

Beitrag zur Kenntnis der Staphylinidenfauna unbewaldeter Habitate der Warburger Börde

HANS KROKER, Münster und KLAUS RENNER, Bielefeld

Bereits bei der Behandlung der anderen Käferfamilien (KROKER, 1983) wurde festgestellt, daß aus dem südöstlichen Westfalen Bearbeitungen der Käferfauna weitgehend fehlen. Das gilt in besonderem Maße für die Familie *Staphylinidae*. Zwar hat RABELER (1962) auch die Staphyliniden der Laubwälder im Wesergebiet behandelt, eine Untersuchung der Staphylinidenfauna der in diesem Gebiet besonders interessanten Trockenhabitate ist bisher jedoch noch nicht erfolgt.

Angaben zu den Fallenstandorten und zur Fangmethodik finden sich bei KROKER (1983).

Ergebnisse

Die Ergebnisse sind in den Tabellen 1 und 2 zusammengefaßt. An den 5 Fangstellen wurden insgesamt 135 Arten festgestellt. Weitere Arten sind sicher noch unter den nicht näher bestimmten *Aleocharinae* zu erwarten.

Während die 3 trockenen Fangstellen (III-V) sich hinsichtlich der Anzahl der gefangenen Arten kaum unterscheiden, weist der Feldrain (III) die weitaus höchste Individuenzahl auf. Berücksichtigt man, daß im Bruch am Standort I über die längste Zeit nur 3 Fanggläser standen, unterscheiden sich die beiden Fangstellen im Bruch I/ II in Arten- und Individuenzahl kaum. Die Fangstelle auf dem Sparrenstein (IV) weist danach auch bei den Staphyliniden die geringste Zahl an gefangenen Individuen auf.

Dominanz, Habitatpräferenz

Von den Staphylinidenarten erreichen im Bruch (I/ II) nur *Oxytelus rugosus*, *Quedius molochinus* und *Q. humeralis*, *Tachinus rufipes* und *Atheta fungi* Werte von > 1% der an den jeweiligen Orten insgesamt gefangenen Käferindividuen. Am Fangort I trifft dies auch für *Olophrum assimile*, *Oxytelus sculpturatus* und *Tachinus corticinus* zu, an der Fangstelle II auch für *Lesteva sicula*, *Geostiba circellaris* und *Oxypoda procerula*. Die Anteile von *O. assimile* und *T. rufipes* sind besonders hoch.

Da die meisten der gefangenen Arten für Feuchtgebiete charakteristisch und außerdem weit verbreitet sind, können die Unterschiede in der Artenzusammensetzung wohl nur auf das Vermeiden bzw. Bevorzugen der nassen Stellen am Fangort I zurückgeführt werden.

Dominante Arten am Feldrain (III) sind *Olophrum assimile*, *Oxytelus inustus* und *O. sculpturatus*, *Lathrobium molochinus*, *Tachyporus hypnorum*, *Tachinus rufipes*, *Geostiba circellaris*, *Atheta fungi*, *Oxypoda longipes* und *Falagria thoracica*. Besonders die letztere ist sehr zahlreich vertreten und stellt fast 19% aller am Feldrain gefangenen Käferindi-

Tabelle 1: Staphylinidenfänge im Körbecker Bruch.

Fangzeitraum	19.8. - 22.10.78	22.10. - 28.12.78	28.12. - 15.3.79	15.3. - 21.4.79	21.4. - 24.6.79	24.6. - 25.8.79	25.8. - 28.10.79
Fallenstandort	I / II	I / II	I / II	I / II	I / II	I / II	I / II
<i>Micropeplus porcatus</i>	.	.	.	.	1	.	.
<i>Proteinus macropterus</i>	.	.	.	.	1	.	3
<i>Eusphalerum minutum</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Omalium rivulare</i>	.	2	1	1	.	1	3
<i>Omalium caesum</i>	.	.	.	.	1	.	1
<i>Lathrimaeum atrocephalum</i>	1	12	.	.	1	1	.
<i>Lathrimaeum unicolor</i>	5 2	5 6	.	.	2	.	1
<i>Olophrum piceum</i>	1	3 1	.	.	.	.	6 1
<i>Olophrum assimile</i>	5 1	105 7	2 1	.	.	.	30
<i>Acidota cruentata</i>	1	.	4	.	.	.	1
<i>Lesteva sicula</i>	2	.	21	6	3	2	7
<i>Lesteva longelytrata</i>	.	.	1	1	2	.	.
<i>Carpelimus elongatulus</i>	.	2	.	1	2	3	1
<i>Oxytelus rugosus</i>	2 8	3 1	1	1 9	9 15	23	2
<i>Oxytelus inustus</i>	.	.	1	.	2	2	.
<i>Oxytelus sculpturatus</i>	1	1	.	2 1	2 3	6 3	2 12
<i>Oxytelus tetracaratus</i>	.	.	.	.	.	1	.
<i>Platysthetus cornutus</i>	.	.	.	.	.	1	1
<i>Stenus juno</i>	.	.	.	.	1	.	.
<i>Stenus clavicornis</i>	.	.	.	.	.	1	.
<i>Stenus bimaculatus</i>	.	.	.	.	3	1	2
<i>Stenus hoops</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Euaesthetus bimaculatus</i>	.	2	.	.	3	4 1	1
<i>Euaesthetus laeviusculus</i>	.	.	.	1	1	.	.
<i>Stillicus erichsoni</i>	1 4	1	.	1	5	3 3	1
<i>Stillicus rufipes</i>	.	.	.	.	1	.	.
<i>Lathrobium geminum</i>	.	.	.	1	.	.	.
<i>Lathrobium fulvipenne</i>	.	.	.	2	4 2	.	.
<i>Lathrobium filiforme</i>	1	2 5	1	1	.	.	5 1
<i>Lathrobium pallidum</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Xantholinus tricolor</i>	.	1	.	.	2 3	11	1 1
<i>Xantholinus linearis</i>	1	1	.	.	.	.	.
<i>Xantholinus rhenanus</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Othius myrmecophilus</i>	.	1 3	.	5	1 1	5	3
<i>Philonthus fuscipennis</i>	.	.	.	.	1	.	.
<i>Philonthus varius</i>	.	.	.	.	2	.	.
<i>Gabrius nigrifolius</i>	.	.	7	.	6	3 5	1
<i>Staphylinus erythropterus</i>	.	.	.	.	2	.	.
<i>Euryporus picipes</i>	.	.	1	.	2	2	1
<i>Quedius longicornis</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Quedius moloichinus</i>	2 4	4 6	.	1	7 14	3 4	4 5
<i>Quedius humeralis</i>	1	2 6	.	6	3 9	6 3	1 3
<i>Mycetoporus splendidus</i>	3 2	.	.	3	2	.	3
<i>Bryoporus cernuus</i>	.	.	.	7	1 2	.	.
<i>Bryocharis analis</i>	.	.	.	1	.	.	.
<i>Bryocharis formosus</i>	.	.	.	.	1	.	.
<i>Tachyporus solutus</i>	1 1	10 1	.	2 1	.	.	8
<i>Tachyporus hypnorum</i>	.	.	.	2	.	.	.
<i>Tachyporus chrysomelinus</i>	.	.	.	.	1	.	.
<i>Tachyporus transversalis</i>	.	1	.	2	3	.	1
<i>Tachinus rufipes</i>	4	4 2	1	7	13 55	49 82	1 4
<i>Tachinus marginellus</i>	.	.	.	.	.	.	1
<i>Tachinus corticinus</i>	1	12 4	1	2	1 1	2	7
<i>Myllaena brevicornis</i>	.	.	.	.	8	.	.
<i>Falagria sulcata</i>	.	.	.	.	3	4	1
<i>Falagria thoracica</i>	2 6	1	.	.	3	5	4 1
<i>Geostiba circellaris</i>	1	.	.	.	43	8	1
<i>Atheta fungi</i>	6 8	10	.	3	3 1	9 4	5 5
<i>Atheta triangulum</i>	.	.	2 2	3	.	2 7	2
<i>Ilyobates subopacus</i>	.	.	.	.	.	1	.
<i>Ilyobates propinquus</i>	1	.	.	.	.	.	.
<i>Ocalea badia</i>	.	10 5	1	3	1	1	1 3
<i>Oxypoda procerula</i>	.	.	.	1	4 15	.	1
<i>Oxypoda opaca</i>	.	2	1	.	.	.	1
<i>Oxypoda longipes</i>	.	.	.	1	1	.	3 1
<i>Oxypoda umbrata</i>	.	5	.	2	1 3	10	4
<i>Aleochara spadicea</i>	.	1	.	1	1	.	.
unbestimmte Aleocharinae	.	4 4	1 2	2 10	23 13	11 18	3 1

duen. Die meisten dieser Arten sind für Biotope mit reichlich verrottendem Pflanzenmaterial charakteristisch. Das trifft gerade auch für *Falagria thoracica* zu und bezeichnenderweise tritt diese Art auch in dem langgrasigen Hangfuß des Wacholderberges (V) in hohen Individuenzahlen (19% aller Käferindividuen) auf, während sie in dem Enzian-Zwenkenrasen des Sparrensteins (IV) nur in Einzelstücken vertreten ist. Neben dieser Art sind auf dem Wacholderberg (V) ebenfalls *Olophrum assimile*, *Quedius molo-*

Tabelle 2: Staphylinidenfänge in drei trockenen, unbewaldeten Biotopen bei Körbecke.

Fangzeitraum	19.8. – 22.10.78	22.10. – 28.12.78	28.12. – 15.3.79	15.3. – 21.4.79	21.4. – 24.6.79	24.6. – 25.8.79	25.8. – 28.10-79
Fallenstandort	III/ IV/ V	III/ IV/ V	III/ IV/ V	III/ IV/ V	III/ IV/ V	III/ IV/ V	III/ IV/ V
<i>Micropeplus porcatus</i>	.	.	.	.	1	.	.
<i>Metopsia clypeata</i>	5	.	1	.	.	.	.
<i>Proteinus ovalis</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Proteinus brachypterus</i>	.	1	1	.	2	1	.
<i>Proteinus macropterus</i>	.	.	.	.	.	1	.
<i>Eusphalerum minutum</i>	.	2	.	1	.	.	.
<i>Omalium rivulare</i>	2	5	2	.	3	.	5
<i>Omalium caesum</i>	2	1	2	.	.	.	1
<i>Xylodromus affinis</i>	.	1	.	1	.	.	1
<i>Lathrimaeum atrocephalum</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Lathrimaeum unicolor</i>	2	3	1	2	1	1	.
<i>Olophrum assimile</i>	25	19	.	.	2	1	7
<i>Acidota cruentata</i>	.	4	20	8	1	.	.
<i>Coprophilus striatulus</i>	.	.	.	1	1	.	.
<i>Oxytelus rugosus</i>	1	.	.	1	.	.	2
<i>Oxytelus inustus</i>	49	2	1	.	1	5	4
<i>Oxytelus sculpturatus</i>	40	.	2	.	6	1	3
<i>Oxytelus tetracarínatus</i>	.	.	.	1	4	.	.
<i>Platysthetus cornutus</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Platysthetus nitens</i>	.	.	.	.	.	.	.
<i>Stenus clavicornis</i>	1	.	.	1	4	1	1
<i>Stenus similis</i>	.	.	.	.	1	.	1
<i>Stenus impressus</i>	.	3	.	1	.	.	.
<i>Stenus ochropus</i>	4	1	3	1	3	.	1
<i>Paederus brevipennis</i>	.	1	.	.	.	.	5
<i>Astenus gracilis</i>	.	.	.	1	1	2	.
<i>Stilicus subtilis</i>	.	.	.	1	.	.	.
<i>Hypomedon melanocephalum</i>	.	1	.	.	2	1	1
<i>Lathrobium multipunctatum</i>	1	1	.	1	2	1	.
<i>Lathrobium fulvipenne</i>	.	.	1	20	11	3	1
<i>Lathrobium brunnipes</i>	.	.	.	.	.	1	1
<i>Lathrobium pallidum</i>	.	1	.	.	.	2	1
<i>Gyrohypnus punctatus</i>	.	.	1	.	.	.	.
<i>Gyrohypnus angustatus</i>	2	.	.	.	3	.	.
<i>Xantholinus glabratus</i>	1	.	.	.	.	.	.
<i>Xantholinus tricolor</i>	.	.	.	.	.	1	.
<i>Xantholinus semirufus</i>	.	.	.	.	.	4	7
<i>Xantholinus linearis</i>	.	.	8	1	1	.	.
<i>Othius myrmecophilus</i>	.	1	.	.	1	1	.
<i>Philonthus atratus</i>	.	2	1	.	1	1	.
<i>Philonthus laminatus</i>	.	.	1	.	.	.	.
<i>Philonthus fuscipennis</i>	7	.	1	.	4	6	1
<i>Philonthus chaldeus</i>	2	.	.	.	.	.	.
<i>Philonthus rotundicollis</i>	.	2	.	.	1	2	1
<i>Philonthus sordidus</i>	.	.	.	.	1	.	.
<i>Philonthus varius</i>	9	.	.	.	2	1	3
<i>Philonthus varians</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Philonthus rectangulus</i>	1	.	1	.	.	.	.
<i>Platydracus stercorarius</i>	11	.	.	.	.	9	4
<i>Parabemus fossor</i>	.	.	.	.	2	5	2
<i>Staphylinus caesareus</i>	.	.	.	.	2	.	.
<i>Ocyopus olens</i>	26	1	1	.	7	1	2
<i>Ocyopus ophthalmicus</i>	9	.	.	.	.	1	.
<i>Ocyopus similis</i>	1	.	1	.	.	.	1
<i>Ocyopus fulvipenne</i>	.	1	9	3	.	2	.
<i>Ocyopus aeneocephalus</i>	.	10	.	19	.	4	.
<i>Ocyopus melanarius</i>	18	.	.	1	.	1	.
<i>Euryporus picipes</i>	.	.	.	.	.	.	1
<i>Quedius nigrocoeruleus</i>	.	1	.	.	.	.	.
<i>Quedius fuliginosus</i>	.	.	3	8	.	.	.
<i>Quedius molochinus</i>	15	.	5	1	12	.	.
<i>Quedius picipes</i>	.	.	.	.	.	.	1
<i>Quedius semiohscurus</i>	.	1	.	.	.	.	5
<i>Quedius boopoides</i>	.	.	.	.	.	.	1
<i>Mycetoporus mulsanti</i>	.	2	.	.	.	.	.
<i>Mycetoporus hellieseni</i>	.	.	.	.	.	.	.
<i>Mycetoporus splendens</i>	.	.	.	.	.	.	.
<i>Mycetoporus clavicornis</i>	.	.	.	.	.	2	.
<i>Mycetoporus longicornis</i>	.	3	.	.	.	1	.
<i>Mycetoporus splendidus</i>	.	1	.	.	.	1	.
<i>Bryoporus cernuus</i>	.	2	.	.	.	1	.
<i>Bryocharis cingulata</i>	.	.	1	.	.	.	.
<i>Bryocharis analis</i>	.	.	.	.	1	2	2
<i>Bryocharis formosus</i>	.	.	.	.	.	1	.
<i>Conosoma testaceum</i>	2	1	.	1	.	.	.
<i>Conosoma immaculatum</i>	1	1	1	.	.	5	1
<i>Tachyporus nitidulus</i>	.	1	1	.	.	2	.
<i>Tachyporus obtusus</i>	.	.	.	.	.	1	.
<i>Tachyporus solutus</i>	.	3	5	.	.	2	.
<i>Tachyporus hypnorum</i>	12	9	10	11	20	3	2
<i>Tachinus rufipes</i>	2	.	1	.	.	.	6
<i>Tachinus corticinus</i>	.	.	.	.	.	.	3
<i>Hypocyphus spec.</i>	.	.	.	.	.	.	29
<i>Brachida exigua</i>	.	.	.	.	.	.	1
<i>Gyrophana spec.</i>	.	.	.	.	.	.	1

Fangzeitraum	19.8. - 22.10.78			22.10. - 28.12.78			28.12. - 15.3.79			15.3. - 21.4.79			21.4. - 24.6.79			24.6. - 25.8.79			25.8. - 28.10-79		
Fallenstandort	III/IV/ V			III/ IV/ V			III/ IV/ V			III/ IV/ V			III/ IV/ V			III/ IV/ V			III/ IV/ V		
<i>Falagria thoracica</i>	226	2	48	6	.	.	.	.	1	1	.	.	10	.	4	317	4	167	40	1	4
<i>Aloconota gregaria</i>	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	5	.	.	.	.	.	.
<i>Amischa analis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	4	.	.	1	.	.	.
<i>Alaobia scapularis</i>	.	.	1	.	.	.	.	2	.	2	.	.	5	1	.	1	.	2	.	.	.
<i>Geostiba circellaris</i>	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	19	.	.	11	.	.	3	.	.	.
<i>Dinaraea angustula</i>	2	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Plataraea brunnea</i>	1	1	.	.	3	.	.	.	.	.	.	.	15	.	1	4	2	.	2	.	.
<i>Atheta fungi</i>	10	3	6	4	1	2	3	.	9	.	6	38	.	1	7	1	1	8	.	2	.
<i>Atheta triangulum</i>	.	.	.	.	2	.	5	4	2	2	1	1	9	.	4	1	.	.	.	.	.
<i>Atheta spec.</i>	.	2	.	.	4	1	.	1	1	.	2	2	.	2	.	.	.	2	.	.	.
<i>Megaloscapa punctipennis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Aleuonota rufotestacea</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Aleuonota gracilenta</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Drusilla canaliculata</i>	2	10	42	.	4	.	.	.	3	2	2	8	18	26	5	20	39	6	7	13	.
<i>Zyras limbatus</i>	.	.	1	.	.	.	.	.	.	1	.	5	.	1	9	.	1	5	.	.	7
<i>Zyras plicatus</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	4	.	.	.	.	.
<i>Ilyobates propinquus</i>	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.
<i>Ocalea badia</i>	1	1	3	2	1	24	.	3	.	.	.	.	.	.	1	.	.	1	.	1	.
<i>Oxygoda opaca</i>	.	.	.	4	.	.	2	.	.	2	.	.	7	.	1	.	.	1	.	.	.
<i>Oxygoda longipes</i>	10	4	.	2	2	.	2	1	.	2	.	.	10	.	3	.	.	4	.	.	.
<i>Oxygoda lividipennis</i>	.	.	.	.	4	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Oxygoda umbrata</i>	3	4	.	.	1	.	.	1	2	.	4	.	.	.	5	1	.	3	1	.	.
<i>Oxygoda soror</i>	1	1	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Oxygoda spec.</i>	.	3	.	1	4	1	.	1	.	2	.	.	4	.	3	.	.	.	.	.	.
<i>Aleochara curtula</i>	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.
<i>Aleochara melichari</i>	.	.	2	.	2	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	2	4	.	.
<i>Aleochara spec.</i>	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
weitere Callicerini	8	.	.	8	.	.	1	.	.	12	.	.	15	.	.	36	.	.	6	.	.

chinus und *Atheta fungi* dominant. An unterscheidenden Arten treten hier jedoch *Ocy-
pus fulvipenne*, *Drusilla canaliculata*, *Zyras limbatus* und *Ocalea badia* hinzu. Von diesen
Arten ist *O. badia* ebenfalls ein Bewohner von faulem Pflanzenmaterial, der in den
Monaten Okt.-Dez. besonders zahlreich gefangen wurde. *Zyras limbatus* und *Drusilla
canaliculata* stehen zum Vorkommen von Ameisen in Beziehung. *Zyras limbatus* lebt
meist im Nestbereich verschiedener Ameisen (HORION, 1967). *Drusilla canaliculata* ist
myrmecophag, sehr eurytop und tritt mit hohen Individuenzahlen nicht nur in trockenen
Biotopen wie am Wacholderberg und Sparrenstein, sondern auch in feuchten, wie z.
B. dem Hochmoorrest des Venner Moores bei Senden auf (KROKER, 1978). *Ocy-
pus fulvi-
penne* wird von HORION (1965) als boreomontan verbreitete Art, die sandige Trocken-
hänge und Waldränder bevorzugt, bezeichnet. Abgesehen vom Sand trifft diese Be-
schreibung auf den Standort V zu.

Tabelle 3: Staphylinidenfänge an den 5 Standorten bei Körbecke.

Fangstellen	I	II	III	IV	V
Arten	47	52	63	62	65
Individuen	536	772	1450	583	732

Weitgehend andere Arten erreichen in dem Enzian-Zwenkenrasen des Sparren-
steins die Dominanzgrenze von $> 1\%$. Es sind *Acidota cruentata*, *Platydracus stercorarius*,
*Ocy-
pus olens*, *ophthalmicus* und *aeneocephalus*, *Tachyporus hypnorum*, *Plataraea brun-
nea* und *Drusilla canaliculata*. *T. hypnorum* und *P. brunnea* sind weit verbreitet und leben
in faulem Pflanzenmaterial. Es überraschte dagegen, daß *A. cruentata* im trocken-
sten Fangbereich (IV) so zahlreich auftrat. Diese winteraktive Art war jedoch nach
HORION (1963) schon in anderen Gebieten an trockenen Orten beobachtet worden. An
dieser Fangstelle fällt außerdem der hohe Anteil großer Staphyliniden bei gleichzeiti-
gem Zurücktreten der großen Carabiden auf. Möglicherweise sind die Bedingungen für
die Larvenentwicklung der großen Carabiden in diesem trockenen Biotop ungünstig.

Aktivitätsdynamik

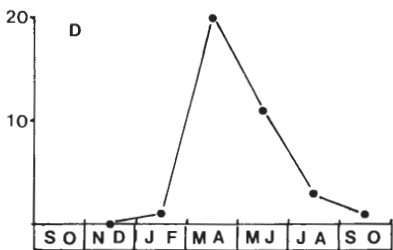
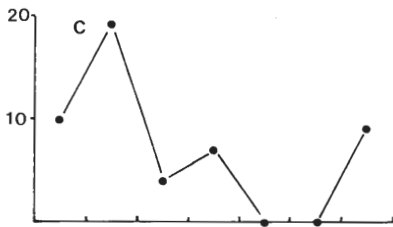
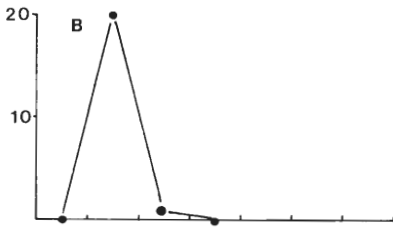
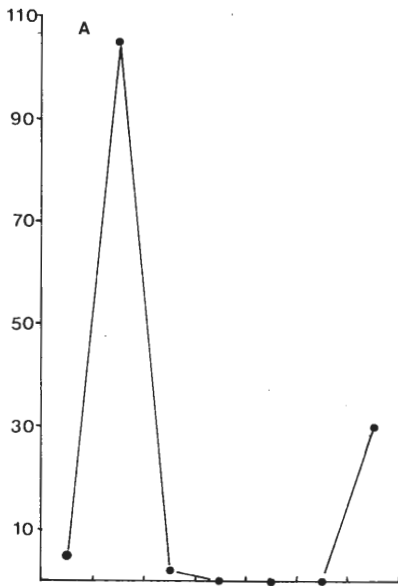
Bei den häufiger gefangenen Arten läßt sich aus der Verteilung der Fänge über das Jahr die Jahresaktivität ableiten.

Lathrobium fulvipenne zeigt am Feldrain (III) ein ausgeprägtes Frühjahrsmaximum (Abb. 1D), das während der Sommermonate langsam abfällt. Ähnliche Beobachtungen berichtet auch HEYDEMANN (1963) aus Schleswig-Holstein. Eine Aktivitätszeit, die im Frühjahr beginnt, ihr Maximum aber erst im Sommer erreicht, ist bei mehreren Arten zu sehen. Bei *Oxytelus rugosus* und *Tachinus rufipes* geht die Aktivität bis in die Herbstmonate langsam zurück, während bei *Geostiba circellaris* die Aktivität in den Spätsommermonaten viel stärker abfällt. Andere Beobachtungen machte HARTMANN (1976) in Buchenbeständen des Solling. Hier ergab sich keine ausgeprägte Aktivitätszeit. Möglicherweise erlauben die Bedingungen auf dem Waldboden in der dichteren Laubstreu eine fast das ganze Jahr durchgehende Aktivität.

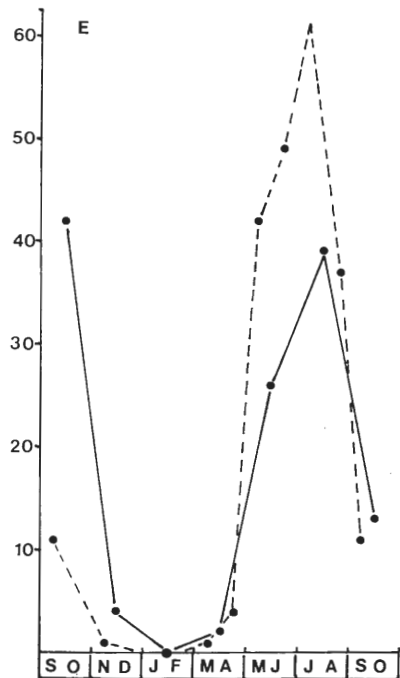
Bei *Falagria thoracica* und *Drusilla canaliculata* steigt die Aktivität erst in den Sommermonaten Juni-August steil an und reicht langsamer abfallend bis in den Oktober. Bei *D. canaliculata* setzt die Aktivität bereits im April ein, steigt im Mai/ Juni stark bis zum Maximum im Juli/ August an (Abb. 1E) und fällt im Oktober steil ab. Einen ähnlichen Verlauf zeigt die Aktivitätskurve von Werten aus Fängen auf dem Hochmoorboden des Venner Moores (KROKER, 1978). Diese Aktivitätszeiten unterscheiden sich von Beobachtungen HEYDEMANNs (1963) in Schleswig-Holstein, wo die Tiere besonders im Herbst ab August, aber dann noch bis April/ Mai gefangen wurden. Zu den Staphyliniden, die ein deutliches Aktivitätsmaximum in den Herbstmonaten September/ - Oktober zeigen, gehören die *Ocypus*-Arten *olens*, *ophthalmicus* – mit allerdings deutlich niedrigeren Individuenzahlen – und *O. fulvipenne*. Die Aktivitätszeit von *O. olens* ist viel ausgedehnter, von März bis Oktober, bei *O. ophthalmicus* von Juni bis Oktober, bei *O. fulvipenne* im anderen Habitat von August bis Dezember und nach der Winterpause wieder im März/ April. Auch für die beiden *Oxytelus*-Arten *inustus* und *sculpturatus* wurden im Sept./ Okt. 1978 am Feldrain hohe Fangzahlen registriert, die sich allerdings 1979 nicht wiederholten.

Eine Aktivitätszeit, die in den Herbstmonaten Sept./ Okt. einsetzt und ihr Maximum im Nov./ Dez. erreicht, zeigen *Tachinus corticinus* im Bruch und *Ocypus aeneocephalus* im Enzian-Zwenkenrasen des Sparrensteins (Abb. 1C). Während von *T. corticinus* das ganze Jahr über Einzeltiere gefangen werden konnten, fehlt *O. aeneocephalus* in den Monaten Mai bis August. Seine Herbst- und Winteraktivität dehnt sich in abgeschwächter Form noch bis in den April aus. Dies stimmt mit den Beobachtungen HEYDEMANNs (1963) weitgehend überein. Noch später, Ende Okt./ Nov., setzt die Hauptaktivitätszeit von *Olophrum assimile* (Abb. 1A) im Bruch, von *Acidota cruentata* auf dem Sparrenstein und von *Ocalea badia* auf dem Wacholderberg ein. Für alle drei Arten steigt sie in dieser Zeit steil an und fällt ebenso steil im Dezember wieder ab. In den vorangehenden oder folgenden Monaten werden jeweils nur Einzeltiere gefunden. Die Aktivitätszeit bei *O. assimile* weicht von Beobachtungen in Dänemark (HANSEN, 1951, aus HORION 1963) ab. Danach soll diese Art besonders ab April aktiv sein, während im Winter nur Einzeltiere gefunden wurden. Die ausgeprägte Winteraktivität von *A. cruentata* wurde mehrfach festgestellt (HORION, 1963), dagegen scheinen Winterbeobachtungen von *O. badia* bisher zu fehlen.

Der Ubiquist *Tachyporus hypnorum* wird während des ganzen Jahres gefangen, zeigt jedoch in den Monaten Juli bis September ein Minimum seiner Aktivität.



MONAT



MONAT

Abb. 1: Aktivitätsphasen von Staphyliniden bei Fangintervallen von zwei Monaten. A *Olophrum assimile* am Standort I; B *Acidota cruentata* (IV); C *Ocypus aeneocephalus* (IV); D *Lathrobium fuvipenne* (III); E *Drusilla canaliculata*, durchgezogene Linie für Fänge am Standort V, gestrichelte Linie für Fänge aus dem Venner Moor (KOKER, 1978).

Faunistische Bemerkungen

Im Rahmen dieser Arbeit konnte eine Reihe von für unser Faunengebiet interessanten oder sogar neuen Staphylinidenarten festgestellt werden. Neu für Westfalen sind die Arten *Ilyobates subopacus*, *Oxyopoda soror* und *Aleochara melichari*. *I. subopacus* wurde als Einzeltier im von Ackerland umgebenen Körbecker Bruch gefangen. Die Biotopangaben gleich denen, die HEYDEMANN (1963) für seine Funde gemacht hat. *O. soror* konnte an drei verschiedenen Fangstellen jeweils in Einzeltieren festgestellt werden. HORION (1967) vermutet, daß diese Art sich aus den Bergländern in die Tieflandebene ausbreitet. Die vorliegenden Funde können diese Vermutung bestätigen. Auch die Fangzeiten, August bis Dezember, stimmen mit den bei Horion wiedergegebenen Daten von RIEHN (1913/ 1914) überein, wonach *O. soror* vom Herbst bis in den Winter aktiv ist.

*Aleochara melichari** wurde – soweit es uns bekannt ist – in Deutschland bisher nicht gefunden. Die aus den Gebieten südlich von München (München-Grünwald, 1939, Garmisch, 1952) gemeldete *Aleochara melichari* (HORION 1967, BRANDL, 1976) gehören zu *A. meschniggi*. *A. melichari* wurde bisher in Deutschland nicht gefunden (Lohse, mdl.). Die Art scheint auch winteraktiv zu sein, da die meisten Tiere aus den Herbst- und Wintermonaten stammen.

Vielleicht hängen die fehlenden Fundmeldungen gerade mit ihrer Winteraktivität zusammen. So fällt an weiteren, allgemein als selten bezeichneten oder in Westfalen bisher nur an wenigen Stellen gefundenen Arten auf, daß darunter herbst- und winteraktive Arten relativ häufig sind. Neben *O. soror* und *A. melichari* gehören dazu *Acidota cruentata*, *Ocyopus fulvipennis*, *Quedius nigrocoeruleus* und *Q. semiobscurus* sowie *Mycetoporus mulsanti*.

Acidota cruentata, die als „ziemlich selten“ (LOHSE, 1964) oder „sehr lokal und selten“ (HORION, 1963) angegeben wird, wurde in der Umgebung von Körbecke an allen 5 Fangstellen, im Bruch und im Enzian-Zwenkenrasen nachgewiesen und nicht nur als Einzeltier. Aus diesen Beobachtungen ist auf eine weitere Verbreitung und ein häufigeres Auftreten in den Wintermonaten zu schließen. *Ocyopus fulvipennis* erreicht nach HORION (1965) in Westfalen seine nördliche Verbreitungsgrenze, die nach den Fundangaben bei WESTHOFF (1881) entlang dem Nordrand der Mittelgebirge verlaufen mußte. Die Körbecker Funde liegen innerhalb des Verbreitungsgebietes. Weitere in Westfalen selten und nur an wenigen Stellen gefundene Arten sind *Lathrobium pallidum* und *Xantholinus semirufus*. Für den letzteren werden als bisher einzige westfälische Fundstellen bei HORION (1965) die Stemmer Berge sowie Einzelfunde auf dem Jakobsberg (Krs. Gütersloh) (REHAGE und RENNER, 1981) und 1959 in Münster (HORION, 1965) angegeben. Neuere Funde bei Münster sind bisher nicht bekannt geworden. Die Fundstellen bei Körbecke entsprechen den Biotopangaben bei HORION (1965), „trockene xerotherme Hänge auf Kalk, Sand- und Kiesgruben.“

Für die Arten *Euryporus picipes* und *Bryoporus cernuus* ist das Gebiet bei Körbecke erst die zweite Fundstelle in Westfalen neben dem Fundort Wuppertal. Besonders *B. cernuus*, der als „im Norden und Westen nur sehr sporadisch und selten“ (HORION, 1967) beschrieben wird, konnte mehrfach gefangen werden. Wenig gefundene Arten, deren Verbreitungsgebiet wohl auch wegen Bestimmungsschwierigkeiten unzureichend bekannt ist, sind *Mycetoporus hellieseni*, *Brachida exigua*, *Alaobia scapularis* und die bei-

* Herrn Dr. G. A. Lohse danken wir für die Bestimmung.

den *Aleuonota*-Arten *rufotestacea* und *gracilenta*. Eine eingehendere Beschäftigung mit den *Aleocharinae* kann sicher eine Reihe weiterer seltener und für Westfalen neuer Arten erbringen.

Literatur

- BRANDL, P. (1976): Meldungen der Arbeitsgemeinschaft Bayrischer Entomologen. – Nachrbl. Bayr. Ent. **25**, 71-75.
- FREUDE, H., K. W. HARDE & G. A. LOHSE (1964, 1974): Die Käfer Mitteleuropas. – Bd. 4 und 5, Krefeld.
- HANSEN, V. (1951): Rovbiller 1. Del (Staphylinidae 1. Teil). – Danmarks Fauna Bd. **57**, Abt. Biller XV, Kobenhavn, 274 S.
- HARTMANN, P. (1976): Die Staphylinidenfauna verschiedener Waldbestände und einer Wiese des Solling. Ökologie: Arbeiten, Berichte, Mitteilungen; Sollingprojekt – Zoologische Beiträge, Göttingen, Ulm, 76 S.
- HEYDEMANN, B. (1963): Die biozönotische Entwicklung vom Vorland zum Koog. Teil 2, Käfer. – Akad. Wiss. Lit. Mainz; Abh. math. naturw. Kl. Nr. **11**, 173-370.
- HORION, A. (1963): Faunistik der mitteleuropäischen Käfer, Bd. IX. Staphylinidae 1. Teil, Micropeplinae-Euaesthetinae. – Überlingen. 412 S.
- ,– (1965): Faunistik der mitteleuropäischen Käfer, Bd. X. Staphylinidae 2. Teil, Paederinae-Staphylinidae. – Überlingen. 335 S.
- ,– (1967): Faunistik der mitteleuropäischen Käfer, Bd. XI. Staphylinidae 3. Teil, Habrocerinae-Aleocharinae. – Überlingen. 419 S.
- KROKER, H. (1978): Die Bodenkäferfauna des Venner Moores (Krs. Lüdinghausen). – Abh. Landesmus. Naturk. Münster **40**(2), 3-11.
- ,– (1983): Beitrag zur Kenntnis der Bodenkäferfauna unbewaldeter Habitats der Warburger Börde (ohne Staphylinidae). Abh. Landesmus. Naturk. Münster **45**(2),
- RABELER, W. (1962): Die Tiergesellschaften von Laubwäldern (Querco-Fagetea) im oberen und mittleren Wesergebiet. – Mitt. florist.-soz. Arbeitsgem. N.F. **9**, 200-229. Stolzenau.
- REHAGE, H. O. & K. RENNER (1981): Zur Käferfauna des Naturschutzgebietes Jakobsberg. – Natur und Heimat **41**(4), 124-137.
- RIEHN, H. (1913, 1914): Neue oder bemerkenswerte Fundorte deutscher (spez. Harzer) Käfer. – DEZ. 1913, 539-543; DEZ 1914, 405-415.
- WESTHOFF, F. (1881): Die Käfer Westfalens 1. – Verh. naturhist. Ver. preuß. Rheinl. Westf. Suppl. **38**, 1-140.

Anschriften der Verfasser:

Dr. Hans Kroker, Zoologisches Institut der Universität, Badestraße 9, D-4400 Münster.
 Dr. Klaus Renner, Naturkunde-Museum, Kreuzstraße 38, D-4800 Bielefeld.

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Abhandlungen aus dem Westfälischen Provinzial-Museum für Naturkunde](#)

Jahr/Year: 1983

Band/Volume: [45_2_1983](#)

Autor(en)/Author(s): Kroker Hans, Renner Klaus

Artikel/Article: [Beitrag zur Kenntnis der Staphylinidenfauna unbewaldeter Habitate der Warburger Börde 16-23](#)