Ein Beitrag zur Kenntnis der Milben der Südseite der Zillertaler Alpen

Von Franz Mihelčič

Der vorliegende Beitrag ist nur ein Kurzbericht über die Milben (Acarina) der Südseite der Zillertaler Alpen. Mit der Bezeichnung „Kurzbericht“ will hier nur ausgedrückt werden, daß die an der Südseite der erwähnten Alpen festgestellten Milben keineswegs alle oder wenigstens den größten Teil der dort lebenden Milben darstellen. Der Verfasser dieses Berichtes ist überzeugt, daß eine eingehendere Methode des Sammelns bessere Resultate bringen würde. Daß es aber so ist, wie es ist, steht mit der Absicht und den damit zusammenhängenden Sammelmethode in Verbindung.

Das Material hat Fr. Hildegard Peskoller (Zoologisches Institut der Universität Innsbruck) in den Jahren zwischen 1962 und 1966 gesammelt. Mir wurden die Milben zur Bestimmung überlassen, wofür ich der Sammlerin herzlich danken möchte. Das untersuchte Material befindet sich in der Sammlung des genannten Instituts.

1. UMGRENZUNG DES UNTERSUCHTEN GEBIETES

Das untersuchte Gebiet liegt an der Südflanke der genannten Alpen, und zwar zwischen Kleinem Mösele (3405 m) und Hornspitze (3195 m) als Nordgrenze; im Osten reicht es bis zum Hantigen Klamm (2640 m) über Schafbretter (2517 m) bis zum Speikboden (2520 m); im Westen bis zum Ursprungsbach und Lappacherbach; im Süden bis Gornerjoch (2280 m), Mühlwalderjoch (2350 m) und Speikboden (2520 m) (Abb. 1).

Die Proben wurden auf folgenden Stellen entnommen (die Reihenfolge ist hier wie auch unter Punkt 5 und auf der topographischen Skizze des untersuchten Gebietes nach dem Alphabet zusammengestellt). Diese sind: Chemnitzer oder Neveser Hütte (2300 bis 2400 m), Gamslahnernock (2400 bis 2800 m), Gelenknock (2450 bis 2880 m), Gogenalm (2100 bis 2140 m), Görnerjoch (2000 bis 2400 m), Henne (2500 m), Mitterbacheralm (1820 bis 2500 m), Kleiner Mösele (2660 m), Mühlwalderjoch (2250 bis 2380 m), Neves (Neveser) Alm (1830 bis 2500 m), Pfaffenknock (2670 bis 2950 m), Ringelstein (2280 bis 2550 m), Schaflahnernock (2200 bis 2600 m), Speikboden (2400 bis 2520 m), Stifteralm (2000 m), Tristental (2200 bis 2720 m), Turnerkamp (3200 m).

Abb. 1 Topographie des Untersuchungsgebietes: Südliche Zillertaler Alpen. Untersuchungsstellen (nach dem Alphabet gereiht)

1 = Chemnitzer Hütte oder Nevesjochhütte, 2 = Gamslahnernock, 3 = Gelenknock, 4 = Gögenalm, 5 = Görnerjoch, 6 = Henne, 7 = Mitterbacheralm (obere und untere Mitterbacheralm), 8 = Mösele (Kleiner Mösele), 9 = Mühlwalderjoch, 10 = Nevesalm (Neveseralm), 11 = Pfaffennock, 12 = Ringelstein, 13 = Schaflahnernock, 14 = Speikboden, 15 = Stifteralm, 16 = Tristental, 17 = Turnerkamm.

2. DIE ENTNOMMENEN PROBEN UND DIE SAMMELMETHODEN

Als Proben wurden Grasrasen, Polsterpflanzen, Steine, Sträucher, Erde, Bestandsabfall von Laub- und Nadelbäumen bzw. Sträuchern, Flechten von Bäumen, Steinen und Felsen entnommen.

Die Sammelmethode waren verschieden; teils wurden Acarina unter Steinen und Bodenoberfläche gesammelt (Such- oder einfache Sammelmethode), teils wurden sie in Fallen (Becher mit 4 Prozent Formol-Lösung) aufgefangen oder durch Ketscher (Ketscherfang) erbeutet, oder es wurden Proben von Erde, Laub- und Nadelstreu entnommen und mit Hilfe des Berlese-Tullgren-Apparates ausgesucht (Auslesemethode).

In unserem Fall stammt der größte Teil des Milbenmaterials von Sammelmethode (einfaches Sammeln); weniger wurde durch Fangmethoden erworben und noch weniger durch die Auslesemethode.

3. ARBEITSMETHODE

Beim Sammeln und den Probeentnahmen wurden auch Höhenunterschiede beachtet, jedoch gelang es nicht, auf Grund des mir zur Verfügung stehenden Materials in der Zusammensetzung der Zönosen Unterschiede festzustellen. Trotzdem wurden Höhenunterschiede von über 200 m beachtet.

Aus dem Grunde des an sich zu kargen Milbenmaterials wurde auf die Feststellung der Unterschiede in Biozönosen aus verschiedenen Substraten, wie Grasrasen, Streu, Flechten, Felsenheiden usw. verzichtet.

Unten wird die Ausbeute auf Grund verschiedener Sammelmethode und nach Fundorten zusammengestellt.

Auf den ersten Blick sieht es so aus, als ob die Auslesemethode die geringste Zahl an Acarina ergeben hätte. In Wirklichkeit ist es aber so, daß eben diese Methode die größte Ausbeute ergeben hat. In den 72 mit Milben besetzten Proben wurden durch Suchmethode 37 Milbenarten gewonnen; aus den 69 durch Fangmethode erhaltenen Proben wurden 22 Milbenarten beobachtet und in den 5 mit Milben besetzten und durch Gesiebe und Auslese gewonnenen Proben fand ich 13 Arten.

4. DIE STELLUNG DER FESTGESTELLTEN ACARINA IM SYSTEM

TROMBIDIFORMES Reuter, 1909,

Rhagidiidae Oudemans 1922,

Rhagidia Thorell 1871.

Rhagidia spec. 1. konnte wegen fehlender Beine des 1. Beinpaares und beschädigter Mundwerkzeuge nicht identifiziert werden.

Eupodidae C. L. Koch,

Linopodes C. L. Koch 1835

Linopodes spec. 1. Die Beine des 1. Beinpaares fehlten. Ebenso waren Mundwerkzeuge beschädigt. Auch war nur 1 Exemplar vorhanden. Ich konnte die Art nicht bestimmen

Linopodes motatorius Linnè.

Linopenthaleus Willmann 1954

- Linopenthalus irki* Willmann. Bei meinem Material sind die Rückenborsten nicht als lang zu bezeichnen.
- Eupodes C. L. Koch 1835
- Eupodes spec.* 1. Das Material stark beschädigt.
- Anystidae Oudemans 1902,
- Anystis v. Heyden 1826
- Anystis baccharum* Linnée.
- Teneriffiidae Sig Thor 1911,
- Mesoteneriffia Irk 1939
- Mesoteneriffia steinböcki* Irk 1939.
- Tarsotomus Berlese 1882
- Tarsotomus spec.* Das Material beschädigt.
- Bdellidae Duges 1834,
- Cyta v. Heydn 1826
- Cyta laterostris* Hermann.
- Bdella Latreille 1795
- Bdella iconica* Berlese, *Bdella lignicola* Canestrini
- Biscirus Sig Thor 1913
- Biscirus spec.* 1. Alle vorliegenden Exemplare mehr oder weniger beschädigt. Meistens fehlten Palpen. Größe etwa 935 μ mal 510 μ . Beide Mandibularhaare stark genähert, lang, aber nicht auffallend lang. Thorax mit 2 Borsten. Ventralfläche des Mandibularbodens mit 7 Haarpaaren. Rückenschilder schwach.
- Biscirus silvaticus* Kramer.
- Neomolgus Oudemans 1937
- Neomolgus lacustris* Hull.
- Hoplomolgus Berlese 1923
- Hoplomolgus spec.* 1. Beschädigt. Dorsalschild deutlich.
- Trombidiidae Leach 1814,
- Johnstonianinae Sig Thor,
- Charadracarus André
- Charadracarus grandjeani* André.
- Podothrombium Berlese 1910
- Podothrombium montanum* Berlese, *Podothrombium filipes* C. L. Koch. Am Rücken keine von der übrigen Färbung desselben unterschiedliche Färbung festgestellt.
- Podothrombium strandi* Berlese. Eine im Gebiet sehr verbreitete Art.
- Microtrombium Haller 1882
- Microtrombidium parvum* Oudemans, *Microtrombium succidum* C. L. Koch.
- Campylothrombium Krausse 1916
- Campylothrombium langhoferi* Krausse 1916.
- Calyptostomidae Oudemans 1923,
- Calyptostoma* Cambridge, *Calyptostoma lyncaelum* Berlese, *Calyptostoma lyncaelum* Berlese, *Calyptostoma expalpe* Hermann.

Erythraeidae Robineau — Desvoidy 1828,

Erythraeus Latreille 1806

Erythraeus regalis C. L. Koch. Die Größe der Adulti sehr verschieden. Auch was die Dichte der Behaarung und die Länge der Borsten anbetrifft, wurden Differenzen beobachtet. *Erythraeus phalangoides* De Geer, *Erythraeus spec.* 1. Stark beschädigtes Exemplar.

Abrolophus Berlese 1819

Abrolophus rhopalicus C. L. Koch, *Abrolophus raripapillus* Schweizer, *Abrolophus sabulosus* Halbert, *Abrolophus longus* Schweizer, *Abrolophus juv.*, *Abrolophus spec.* 1. Es fehlten die Beine des 1. Beinpaares und die beiden Palptarsi.

PARASITIFORMES Reuter 1909,

Veigaiiidae Oudemans 1939

Veigaiia spec. 1. Es fehlten fast alle Beine der vier Beinpaare. Zerconidae Berlese 1892

Zercon montanus Willmann. Diese Arten kommen an sehr trockenen Stellen vor.

Zercon peskollerae n. sp. (Beschreibung hinten).

SARCOPTIFORMES Reuter 1909,

Nothroidea Grandjean 1954,

Camisiidae Oudemans 1900,

Camisia v. Heuyden 1826

Camisia horrida C. L. Koch. In den wenigen Proben selten.

Damaeioidea Balogh 1961,

Damaeidae Berlese 1896,

Damaeus C. L. Koch 1836

Damaeus auritus C. L. Koch. In wenigen Proben, vereinzelt.

Eremaeioidea Wooley 1956,

Eremaeidae Sellnick 1928,

Eueremaes Mihelčič; 1963

Eueremaes valkanovi Kunst; im Gebiet selten; scheint eurytop zu sein.

Liacaroidea Balogh 1961,

Metrioppiidae Balogh 1943,

Ceratoppia Berlese 1908

Ceratoppia bipilis Hermann.

Carabodoidea Dubinin 1954,

Niphocephidae Travè 1959,

Niphocephus Balogh 1943

Niphocephus nivalis Schweizer 1922. Kommt im Gebiet öfters vor.

Carabodidae C. L. Koch 1837,

Carabodes C. L. Koch 1836

Carabodes labyrinthicus Michael.

Oppioidea Balogh 1961,

Thyrisomidae Grandjean 1953,

Oribella Berlese 1908

Oribella alpestris Willmann.

Ceratozetoidea Balogh 1961

Ceratozetidae Jacot 1925,

Ceratozetes Berlese 1908

Ceratozetes gracilis Michael.

Edwardzetes Berlese 1914

Edwardzetes edwardsi Nicolet.

Melanozetes Hull 1916

Melanozetes mollisimilis Schweizer.

Diapterobates Grandjean 1936

Diapterobates humeralis Hermann.

Sphaerozetes Berlese 1885

Sphaerozetes piriformis Nicolet.

Trichoribates Berlese 1910

Trichoribates trimaculatus C. L. Koch. Sonst eine recht verbreitete Art; im Gebiet selten.

Mycobatidae Grandjean 1954,

Mycobates Hull 1916

Mycobates carli Schweizer.

Oribatelloidea Wooley 1956,

Oribatellidae Jacot 1925,

Oribatella Banks 1895

Oribatella berlesei Michael.

Pelopoidea Balogh 1963,

Pelopidae Ewing 1917,

Eupelops Ewing 1917

Eupelops subuliger Berlese

Es wurden im ganzen 52 Milbenarten festgestellt, die sich auf einzelne Gruppen folgendermaßen verteilen:

Zu den *Trombidiformes* gehören 29 Arten, die sich auf 7 Familien verteilen. Der größte Teil gehört der Familie *Trombidiidae* Leach an.

Von *Parasitiformes* lagen mir nur Vertreter zweier Familien vor; eine unbestimmbare Art der Familie *Veigaidae* Grandjean, und zwar *Veigaia* spec. inq. und der Familie *Zerconidae* Berlese aus der Gattung *Zercon*. Zu dieser Familie gehören zwei Arten. (*Zercon montanus* Wilhm. und *Z. perkollerae* sp. n.)

Der Rest des untersuchten Materials gehört den *Sarcoptiformes* an, und zwar den Oribatiden oder Moosmilben. Es wurden im ganzen 16 Arten festgestellt. Diese verteilen sich auf 10 Familien; der größte Teil gehört der Familie *Ceratozetidae* Jacot an.

5. VERTEILUNG DER FESTGESTELLTEN ARTEN NACH FUNDORTEN, SAMMELMETHODEN UND DER MEERESHÖHE

Wie bereits erwähnt, folgen die Fundorte nach dem Alphabet.

1. *Chemnitzer Hütte* (Neveser-Joch-Hütte, 2300 m, 2380 m, 2420 m): *Podothrombium strandi*, *Clyptostoma lyncaeam*, *Erythraeus regalis*, *Abrolophus raripapillus*, *A. longus*, *Damaeus auritus*.
2. *Gamslahnernock* (2400 m, 2500 m, 2520 m): *Linopodes* spec. 1. *Linopodes* *motatorius*, *Linopenthaeus irki*, *Eupodes* spec. 1, *Anystis baccarum*, *Mesoteneriffia steinböcki*, *Bdella iconica*, *Podothrombium strandi*, *Calyptostoma lyncaeam*, *C. expalpe*, *Erythraeus regalis*, *Damaeus auritus*, *Niphocephus nivalis*, *Oribatella berlesei*.
3. *Gelenknock* (2450 m, 2600 m, 2880 m): *Rhagidia* spec. 1, *Anystis baccarum*, *Neomolgus lacustris*, *Charadracarus grandjeani*, *Podothrombium strandi*, *Erythraeus regalis*, *Abrolophus rhopalicus*, *Damaeus auritus*, *Niphocephus nivalis*.
4. *Gögenalm* (2100 m): *Anystis baccarum*, *Podothrombium strandi*, *Erythraeus regalis*, *Damaeus auritus*, *Camisia horrida*.
5. *Görnerjoch* (2050 m, 2400 m): *Bdella iconica*, *Podothrombium strandi*, *Damaeus auritus*.
6. *Henne* (2550 m): *Anystis baccarum*, *Mesoteneriffia steinböcki*, *Tarsotomus* spec. 1, *Hoplomolgus* spec. 1, *Podothrombium strandi*, *Calyptostoma lyncaeam*, *Erythraeus regalis*, *Damaeus auritus*, *Niphocephus nivalis*, *Trichoribates trimaculatus*.
7. *Mitterbacheralm* (1820 m, 2000 m, 2500 m): *Rhagidia* spec. 1, *Anystis baccarum*, *Damaeus auritus*, *Niphocephus nivalis*.
8. *Kleiner Mösele* (2660 m), *Anystis baccarum*, *Bdella iconica*, *Bdella lignicola*, *Podothrombium strandi*, *Calyptostoma lyncaeam*, *Erythraeus regalis*, *Abrolophus sabulosus*, *Damaeus auritus*, *Niphocephus nivalis*, *Ceratoppia bipilis*.
9. *Mühlwalderjoch* (2250 m, 2360 m): *Anystis baccarum*, *Bdella iconica*, *Podothrombium strandi*, *Microtrombidium succidum*, *Erythraeus regalis*, *Damaeus auritus*, *Niphocephus nivalis*.
10. *Neves(er)alm* (1830 m, 2000 m, 2260 m, 2500 m): *Rhagidia* spec. 1, *Anystis baccarum*, *Bdella iconica*, *Neomolgus lacustris*, *Podothrombium montanum*, *P. filipes*, *P. strandi*, *Calyptostoma lyncaeam*, *Erythraeus regalis*, *Abrolophus rhopalicus*, *A. raripapillus*, *A. spec. juv.*, *Zercon peskollerae*, *Damaeus auritus*, *Camisia horrida*, *Niphocephus nivalis*, *Eueremaeus valkanovi*, *Ceratoppia bipilis*, *Diapleurobates humeralis*, *Trichoribates trimaculatus*.
11. *Pfaffennock* (2670 m, 2970 m): *Cyta laterostris*, *Bdella iconica*, *Podothrombium strandi*, *Calyptostoma lyncaeam*, *Erythraeus regalis*, *E. spec. 1*, *Abrolophus* spec. 1, *Damaeus auritus*.
12. *Ringelstein* (2880 m, 2550 m): *Anystis baccarum*, *Calyptostoma lyncaeam*, *Erythraeus regalis*, *Abrolophus* spec. juv.
13. *Schafлахnernock* (2410 m, 2500 m, 2660 m): *Rhagidia* spec. 1, *Linopodes* spec. 1, *Linopenthaeus irki*, *Anystis baccarum*, *Cyta laterostris*, *Bdella iconica*, *Hoplo-*

molgus spec. 1, Podothrombium strandi, Microthrombium parvum, Calyptostoma lyncaemum, Erythraeus regalis, E. phalagoides, Abrolophus sabulosus, Zercon montanus, Z. peskollerae, Damaeus auritus, Niphocephus nivalis, Carabodes labyrinthicus, Euremaeus valkanovi, Oribella alpestris, Ceratoppia bipilis, Ceratozetes gra Trichoribates trimaculatus, Sphaerobates piriformis.

14. *Speikboden* (2480 m, 2520 m): Rhagidia spec. 1, Anystis baccharum, Cyta laterostris, Bdella iconica, Podothrombium strandi, Erythraeus regalis, Abrolophus spec. 1, Damaeus auritus, Niphocephus nivalis, Pelops subuliger.

15. *Stifteralm* (2000 m): Campylothrombium langhoferi, Erythraeus regalis.

16. *Tristenalm* und *Tristenstein* (2200 m, 2450 m, 2500 m, 2727 m): Linopodes spec. 1, Linopenthaleus irki, Anystis baccharum, Cyta laterostris, Bdella iconica, Biscirus spec. 1, Hoplomolgus spec. 1, Podothrombium strandi, Calyptostoma lyncaemum, Erythraeus regalis, Veigaia spec. 1, Damaeus auritus, Niphocephus nivalis, Ceratoppia bipilis.

17. *Turnerkamp* (3200 m): Biscirus silvaticus, Campylothrombium langhoferi, Erythraeus regalis.

NACH SAMMELMETHODEN

Eine gute Bestandsaufnahme ist möglich nur durch eine gute Sammelmethode. Wie ich schon erwähnt habe, wurden im großen und ganzen drei Sammelmethoden angewendet:

a) Such- oder eigentliche Sammelmethode

Dabei wurden folgende Arten erfaßt: Rhagidia spec. 1, Linopodes spec. 1, Linopodes motorius, Linopenthaleus irki, Mesoteneriffia steinböcki, Anystis baccharum, Tarsotomus spec. 1, Bdella iconica, Cyta laterostris, Biscirus spec. 1, Biscirus silvaticus, Hoplomolgus spec. 1, Neomolgus lacustris, Podothrombium montanum, P. filipes, P. strandi, Microthrombium parvum, Campylothrombium langhoferi, Calyptostoma lyncaemum, C. expalpe, Erythraeus regalis, E. phalangoides, E. spec. 1, Abrolophus rhopalicus, A. raropapillus, A. sabulosus, A. longus, Veigaia spec. 1, Damaeus auritus, Camisia horrida, Niphocephus nivalis, Oribella alpestris, Ceratoppia bipilis, Mycobates carli, Diapterobates numerosus, Trichoribates trimaculatus, Oribatella berleseii, Pelops subuliger. Zusammen 38 Arten.

b) Fangmethode (mit Falle oder Ketscher)

Es wurden folgende Arten erfaßt: Rhagidia spec. 1, Linopenthalus irki, Anystis baccharum, Bdella iconica, Biscirus spec. 1, Hoplomolgus spec. 1, Charadracarus grandjeani, Microthrombium succidum, Podothrombium strandi, Calyptostoma lyncaemum, Erythraeus regalis, E. phalangoides, Abrolophus sabulosus, A. spec. juv., Damaeus auritus, Niphocephus nivalis, Oribella alpestris, Ceratoppia bipilis, Edwardzetes edwardsi, Trichoribates trimaculatus, Zercon montanus, Z. perskollerae. Insgesamt 22 Arten.

c) Gesiebe bzw. Auslesemethode

Diese Proben wurden mit Insektensieb und Gesiebeautomaten (Berlese-Tullgren-Apparat) ausgesucht. Auf diese Weise wurden folgende Arten gefunden: *Bdella iconica*, *Podothrombium strandi*, *Damaeus auritus*, *Niphocepeus nivalis*, *Carabodes labyrinthicus*, *Eueremaeus valkonovi*, *Ceratozetes gracilis*, *Mycobates carli*, *Melanozetes mollisimilis*, *Sphaerozetes piriformis*, *Trichoribates trimaculatus*, *Zercon montanus*, *Zercon peskollerae*. Insgesamt 13 Arten.

ACARINA NACH DER MEERESHÖHE

Wie schon erwähnt, konnte ich auf Grund des mir zur Verfügung stehenden Materials in der Zusammensetzung der Biozöosen der Acarina im Gebiet keinen Einfluß verschiedener Höhenunterschiede beobachten. Eine vorläufige Übersicht des Vorkommens verschiedener Arten in verschiedenen Höhen dürfte die folgende Tabelle vermitteln. Dabei soll folgendes festgehalten werden: In der Tabelle wurden die Höhenunterschiede von 150 bis 300 m zusammengefaßt:

1. Meereshöhe von 1850 m bis 2000 m: Stifteralm, Mitterbacheralm, Neves(er)alm.
2. Meereshöhe von 2000 m bis 2300 m: Chemnitzer Hütte, Görnerjoch, Mühlwalderjoch, Neves(er)alm, Ringelstein, Tristenalm, Gögenalm.
3. Meereshöhe von 2300 m bis 2500 m: Neves(er)alm, Mühlwalderjoch, Schaf-lahnernock, Gamslahnernock, Gelenknock.
4. Meereshöhe von 2500 m bis 2800 m: Gamslahnernock, Gelenknock, Henne, Mösele, Pfaffennock, Ringelstein, Schaf-lahnernock, Speikboden, Tristenalm.
5. Meereshöhe von 2800 m bis 3200 m: Gamslahnernock, Gelenknock, Pfaffen-nock, Turnerkamp.

Übersicht der in den angeführten Höhen festgestellten Arten:

Name der Art	Meereshöhe				
	1	2	3	4	5
<i>Rhagidia</i> spec. 1	+		+	+	
<i>Linopodes</i> spec. 1			+	+	
<i>Linopodes motatorius</i>				+	
<i>Linopenthaleus irki</i>			+	+	+
<i>Eupodes</i> spec.				+	
<i>Anystis baccarum</i>	+	+	+	+	+
<i>Mesoteneriffia steinböcki</i>			+	+	
<i>Tarsotomus</i> spec. 1		+			
<i>Cyta laterostris</i>			+	+	+
<i>Bdella iconica</i>	+		+	+	+
<i>Bdella lignicola</i>				+	
<i>Biscirus</i> spec. 1		+	+		
<i>Biscirus silvaticus</i>					+
<i>Neomolgus lacustris</i>				+	+

Name der Art	1	2	3	4	5
<i>Hoplomolgus</i> spec. 1				+	+
<i>Charadracarus grandjeani</i>				+	
<i>Podothrombium montanum</i>		+			
<i>Podothrombium filipes</i>		+			
<i>Podothrombium strandi</i>		+	+	+	+
<i>Microtrombidium parvum</i>				+	+
<i>Microtrombidium succidum</i>			+		
<i>Campylothrombium langhoferi</i>			+	+	
<i>Calyptostoma lyncaeum</i>		+		+	
<i>Calyptostoma expalpe</i>			+		
<i>Erythraeus regalis</i>		+	+	+	+
<i>Erythraeus phalangoides</i>				+	
<i>Erythraeus</i> spec. 1		+	+	+	+
<i>Abrolophus rhopalicus</i>		+		+	+
<i>Abrolophus raripapillus</i>			+		+
<i>Abrolophus sabulosus</i>				+	
<i>Abrolophus longus</i>			+		
<i>Abrolophus</i> juv.			+	+	
<i>Abrolophus</i> spec. 1				+	
<i>Veigais</i> spec.				+	
<i>Zercon montanus</i>				+	
<i>Zercon peskollerae</i> n. sp.	+			+	
<i>Camisia horrida</i>	+				
<i>Damaeus auritus</i>	+	+	+	+	+
<i>Eueremaeus valkanovi</i>	+			+	
<i>Ceratoppia bipilis</i>	+		+	+	
<i>Niphocephalus nivalis</i>		+	+	+	+
<i>Carabodes labyrinthicus</i>				+	
<i>Oribella alpestris</i>				+	
<i>Ceratozetes gracilis</i>				+	
<i>Edwardzetes edwardsi</i>				+	
<i>Melanozetes mollisimilis</i>				+	
<i>Diapterobates humeralis</i>	+	+			
<i>Sphaerozetes piriformis</i>				+	
<i>Trichoribates trimaculatus</i>				+	
<i>Mycobates carli</i>		+		+	
<i>Oribatella berlesei</i>					+
<i>Eupelops subuliger</i>			+	+	
Zusammen Arten	9	14	21	39	15

Diese Ergebnisse geben uns aber kein Recht, die Schlüsse auf das bevorzugte Vorkommen einzelner Arten in einzelnen Höhen zu ziehen. Die hier angeführten Arten sind uns von verschiedensten Fundorten, die in verschiedensten Höhen liegen, bekannt. Deshalb müssen wir bei weiteren und intensiveren Untersuchungen mit dem Auffinden von den hier angeführten Arten in verschiedensten Höhen des untersuchten Gebietes rechnen. Die hier angeführten Ergebnisse sind eine Folge von den angewandten Sammelmethoden.

Um nur einige Arten zu nennen: so ist z. B. *Camisia horrida* in Tälern wie auf dem Gebirge bekannt; ebenso *Carabodes labyrinthicus* oder *Oribatella berlesei*.

Tabellarische Übersicht der festgestellten Arten nach Fundorten

Name der Art / Fundort	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17
<i>Rhagidia</i> spec. 1			+				+			+			+	+			
<i>Linopodes</i> spec. 1		+												+			+
<i>Linopodes motatorius</i>		+															
<i>Linopenthaleus irki</i>		+												+			+
<i>Eupodes</i> spec. 1		+															
<i>Anystis baccharum</i>		+	+	+			+	+	+	+			+	+	+		+
<i>Mesoteneriffia steinböcki</i>		+					+										
<i>Tarsotomus</i> spec. 1							+										
<i>Cyta laterostris</i>												+		+	+		+
<i>Bdella iconica</i>		+			+			+	+	+	+			+	+		+
<i>Bdella lignicola</i>								+									
<i>Biscirus</i> spec. 1																	+
<i>Biscirus silvaticus</i>																	+
<i>Neomolgus lacustris</i>			+								+						
<i>Hoplomolgus</i> spec. 1							+							+			
<i>Charadracarus grandjeani</i>			+														
<i>Podothrombium montanum</i>										+							
<i>Podothrombium filipes</i>										+							
<i>Podothrombium strandi</i>		+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+		+			+
<i>Microtrombidium parvum</i>														+			
<i>Microtrombidium succidum</i>									+								
<i>Campylothrombium langhoferi</i>															+	+	+
<i>Calyptostoma lyncaeam</i>		+	+			+	+	+	+	+	+	+	+		+		
<i>Calyptostoma expalpe</i>			+														
<i>Erythraeus regalis</i>		+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
<i>Erythraeus phalangoides</i>														+			
<i>Erythraeus</i> spec. 1											+						
<i>Abrolophus rhopalicus</i>			+							+							
<i>Abrolophus raripapillus</i>		+								+							
<i>Abrolophus sabulosus</i>								+						+			
<i>Abrolophus longus</i>		+															
<i>Abrolophus</i> spec. 1											+	+					
<i>Abrolophus</i> juv.										+							
<i>Veigaia</i> spec. 1																	+
<i>Zercon montanus</i>														+			
<i>Zercon peskollerae</i> n. sp.										+				+			
<i>Damaeus auritus</i>		+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+		+	+		+
<i>Camisia horrida</i>				+						+							
<i>Niphocephalus nivalis</i>		+	+			+	+	+	+	+				+	+		+
<i>Carabodes labyrinthicus</i>														+			
<i>Eueremaeus valkanovi</i>										+				+			
<i>Oribella alpestris</i>														+			
<i>Ceratoppia bipilis</i>								+	+					+			+
<i>Ceratozetes gracilis</i>														+			
<i>Mycobates carli</i>														+			
<i>Melanozetes mollisimilis</i>														+			
<i>Edwardzetes edwardsi</i>														+			
<i>Diapterobates humeralis</i>										+							
<i>Sphaerobates piriformis</i>														+			
<i>Trichoribates trimaculatus</i>					+					+				+			
<i>Oribatella berlesei</i>		+															
<i>Eupelops subuliger</i>																	+
Zusammen Arten	6	14	9	5	3	10	4	10	7	29	8	4	27	10	2	13	3

Aus der Tabelle ersehen wir, daß die meisten Acarina in den Proben vom Fundort 2, 10, 13 und 16 stammen. Es sind Proben, die mehr als 10 Arten enthielten. Es sind die Proben, die von Gamslahnerock, Neveseralm, Schafflahnerock und Tristenalm bzw. Tristenstein stammen. Es sind Proben, die durch das Sieben und mit Hilfe des Berlese-Tullgren-Ausleseapparates vom Bestandesabfall und Rasen gewonnen wurden.

BESCHREIBUNG EINER NEUEN ART

Zercon peskollerae n. sp. Abb. 2

Abb. 2: *Zercon peskollerae* n. sp. Habitusbild von oben

Diese Art gehört zu Zerconarten mit unvollkommener Rückenbeborstung. Es fehlt bei ihr die Borste S_3 , wie z. B. *Z. zangherii* Sell. Zwischen beiden Arten gibt es aber Unterschiede, die mir als genügend erscheinen, um die neue Art als eine gute, selbständige zu betrachten.

Die Borsten J₁ bis J₅ sind alle kurz (sehr kurz); die Z-Reihe hat von Z₁ bis Z₃ ebenso kurze Borsten. In der S-Reihe sind die Borsten S₁ und S₂ sehr kurz und die S₃ fehlt. Der Unterschied also wäre in der Länge der Z₃. Lang sind die Borsten J₆, Z₄ und S₄. Die langen Borsten sind im letzten Drittel beborstet.

Die Borste J₅ steht bei *Z. zangherii* hinter dem Zwischenraum der beiden Rücken gruben einer Seite; bei der neuen Art steht sie vor dem Außenrand der Innengrube. J₆ steht bei der Vergleichsart hinter dem Zwischenraum der beiden Gruben einer Seite, bei der neuen Art steht sie hinter der Außengrube oder hinter ihrem Innenrand. Z₅ steht in einem Abstand von der J₆ wie bei der Vergleichsart. Die Lage der Borsten J₅ und J₆ wären zwei weitere Unterschiede.

Die Borsten Z₃ und S₄ stehen in schräger Reihe nach außen hin, die Borste Z₄ ist aber nach innen gerückt, was bei *Z. zangherii* nicht der Fall ist. Ebenso sind bei der neuen Art die Borsten Z₄ und S₄ einander genähert (ihr Abstand ist kleiner als zwischen Z₃ und Z₄).

Die langen Borsten sind steif und, wie erwähnt, im letzten Drittel beborstet. Die Pore 3 ist sehr klein und steht in gerader Querlinie mit der Borste J₅ und Z₄, ganz nahe an dieser Borste, was bei der Vergleichsart nicht der Fall ist. Hier steht sie oberhalb der Verbindungslinie Z₄ bis J₅.

Die Rückengruben sind gut ausgebildet, bei *Z. zangherii* schwach.

Die Oberfläche des Notocephale und des Notogaster ist bei der neuen Art ähnlich wie bei der Vergleichsart ausgebildet. Die Seiten sind bei beiden mit Netzlinien skulpturiert, die Mittelfelder mit welligen Furchenlinien.

Die Länge der mir vorgelegenen Exemplare betrug rund 480 μ bis 500 μ .

Diese Art wurde im Material, das in den südlichen Zillertaler Alpen gesammelt wurde, festgestellt (leg. Frl. Peskoller). Nach der Sammlerin wurde sie auch benannt.

ZUSAMMENFASSUNG

Die vorliegende Arbeit ist eine Ergänzung der von Dr. Irk (1939) angefangenen Arbeit an hochalpinen Acarina der Hohentauern: „Die Untersuchungen der terricoleren Acari der Ötztaler und Stubai-er Hochalpen“.

Wie seine Arbeiten auf diesem Gebiet, so soll auch die vorliegende Arbeit als Grundlage für weitere Arbeiten dieser Art dienen. Meiner Meinung nach dürften interessante Sachen festgestellt werden.

Im Beitrag werden die durch die durchgeführten Untersuchungen gefundenen Acarina nach Fundorten, nach Sammelmetho- den und der Meereshöhe angeführt. Leider gelang es mir aber nicht, das Bild der Acarinazö- nosen nach den Substraten und den ökologischen Bedingungen festzustellen.

Von den Acarina wurden, außer der Familie *Zerconidae*, die *Parasitiformes* in der Arbeit nicht erfaßt.

Literaturverzeichnis

- Balogh, J.* (1963): Identification Keys of Holarctic Oribatid Mites, Acta Zool. Akad. Scient. Hungaricae, Bd. 9, Heft 1–2
- Franz, H.* (1943): Die Landtierwelt der mittleren Hohentauern, Denkschrift Österreichische Akademie, Wiss. Mathem. Naturw. Kl.
- Franz, H.* (1950): Bodenzoologie als Grundlage der Bodenpflege, Akademie-Verlag Berlin
- Irk, v.* (1939): Die terricolen Acari der Ötztaler und Stubai-er Hochalpen, Veröff. Museum Ferdinandeum, Innsbruck, Bd. 19
- Klima, J.* (1959): Die Zönosen der Oribatiden in der Umgebung von Innsbruck, Schlern
- Mihelčič F.* (1962): Südtirol, Einbruchstelle der meridionalen Oribatiden (Acarina) nach Mitteleuropa, Schlern
- Schweizer, J.* (1952): Die Landmilben des Schweizerischen Nationalparks, II. Trombidiformes, Bd. III (Neue Folge), Ergeb. wiss. Untersuch. Schweiz. Nationalparks
- Schweizer, J.* (1956): Die Landmilben des Schweizerischen Nationalparks, III: Sarcoptiformes, Bd. V (Neue Folge), Ibidem
- Sellnick, M.* (1928): Formenkreis: Hornmilben, Oribatei, Die Tierwelt Mitteleuropas Bd. III, Lief. 4, mit Nachtrag 1960
- Sig, Thor* (1931): Acarina, Das Tierreich, Lief. 56
- Sig, Thor, und Willmann, C.* (1941): Acarina, Trombidiidae, Das Tierreich, Lief. 71
- Willmann, C.* (1931): Moosmilben oder Oribatiden, Tierwelt Deutschlands, Bd. 22
- Willmann, C.* (1951): Die hochalpine Milbenfauna der mittleren Hohentauern, insbesondere des Glocknergebietes, Bonner Zool. Beitr. 2

Anschrift des Verfassers:

Dr. Franz Mihelčič, 9900 Lienz-Amlach, Osttirol

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Veröffentlichungen des Tiroler Landesmuseums Ferdinandeum](#)

Jahr/Year: 1971

Band/Volume: [51](#)

Autor(en)/Author(s): Mihelcic Franz

Artikel/Article: [Ein Beitrag zur Kenntnis der Milben der Südseite der Zillertaler Alpen. 141-154](#)