra fossularum</i> (ROSSI, 1790)	+	+2,4,5	+	+
05-034-020	Alydidae	<i>Alydus calcaratus</i> (LINNAEUS, 1758)	+		+	
05-035-030	Alydidae	<i>Camptopus lateralis</i> (GERMAR, 1817)	+	+1,3,4	+	+
05-037-010	Alydidae	<i>Heegeria tangirica</i> (SAUNDERS, 1877)	+	+2,4	+	
05-047-020	Alydidae	<i>Arenocoris intermedius</i> (JAKOVLEV, 1883)			+	
05-047-040	Coreidae	<i>Arenocoris waltlii</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)	+	+2,3,4,5	+	+
05-048-020	Coreidae	<i>Bothrostethus annulipes</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)	+	+4	+	
05-048-040	Coreidae	<i>Ceraleptus gracilicornis</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)	+?			
05-049-030	Coreidae	<i>Ceraleptus obtusus</i> (BRULLÉ, 1839)	+	+2,3,4,5	+	+
05-050-010	Coreidae	<i>Coriomeris affinis</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1839)	+	+1	+	

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
05-050-060	Coreidae	<i>Coriomeris brevicornis</i> LINDBERG, 1923	+	+2	+	
05-050-070	Coreidae	<i>Coriomeris denticulatus</i> (SCOPOLI, 1763)				+
05-051-020	Coreidae	<i>Coriomeris hirticornis</i> (FABRICIUS, 1794)	+	+1,2,3, 4,5	+	+
05-052-050	Coreidae	<i>Coriomeris vitticollis</i> REUTER, 1900	+		+	
05-053-010	Coreidae	<i>Loxocnemis dentator</i> (FABRICIUS, 1794)	+	+4	+	
05-065-060	Coreidae	<i>Centrocoris spiniger</i> (FABRICIUS, 1781)	+	+2	+	+
05-065-070	Coreidae	<i>Centrocoris variegatus</i> KOLENATI, 1845	+	+4,5	+	
05-067-020	Coreidae	<i>Coreus marginatus marginatus</i> (LINNAEUS, 1758)	+			
05-070-010	Coreidae	<i>Haploprocta sulcicornis</i> (FABRICIUS, 1794)	+	+1,2,4,5	+	+
05-070-040	Coreidae	<i>Spathocera dalmanii</i> (SCHILLING, 1829)	+	+1	+	
05-071-070	Coreidae	<i>Syromastus rhombeus</i> (LINNAEUS, 1767)	+	+1,4,5	+	+
05-078-010	Coreidae	<i>Gonocerus acuteangulatus</i> (GOEZE, 1778)	+	+1,5	+	+
05-078-020	Coreidae	<i>Gonocerus insidiator</i> (FABRICIUS, 1787)			+	
05-079-010	Coreidae	<i>Gonocerus juniperi</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1839	+	+4	+	
05-080-050	Coreidae	<i>Plinactus imitator</i> (REUTER, 1891)	+	+3,8,Ka	+	+
05-098-050	Coreidae	<i>Phyllomorpha lacerata</i> HERRICH-SCHAEFFER, 1835			+	
05-099-010	Coreidae	<i>Phyllomorpha laciniata</i> (VILLERS, 1789)	+		+	
05-124-010	Cydnidae	<i>Cydnus aterrimus</i> (FORSTER, 1771)	+	+3,5		+
05-130-010	Cydnidae	<i>Byrsinus pilosulus</i> (Klug, 1845)		+5		
05-132-040	Cydnidae	<i>Geotomus brunnipennis</i> WAGNER, 1953	+			
05-132-50	Cydnidae	<i>Geotomus ciliatitylus</i> SIGNORET, 1881	+			
05-133-020	Cydnidae	<i>Geotomus elongatus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1840)	+			
05-133-060	Cydnidae	<i>Geotomus punctulatus</i> (A. COSTA, 1847)	+			
05-135-030	Cydnidae	<i>Macroscytus brunneus</i> (FABRICIUS, 1803)	+	+2,4,5,8		+
05-140-020	Cydnidae	<i>Canthophorus dubius</i> (SCOPOLI, 1763)	+?			
05-141-010	Cydnidae	<i>Canthophorus maculipes</i> (MULSANT & REY, 1852)	+			
05-141-020	Cydnidae	<i>Canthophorus melanopterus melanopterus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1835)	+	+3,5		+
05-144-010	Cydnidae	<i>Ochetostethus balcanicus</i> WAGNER, 1940	+	+1,8		+
05-144-070	Cydnidae	<i>Ochetostethus opacus</i> (SCHOLTZ, 1847)				+
05-145-080	Cydnidae	<i>Sehirus morio</i> (LINNAEUS, 1761)	+			
05-159-030	Plataspidae	<i>Coptosoma scutellatum</i> (GEOFFROY, 1785)	+		+	
05-171-020	Acanthosomatidae	<i>Cyphostethus tristriatus</i> (FABRICIUS, 1787)				+
05-172-040	Acanthosomatidae	<i>Elasmostethus interstinctus</i> (LINNAEUS, 1758)	+?			
05-176-010	Acanthosomatidae	<i>Elasmucha grisea grisea</i> (LINNAEUS, 1758)	+			
05-176-030	Acanthosomatidae	<i>Elasmucha grisea eckerleini</i> JOSIFOV, 1971	+	+4		
05-205-020	Scutelleridae	<i>Odontotarsus crassus</i> KIRITSHENKO, 1966		+G*		+
05-206-040	Scutelleridae	<i>Odontotarsus parvulus</i> HORVÁTH, 1917	+	+2,G		
05-206-060	Scutelleridae	<i>Odontotarsus purpureolineatus</i> (ROSSI, 1790)	+			+



Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
05-206-070	Scutelleridae	<i>Odontotarsus robustus</i> JAKOVLEV, 1884	+	+2,4,5		+
05-207-010	Scutelleridae	<i>Odontotarsus rufescens</i> FIEBER, 1861		+G		
05-214-010	Scutelleridae	<i>Odontoscelis byrrhus</i> SEIDENSTÜCKER, 1972	+	+1,2,3,5		+
05-215-010	Scutelleridae	<i>Odontoscelis lineola</i> RAMBUR, 1839	+			+
05-215-030	Scutelleridae	<i>Odontoscelis minuta</i> JAKOVLEV, 1882	+	+1,2		
05-218-020	Scutelleridae	<i>Eurygaster hottentotta</i> (FABRICIUS, 1775)	+?			
05-219-010	Scutelleridae	<i>Eurygaster integriceps</i> PUTON, 1881	+			
05-220-020	Scutelleridae	<i>Eurygaster maura</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+1,2,3,4,5		+
05-221-020	Scutelleridae	<i>Eurygaster testudinaria testudinaria</i> (GEOFFROY, 1785)	+	+4		
05-224-020	Scutelleridae	<i>Psacasta tuberculata</i> (FABRICIUS, 1781)	+			+
05-244-010	Pentatomidae	<i>Picromerus nigridens</i> (FABRICIUS, 1803)	+		+	
05-247-010	Pentatomidae	<i>Aelia acuminata</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+1,2,3,4,5		+
05-250-040	Pentatomidae	<i>Neottiglossa bifida</i> (A. COSTA, 1847)	+		+!	
05-251-020	Pentatomidae	<i>Neottiglossa leporina</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1830)	+?			
05-269-010	Pentatomidae	<i>Anthemina lunulata</i> (GOEZE, 1778)			+*	
05-270-020	Pentatomidae	<i>Brachynema cinctum</i> (FABRICIUS, 1775)	+			
05-270-030	Pentatomidae	<i>Brachynema germarii</i> (KOLENATI, 1846)		+8		
05-273-010	Pentatomidae	<i>Carpocoris mediterraneus mediterraneus</i> TAMANINI, 1958	+*	+*1,3,4,5		+*
05-273-040	Pentatomidae	<i>Carpocoris pudicus</i> (PODA, 1761)	+			
05-274-010	Pentatomidae	<i>Carpocoris purpureipennis</i> (DE GEER, 1773)	+	+1,4		+
05-277-010	Pentatomidae	<i>Chroantha ornatula</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1842)	+	+1,8	+	
05-278-010	Pentatomidae	<i>Codophila varia varia</i> (FABRICIUS, 1787)	+	+1,2,3,4,5	+	+
05-278-030	Pentatomidae	<i>Dolycoris baccarum</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+1,3,4,5		+
05-280-050	Pentatomidae	<i>Holcogaster fibulata</i> (GERMAR, 1831)	+*	+*3		+
05-281-010	Pentatomidae	<i>Holcostethus albipes</i> (FABRICIUS, 1781)	+	+4		+
05-282-080	Pentatomidae	<i>Peribalus strictus</i> (FABRICIUS, 1803)	+*	+*2,4	+	+
05-290-030	Pentatomidae	<i>Staria lunata</i> (HAHN, 1835)	+	+1,2,4	+	+
05-301-020	Pentatomidae	<i>Eysarcoris ventralis</i> (WESTWOOD, 1837)	+	+1,4,5,8	+	+
05-303-030	Pentatomidae	<i>Stagonomus amoenus</i> (BRULLÉ, 1832)	+	+1,2,3,4	+	+
05-303-040	Pentatomidae	<i>Stagonomus bipunctatus bipunctatus</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+4,5	+	
05-304-025	Pentatomidae	<i>Stagonomus bipunctatus pusillus</i> (HERRICH-SCHAEFFER, 1833)	+	+4		+
05-309-070	Pentatomidae	<i>Mustha spinosula</i> (LEFEBVRE, 1831)	+	+1	+	
05-315-020	Pentatomidae	<i>Mecidea lindbergi</i> WAGNER, 1954	+	+4,5	+	+
05-325-030	Pentatomidae	<i>Acrosternum heegeri</i> FIEBER, 1861	+	+1,4,8	+	+

Fortsetzung Tabelle 1.

CPH-Nr.	Familie	Art	J	H	D	HSR
05-324-040	Pentatomidae	<i>Acrosternum malickyi</i> JOSIFOV & HEISS, 1989	+	+*2,4,5, 7,8	+	+
05-325-060	Pentatomidae	<i>Acrosternum millierei</i> (MULSANT & REY, 1866)	+	+1,4,8	+	+
05-329-030	Pentatomidae	<i>Nezara viridula</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+1,2,3, 4,5,8	+	+
05-337-010	Pentatomidae	<i>Rhaphigaster nebulosa</i> (PODA, 1761)	+	+3,4,5,8	+	+
05-340-020	Pentatomidae	<i>Piezodorus lituratus</i> (FABRICIUS, 1794)	+	+1,4,5,8		+
05-347-010	Pentatomidae	<i>Sciocoris macrocephalus</i> FIEBER, 1851	+	+5	+	+
05-350-010	Pentatomidae	<i>Sciocoris maculatus</i> FIEBER, 1851	+	+1,5	+	
05-353-030	Pentatomidae	<i>Sciocoris cursitans cursitans</i> (FABRICIUS, 1794)			+	
05-353-050	Pentatomidae	<i>Sciocoris deltocephalus</i> FIEBER, 1861	+		+	+
05-354-040	Pentatomidae	<i>Sciocoris helferii</i> FIEBER, 1851	+	+2,3,4,5	+	+
05-356-040	Pentatomidae	<i>Sciocoris sulcatus</i> FIEBER, 1851	+	+4,5	+	
05-364-010	Pentatomidae	<i>Eurydema eckerleini</i> JOSIFOV, 1961	+	+1,5	+	+
05-365-040	Pentatomidae	<i>Eurydema oleracea</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+2,4,5		
05-367-010	Pentatomidae	<i>Eurydema ornata</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+1,3,4,5		+
05-370-030	Pentatomidae	<i>Eurydema blanda</i> HORVÁTH, 1903				+
05-372-040	Pentatomidae	<i>Eurydema spectabilis</i> HORVÁTH, 1882	+	+1,2,4	+	+
05-372-050	Pentatomidae	<i>Eurydema ventralis</i> KOLENATI, 1846	+	+4	+	+
05-382-020	Pentatomidae	<i>Ancyrosoma leucogrammes</i> (GMELIN, 1790)	+	+2,4,5	+	+
05-384-060	Pentatomidae	<i>Graphosoma lineatum</i> (LINNAEUS, 1758)	+	+1,2,3,5		+
05-385-030	Pentatomidae	<i>Graphosoma semipunctatum</i> (FABRICIUS, 1775)	+	+*1,4,5	+	+
05-389-050	Pentatomidae	<i>Tholagmus flavolineatus</i> (FABRICIUS, 1798)	+	+1,4,5	+	+
05-392-010	Pentatomidae	<i>Ventocoris achivus</i> (HORVÁTH, 1889)	+	+2,4,5	+	+
05-396-030	Pentatomidae	<i>Podops rectidens</i> HORVÁTH, 1883	+	+4		
Gesamtzahlen			368	368	264	230

