

ANDREAS VESPER, EBERHARD HUTH, ALEXANDER KARICH, HERMINE LOTZ-WINTER,  
JÜRGEN MIERSCH, THOMAS RÖDIG

## Bemerkenswerte Pilzfunde während der 3. Boletus-Tagung und 10. ThAM-Tagung im Oktober 2019 in Bad Blankenburg (Thüringen)

VESPER A, HUTH E, KARICH A, LOTZ-WINTER H, MIERSCH J, RÖDIG T (2020): Records of noteworthy fungi during the 3rd Boletus- and 10th ThAM-Conference in October 2019 in Bad Blankenburg (Thuringia). – *Boletus* **41**(1): 3-16.

**Keywords:** *Agaricus benesii*, *Chroogomphus mediterraneus*, *Chroogomphus purpurascens*, *Cystoderma lilacipes*, *Geopora sepulta*, *Inocybe pruinosa* var. *subcylindrospora* *Leucoagaricus badhamii*, *Mycena atropapillata*, *Mycena concolor*, *Phloeomana clavata*, *Sphaeronaemella fimicola*, Germany.

**Abstract:** In October 2019, a joint conference of the Boletus Association and the Thuringian Working Group for Mycology “Thüringer Arbeitsgemeinschaft Mykologie” (ThAM) took place in Bad Blankenburg in Thuringia. In several field trips numerous rare species were found, some of them newly recorded for Thuringia and even Germany. Selected findings are presented briefly in text and partly with pictures in this joint article by several authors.

**Zusammenfassung:** Im Oktober 2019 fand eine gemeinsame Tagung des Boletus-Vereins und der Thüringer Arbeitsgemeinschaft Mykologie (ThAM) in Bad Blankenburg in Thüringen statt. In mehreren Exkursionen wurden zahlreiche seltene, teilweise für Thüringen und Deutschland neu nachgewiesene Arten gefunden. Einige davon werden in diesem Gemeinschaftsartikel mehrerer Autoren kurz in Text und teils mit Bild näher vorgestellt.

### Einleitung

Im letzten *Boletus* (VESPER 2019) wurde die Vorstellung ausgewählter Arten der Tagung angekündigt. Sechs Autoren stellen hier bemerkenswerte Pilzfunde in Kurzbeiträgen vor, darüber hinaus werden weitere interessante Funde in diesem (Lotz-Winter et al. 2020, RÖDEL et al. 2020, STAMMS & RÖDEL 2020, WAGNER & BARAL 2020) und dem nächsten Heft in Einzelbeiträgen vorgestellt. Auf die ebenfalls angekündigte abschließende Fundliste muss mit über 1040 verschiedenen Arten aus Platzgründen verzichtet werden. Sie ist auf der Webseite der ThAM (2020) einzusehen. Auf Grund der großen Anzahl anwesender Spezialisten konnten viele seltene Arten und auch 40 Erstfunde für Thüringen nachgewiesen werden (Tab. 1). Dabei wurden die phytoparasitischen Pilze ausgespart, denen ein gesonderter Beitrag im nächsten Heft gewidmet werden soll. Bei den Fundvorstellungen haben wir weitgehend auf Synonyme verzichtet. Hier verweisen wir, wenn nicht anders erwähnt, auf DGfM (2020) bzw. Index Fungorum (2020). Deutsche Pilznamen wurden von LUDWIG (2000, 2007a, 2012a) übernommen.

#### Autoren:

Andreas Vesper, Seydelstr. 26, D-07549 Gera, E-Mail: amvesper@t-online.de (korrespondierender Autor);  
Eberhard Huth, Nordstr. 3c, D-06632 Freyburg, E-Mail: u.huth@web.de;  
Alexander Karich, IHI Zittau - TU Dresden, Markt 23, D-02763 Zittau, E-Mail: Alexander\_karich@web.de;  
Hermine Lotz-Winter, Rheinstr. 15, D-64546 Mörfelden-Walldorf, E-Mail: hermine.lotz@email.de;  
Dr. Jürgen Miersch, Kirschweg 6, D-06120 Halle (Saale), j\_miersch@gmx.de;  
Thomas Rödig, Hannemannstraße 25, D-12347 Berlin, E-Mail: thomas.roedig@gmx.de

**Tab. 1: Erstmals in Thüringen nachgewiesene Arten und Varietäten**

EN = Exkursionsnummer; Eine Zuordnung der EN zu Gebieten und Funddaten findet sich in Tab. 2.

Exk. = Exkursionsteilnehmer; FN = JEPSEN et al. (2012: 807)

Art	EN	Wirt	leg./ det.
<b>Ascomycota</b>			
<i>Allophylaria subhyalina</i> (Rehm) Baral	P1		W. Stark/ I. Wagner
<i>Arthrotrrys oligospora</i> Fresen.	S4	Wildschwein-Losung	E. Huth
<i>Geopora cervina</i> (Vel.) T. Schumach.	F3		Exk./ W. Huth
<i>Hesperomyces virescens</i> Thaxt.	F3	Käfer	F. Klenke & J. Kruse
<i>Sowerbyella reguisii</i> (Quél.) J. Moravec	D1	Nadelwald	U. Scholz/ H. Lotz-Winter & A. Karich
<i>Strossmayeria basitricha</i> (Sacc.) Dennis	F3	<i>Fagus</i> sp.	W. Huth/ I. Wagner
<i>Zopfiella longicaudata</i> (Cain) Arx	F3	Pferdemist	E. Huth
<b>Basidiomycota</b>			
<i>Arrhenia baeospora</i> (Sing.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	S3		A. Karich & R. Ullrich
<i>Athelia epiphylla</i> Pers. s. str.	F1	<i>Abies alba</i>	T. Rödel
<i>Chroogomphus purpurascens</i> (Lj. N. Vassiljeva) M. M. Nazarova	P8		Exk./ T. Rödig
<i>Clavaria xantha</i> Olariaga	S3		Exk./ M. Lüderitz
<i>Coprinellus pusillulus</i> (Svrček) Házi, L. Nagy, T. Papp & Vágvölgyi	F1	Damwild-Losung	E. Huth
<i>Cortinarius caesiocanescens</i> M. M. Moser	P2	<i>Picea abies</i>	B. Westphal
<i>Cortinarius cedretorum</i> var. <i>suberetorum</i> Maire	F2		Exk./ R. Ludwig
<i>Cortinarius chrysolitus</i> Kauffman	S2		T. Zielewski/ E. Tomschke
<i>Cortinarius cupreorufus</i> Brandrud	F3		Exk./ H. Kössel
<i>Cortinarius foetens</i> (M. M. Moser) M. M. Moser non ss. FN	P2		F. Hampe & C. Manz
<i>Cortinarius leproleptopus</i> Chevassut & Rob. Henry	F3		W. Huth
<i>Cortinarius olidus</i> var. <i>roseophyllus</i> Palazón, Cadiñanos, Pöder & Cors. Gut.	F3		W. Huth
<i>Cortinarius xanthoohraceus</i> P. D. Orton	P2		F. Hampe & C. Manz
<i>Cystoderma lilacipes</i> Harmaja	S2		A. Karich & R. Ullrich
<i>Fayodia bisphaerigera</i> (J. E. Lange) Singer	S2		A. Karich & R. Ullrich
<i>Hemimycena cryptomeriae</i> Noordel. & Antonín	S4		J. Miersch
<i>Heterochaetella brachyspora</i> Luck-Allen	F3	<i>Fagus sylvatica</i>	F. Dämmrich
<i>Hygrocybe acutopunicea</i> R. Haller Aar.	F3		J. Wiesner
<i>Hygrophoropsis fuscusquamula</i> P. D. Orton	P3	<i>Picea abies</i>	B. Westphal
<i>Inocybe pruinosa</i> var. <i>subcylindrospora</i> E. Ludw.	S3	<i>Betula pendula</i>	A. Karich, M. Schmidt, R. Ullrich/ A. Karich
<i>Mycena concolor</i> (J. E. Lange) A. H. Sm.	S2		K. Wehr/ J. Miersch
<i>Mycena fagetorum</i> (Fr.) Gillet	F3		J. Miersch
<i>Mycena pura</i> f. <i>ianthina</i> (Gillet) Maas Geest.	P6		F. Hampe
<i>Naucoria badiolateritia</i> P. D. Orton	D1		T. Böhning
<i>Phloeomana clavata</i> (Peck) Redhead	F3		F. Klenke
<i>Psathyrella atomatoides</i> (Peck) A. H. Sm.	S2		A. Karich & R. Ullrich
<i>Ramariopsis rufipes</i> (G. F. Atk.) R. H. Petersen	S3		Exk./ M. Lüderitz
<i>Rhizopogon verii</i> Pacioni	D1		S. Born
<i>Russula fageticola</i> Melzer ex S. Lundell	P2		F. Hampe & C. Manz
<i>Scopuloides leprosa</i> (Bourdot & Galzin) Boidin, Lanq. & Gilles	F3	<i>Fagus sylvatica</i>	F. Dämmrich
<i>Tulasnella albida</i> Bourdot & Galzin	F1	<i>Fagus sylvatica</i>	T. Rödel
<i>Typhula sclerotioides</i> (Pers.) Fr.	F3	<i>Salix</i> sp.	H. Lotz-Winter
<b>Zygomycota</b>			
<i>Pilobolus roridus</i> (Bolton) Pers.	S4	Wildschwein-Losung	E. Huth

**Tab. 2: Exkursionsgebiete und Funddaten**

D1, F1-4, S1-4 sind geführte Exkursion, P1-9 individuelle Exkursionen)

EN	Funddatum	Exkursionsgebiet	MTB
Geführte Exkursionen			
D1	10.10.2019	Saalfeld, LSG Kulm	5334/11
F1	11.10.2019	Wittmannsgereuth Eisenberg	5333/42
F2	11.10.2019	NSG Uhlstädter Heide / Weißbachtal	5234/44
F3	11.10.2019	NSG Greifenstein und Kesselberg	5333/21
F4	11.10.2019	Schwarzburg - Schwarzatal	5333/31
S1	12.10.2019	Burkersdorf	5333/32
S2	12.10.2019	Neuhaus, GLB am Herrnberg	5432/43
S3	12.10.2019	NSG Buchenberg und NSG Pinsenberg bei Krölpa	5335/12
S3	12.10.2019	NSG Pinsenberg (südl. Teil)	5335/14
S4	12.10.2019	NSG Pennewitzer Teiche - Unteres Wohlrosetal	5332/13
S4	12.10.2019	NSG Pennewitzer Teiche - Sorger Teiche	5332/14
Individuelle Exkursionen			
P1	11.10.2019	Bad Blankenburg, Sportschule und Kurpark	5333/21
P2	12.10.2019	NSG Dissau und Steinberg	5233/43
P3	11.10.2019	Rosttal nördlich Heilsberg	5233/21
P4	11.10.2019	NSG Bohlen bei Saalfeld	5334/32
P5	13.10.2019	Schleusegrund-Wiesen, Quellenweg bei Langenbach	5431/33
P6	10.10.2019	Ilmenau Ost	5331/21
P7	10.10.2019	Zwischen Geiersthal und Lichte	5433/31
P8	12.10.2019	Paulinzella	5232/43
P9	12.10.2019	Krölpa, Ortslage	5335/12

## Bemerkenswerte Pilzfunde

### Ascomyzeten

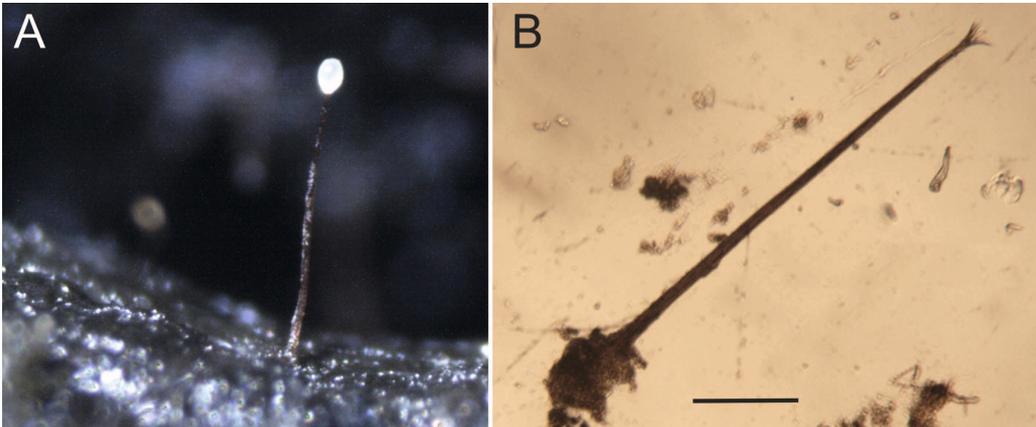
EBERHARD HUTH

#### *Sphaeronaemella fimicola* Marchal (Abb. 1)

**Funddaten:** Gehren-Jesuborn, NSG Pennewitzer Teiche, Unteres Wohlrosetal (MTB 5332/132), auf Rehkot, 12.10.2019, leg. & det. E. Huth.

**Kurzbeschreibung:** Der Fruchtkörper ist ein Perithecium. Dieses ist 0,5-3 mm lang, an der Spitze gekrönt, verbreitert (Abb. 1b) und teilweise in das Substrat eingesenkt (Abb. 1a). Daher zeigt sich meistens nur der zylindrische bis schlank verjüngte Hals. Das aufsitzende Sporenpaket ist gelblich bis goldbraun, in der Form kugelig oder pyriform und hat einen Durchmesser von ca. 0,3 mm.

Die Asci sind fast kugelförmig und 8-sporig. Die Wände der Asci zerfließen im Präparat unter Wasser, das heißt, sie sind diffluent. Die hyalinen Sporen besitzen einen Keimporus, sind länglich ellipsoid und 5-7 x 2-3 µm groß.



**Abb. 1:** *Sphaeronaemella fimicola* – **A:** mit aufsitzendem Sporenpaket – **B:** ohne Sporenpaket; Maßstab entspricht 200 µm; Fotos: E. HUTH

Aus Thüringen liegen nur wenige Fundmeldungen vor. Die scheinbare Seltenheit der coprophilen Kleinpilze ist allerdings trügerisch. Die Fundpunkte in DGfM (2020) zeigen kaum die natürliche Verbreitung, sondern vielmehr die Exkursionsgebiete der wenigen Spezialisten.

HERMINE LOTZ-WINTER & ALEXANDER KARICH

### ***Geopora sepulta* (Fr.) Korf & Burds.** - Vergrabener Sandborstling

**Funddaten:** Bad Blankenburg, Kesselberg, Sendestation (MTB 5333/211), Höhe 500 m, im mit Beton durchsetzten Zufahrtsbereich eines umzäunten Sendemastes, 11.10.2019, leg. A. Karich, H. Lotz-Winter, M. Schmidt & R. Ullrich, det. A. Karich & H. Lotz-Winter, Beleg AK-2019-102.

**Kurzbeschreibung:** Junge Fruchtkörper im Boden eingesenkt und fast geschlossen, später aufreißend. Hymenium bräunlich, Außenseite graubraun, haarig-filzig. Reife Fruchtkörper bis 4 cm breit. Sporen 24 - 29 µm x 16 - 18 µm, glatt, elliptisch mit z. T. parallelen Wänden, einige etwas zugespitzt, ein Öltropfen.

**Anmerkungen:** Ein erstmaliger Bestimmungsversuch des Fundes mit dem Schlüssel in DOUGOUD (2006) ergab *Geopora foliacea* (Schaeff.) S. Ahmad als Ergebnis. Die Recherche der Autoren, insbesondere in den Veröffentlichungen von BENKERT (2010) und TAMM et al. (2010), ließ jedoch Zweifel ob der Richtigkeit der Bestimmung aufkommen. Nach BENKERT (2010) ist der vorgestellte Fund eindeutig *G. sepulta* zuzuordnen, überdies sieht er *G. foliacea* als Synonym zu *G. sepulta* an. Laut BENKERT (2010) ist *G. sepulta* eine breitsporige Art (mit Maßen bis 18 µm), das trifft aber auch auf DOUGOUDS Konzept zu *G. foliacea* zu. DOUGOUD (2006) hingegen verweist unter *G. sepulta* darauf, dass das Taxon laut T. Schumacher ein Synonym von *Geopora arenicola* (Lév.) Kers sei, ohne jedoch weitere Literatur anzugeben. Es treffen offensichtlich zwei unterschiedliche Artkonzepte aufeinander: *G. foliacea* ss. Dougoud und *G. sepulta* ss. Benkert.

TAMM et al. (2010) untersuchten *Geopora*-Kollektionen mit molekularbiologischen Mitteln und scheinen dem Konzept von BENKERT (2010) zu folgen, ohne dies konkret auszuführen: „The two *G. sepulta* specimens from the lineage VII differ from all other *Geopora* specimens in having broader ascospores“. Sie geben folgende Sporenmaße für *G. sepulta* an: (22,5-) 25,5 (-28,2) × (14,3-) 16,4 (-18,1) µm.

Wir entschließen uns dazu, den Konzepten der aktuelleren Literatur zu folgen und den Fund aus Thüringen unter *G. sepulta* (ss. Benkert) zu führen. Die Kollektion wurde bereits auf dem Titelbild des Boletus 40(2) links unten abgebildet, dort jedoch noch als *G. foliacea* bezeichnet.

Sowohl von *Geopora foliacea* als auch *G. sepulta* gibt es bisher nur wenige deutsche Nachweise (9 bzw. 19 in DGfM 2020). Erstere wurde dort in Thüringen erst einmal und letztere nicht aufgeführt. In GBIF (2020) sind für *G. sepulta* zwei Thüringer Nachweise aufgeführt.

Auf dem Hymenium eines Apotheziums der vorgestellten Kollektion wuchs eine nicht näher bestimmte *Volutella*-Art.

## Basidiomyzeten

ALEXANDER KARICH

### *Cystoderma lilacipes* Harmaja – Lilastieliger Körnchenschirmling (Abb. 2)

**Funddaten:** Neuhaus am Rennweg (MTB 5432/43), Höhe ca. 820 m, Sukzessionsbereich mit sich entwickelndem Moorcharakter, bisweilen stark ausgeprägte Sphagnum-Decke, zwischen verschiedenen Moosen, 12.10.2019, leg. & det. A. Karich, Beleg AK-2019-101.

**Anmerkung:** Das Taxon wurde von SAAR et al. (2009) auf Varietätsebene von *Cystoderma jasonis* (Cooke & Masee) Harmaja herabgestuft. Interessanterweise widersprechen sich MycoBank (2020) und Index Fungorum (2020) in dem Fall. Während erstere *Cystoderma jasonis* var. *lilacipes* (Harmaja) I. Saar als legitim anerkennen, wird in Index Fungorum (2020) die Varietät nur als Synonym zu *C. lilacipes* geführt. Dieses Konzept findet auch in DGfM (2020) Verwendung und wird ebenso vom Autor verfolgt. Im Wesentlichen unterscheidet sich *C. lilacipes* von *C. jasonis* durch lila Farben in der Stielspitze, die gelegentlich auch in den Lamellen auftreten (LUDWIG 2001). Die Art ist deshalb schon im Feld gut zu erkennen. Dies sind der fünfte Nachweis für Deutschland und der Erstnachweis für Thüringen (DGfM 2020) vom Lilastieligen Körnchenschirmling. Nach LUDWIG (2000) ist die Art in Mitteleuropa sehr selten, kommt aber in Skandinavien häufiger vor.



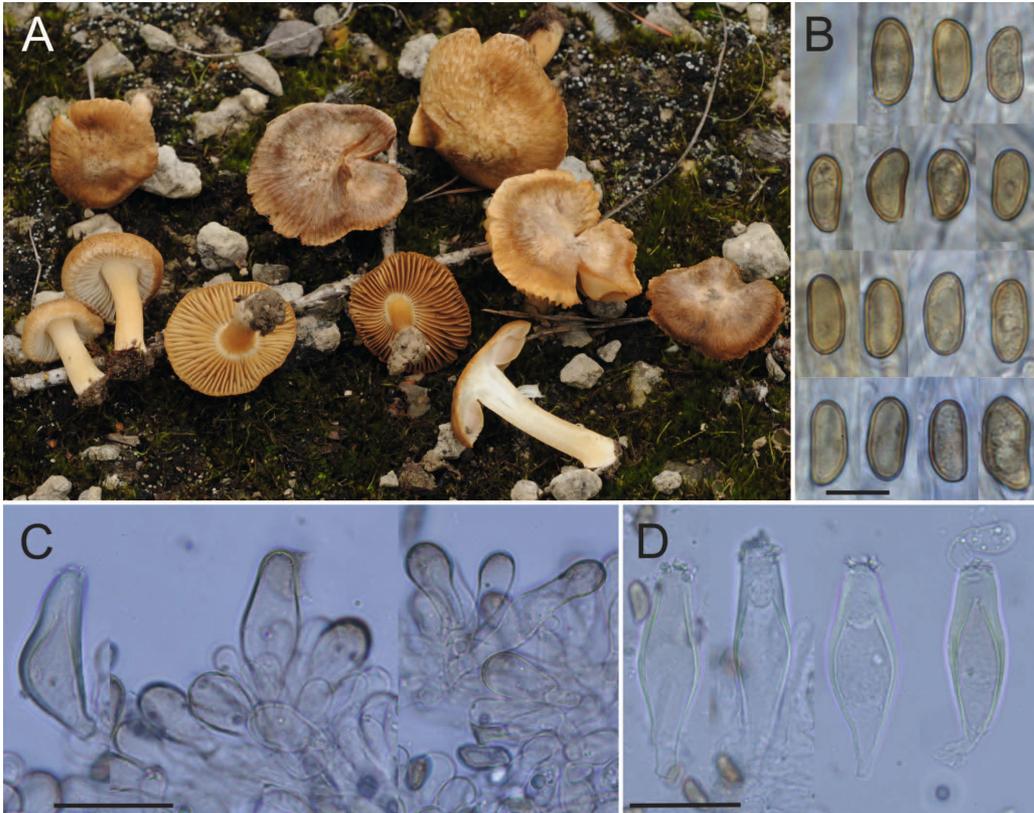
**Abb. 2:** *Cystoderma lilacipes* am Standort in Neuhaus am Rennweg

Foto: A. KARICH

***Inocybe pruinosa* var. *subcylindrospora* E. Ludw. (Abb. 3)**

**Funddaten:** Buchenberg bei Krölpa, ehem. Kalksteinbruch (MTB 5335/12), Höhe ca. 300 m, Sukzessionsareal mit *Betula pendula*, *Pinus sylvestris* und *Salix spec.*, auf dem Erdboden zwischen Kalk-Schotter und Moosen, 10.10.2019, leg. M. Schmidt, R. Ullrich & A. Karich, det. R. Ullrich & A. Karich, Beleg AK-2019-100.

**Makroskopische Merkmale:** **Hut** bis 25 mm, anfangs hellbraun und später ins rotbraune nachdunkelnd, zentral faserig bis grobschollig schuppig, Rand jung eingerollt und mit spärlichem, weißen Cortinaresten behangen, bisweilen der gesamte Hut mit ± üppigem, grauweißen Velum (Velipellis) überzogen, Fleisch unter der Huthaut mit gelb-orangenem Ton, ansonsten weißlich. **Lamellen:** 35-45 mit 1-3 Lamelletten untermischt, bauchig angewachsen, jung weiß, im Alter über hellbraun zu rehbraun verfärbend. **Stiel** bis 30 x 0,6 mm, nicht bereift aber mit einigen anstehenden Fasern, anfangs creme und im Alter braun, apikal weißlich, im Fleisch weiß mit einem Hauch creme, Basis nicht bis sehr schwach knollig verdickt, weißlich. **Geschmack** nicht getestet und kein besonderer **Geruch** festgestellt.



**Abb. 3:** *Inocybe pruinosa* var. *subcylindrospora* – **A:** Standort auf dem Buchenberg bei Krölpa – **B:** Sporen – **C:** Cheilocystiden – **D:** Pleurocystiden; Mikraufnahmen in 5 % KOH; Maßstab entspricht 10 (B) bzw. 20 µm (C, D).  
Foto: A. KARICH

**Mikroskopische Merkmale:** **Sporen** (8,5-) 10-11,5-13 (-14,5) x (4,5-) 5-5,7-6,5 (-7,5) µm, Q = (1,3-) 1,8-2,03-2,2 (-2,4) (N = 33), mit dicker Wand, gelblich, auffällig heteromorph, überwiegend subzylindrisch oder bohnenförmig, aber auch topfen-, mandel- oder unförmig äh-

lich eines Pantoffeltierchens (bzw. Schuhabdrucks), Apex fast nie wie bei der Typus-Varietät spitz ausgezogen. **Pleurozystiden** 50-62,7-72 x 18-20,1-23 µm, (sub-)utriform bis breit spindelig, bisweilen mit langem Stielteil, Wand bis 3 µm dick, in KOH fast farblos, nicht häufig, spärlich mit Kristallen besetzt. **Cheilozytiden** überwiegend als keulige bis birnenförmige Leptozystiden (Parazystiden), 20-27,3-33 x 9-11,8-14 (19) µm, Zellwand teilweise am Apex braun pigmentiert, nur wenige Metuloide vorhanden, 32-49,7-67 x 15-17,5-21 µm, (breit) utriform bis breit subfusiform überwiegend braun pigmentiert, Wand am Zystidenbauch bis 3 µm dick, spärlich mit Kristallen besetzt. Metuloide **Kaulozystiden** nur an der äußersten Stielspitze vorhanden, von Gestalt und Größe den Hymenialzystiden ähnelnd. **Schnallen** überall häufig.

**Anmerkung:** Diese vom Habitus entfernt an *Inocybe vulpinella* Bruyl. oder eine *Mallocybe* Kuyper erinnernde Varietät von *Inocybe pruinosa* R. Heim wurde erst kürzlich von LUDWIG (2017) beschrieben. Entsprechend gering sind Fundmeldungen dieses Taxons (es gibt nur einen weiteren bekannten deutschen Fund aus Sachsen (Borna, 7.9.2007, leg. & det. A. Vesper; VESPER, pers. Mitt.). Von *I. pruinosa* unterscheidet sich diese Varietät durch die bisweilen kürzeren und im Wesentlichen nicht ganz so schlanken, subzylindrischen Sporen. Auffällig sind die sehr heteromorphen Sporen der vorgestellten Kollektion. Interessanterweise scheint der *locus typicus* nahezu identisch mit dem Standort bei Krölpa (LUDWIG 2017: *On pure clay in a disused clay pit. Under Alnus, Betula, Pinus and Salix*). LUDWIG (2017) verweist außerdem auf *I. pruinosa* sensu FAVRE (= forma *dryadicola* ad int.) und entsprechende Funde aus der alpinen Zone bei Kriechweiden. Die in BON (1997) abgebildete Spore ist ähnlich unförmig wie einige Sporen der vorgestellten Kollektion. Erste molekularbiologische Untersuchungen des Thüringer Fundes deuten auf eine Eigenständigkeit des Taxons (KARICH unveröffentlicht).

JÜRGEN MIERSCH

***Mycena concolor* (J. E. Lange) Kühner** – Torfmoos-Breitblatt-Helmling (Abb. 4)



**Abb. 4:** *Mycena concolor* am Standort

Foto: K. WEHR

**Funddaten:** Neuhaus am Rennweg, GLB am Herrenberg (MTB 5432/43), Höhe ca. 820 m, Areal mit Pioniergehölzen, Flachwasser und torfmoosreichen Bereichen, zwischen Sphagnum, 12.10.2019, leg. K. Wehr, det. J. Miersch, Exs. HAL (Mi 1761).

**Kurzbeschreibung:** **Hut** 12 mm, halbrund, dunkel-schwarzbraun, jung schwarz, feucht klebrig; **Lam.** 16-18 bis Stiel, breit angewachsen, mit kurzem Zahn herablaufend, konvex, hellgraugraubraun; **Stiel** 40-75 x 1,5-2 mm, glatt, feucht klebrig, basal mit weißen Rhizoiden; **HDS** fein divertikulat, in Abständen mit verzweigten Anhängseln; **Sporen** 8,1-8,7 x 4,3-5 µm, elliptisch-zylindrisch, amyloid; **Cheilozystiden** 30-38 x 7,7 µm, keulig, apikal mit einfachen und unregelmäßig gestalteten, groben Auswüchsen; **Pleurozystiden** fehlen; **Kaulozystiden** spindelig-keulig, divertikulat; **Schnallen** in allen Teilen des Fruchtkörpers.

***Mycena atropapillata*** Kühner & Maire – Hauhechel-Helmling (Abb. 5)

**Funddaten:** Bad Blankenburg, NSG Am Greifenstein (MTB 5333/21), Höhe ca. 370 m, Hang am Burgberg, Laubwaldrand zwischen Hauhechel, Moosen und Laub, 11.10.2019, leg. M. Schönfeld, det. J. Miersch, Exs. HAL (Mi 1789).

**Kurzbeschreibung:** **Hut** 8-9 mm, leicht konisch, bräunlich-grau, mit kleiner schwärzlicher Papille, durchscheinend gestreift; **Lamellen** 12-19 bis Stiel, Schneide konvex, breit angewachsen, Schneide und Fläche weißlich; **Stiel** 40-55 x ca. 0,5-1 mm, hohl, apikal grau, zur Basis bräunlich, weißlich-pudrig, mit weißlichen Fibrillen, im Boden verlängerte Basis verdickt; **HDS** mit einfachen und gering verzweigten Auswüchsen; **Sporen** 10 x 5 µm, elliptisch, manchmal verlängert elliptisch; **Cheilozystiden** 20-45 x 5-10 µm, keulig, zylindrisch, flaschenförmig, apikal abgerundet glatt oder mit einigen Auswüchsen; **Pleurozystiden** 28 x 7,5 µm. **Kaulozystiden** unregelmäßig flaschenförmig, keulig bis gering kopfig, apikal oft verzweigt oder mit wenigen, groben Auswüchsen.



**Abb. 5:** *Mycena atropapillata* am Standort

Foto: P. RÖNSCH

***Phloeomana clavata* (Peck) Redhead** – Tubaria-ähnlicher Helmling (Abb. 6)Syn.: *Mycena phaeophylla* Kühner**Funddaten:** Bad Blankenburg, NSG Am Greifenstein (MTB 5333/21), Höhe ca. 370 m, Wald-Gebüschrund zum Trockenrasen, 11.10.2019, leg. F. Klenke, det. J. Miersch, Exs. HAL (Mi 1780).

**Kurzbeschreibung:** **Hut** 1-4 mm, halbrund, Rand glatt, feucht durchscheinend gerieft, braun; **Lamellen** 8-16 bis Stiel, weit herablaufend, hellbräunlich; **Stiel** 20-25 x 0,5 mm, blaß bräunlich, glatt, hohl, mit weißen Basalhyphen; **HDS** divertikulat, einfach-verzweigt, einige Auswüchse sehr lang; **Basidien** 4- (2-) sporig, 35 x 7 µm; **Sporen** 6,1-7,3-8,1 µm, elliptisch bis fast rund; **Cheilozystiden** 38-60 x 7,7-10 µm, flaschenförmig, spindelig, zylindrisch, apikal manchmal gering eingekerbt und mit Schleimkappen; **Pleurozystiden** keine gesehen; **Stieldeckhyphen** 2,5 µm, mit kurzen Auswüchsen und einigen blasigen Zellen; **Kaulozystiden** flaschenförmig, keulig-zylindrisch, oft irregulär verbogen und apikal mit wenigen Auswüchsen; **Schnallen** in allen Teilen des Fruchtkörpers.

**Abb. 6:** *Phloeomana clavata* am Standort

Foto: M. WILHELM

**Bemerkung zu den Funden:**

Nach Einträgen in DGfM (2020) sind *Mycena concolor*, *Mycena atropapillata* und *Phloeomana clavata* in sieben Bundesländern höchstens ein- bis dreimal gefunden worden. Nur in Schleswig-Holstein konnten *M. concolor* sechsmal und in Sachsen-Anhalt *M. atropapillata* siebenmal nachgewiesen werden. Für Thüringen ist *Mycena concolor* ein Erst-, *Mycena atropapillata* ein Zweitfund.

Von *Phloeomana clavata* ist zwischenzeitlich ein weiterer Nachweis für Thüringen dazugekommen: Kyffhäusergebirge, Nähe Rothenburg (MTB 4532/3), am Wegrand im Moospolster (*Polystichum attenuatum*), 07.12.2019, leg. & det. J. Miersch, Exs. HAL (Mi 1829).

THOMAS RÖDIG

Die Gattung *Chroogomphus* (Singer) O. K. Mill. ist erst kürzlich von SCAMBLER et al. (2018) bearbeitet worden und beinhaltet 8 Arten, die in Mitteleuropa vorkommen können. Sie sind mit Nadelbäumen, aber auch mit Schmierröhrlingsarten und entfernten Verwandten (z. B. *Rhizogon*) vergesellschaftet (SCAMBLER et al. 2018).

### ***Chroogomphus mediterraneus* (Finschow) Vila, Pérez-De-Greg. & G. Mir**

#### **Funddaten:**

Saalfeld-Kulm (westl. Teil) bei Dorfkulm (MTB 5334/114), 10.10.2019, leg. & det. Exkursionsgruppe;

Weißbach bei Uhlstädt, NSG Uhlstädter Heide, Weißbachtal (MTB 5234/44), 11.10.2019, leg. Exkursionsgruppe, det. T. Rödig;

Bad Blankenburg, Kesselberg – Südhang (MTB 5333/21), unter *Pinus sylvestris*, 11.10.2019, leg. M. Schmidt, det. H. Lotz-Winter;

Wittmannsgereuth, Am Lehmhorn (MTB 5333/423), 11.10.2019, leg. U. Scholz, det. T. Rödig;

Bad Blankenburg, Kesselberg (MTB 5333/211), 12.10.2019, leg. & det. E. Tomschke;

Burkersdorf, Wald am Ortsrand (MTB 5333/32), 12.10.2019, leg. Exkursionsgruppe, det. T. Rödig;

Krölpa, Pinsenberg - Zechsteinriff (MTB 5335/141), 12.10.2019, leg. & det. S. Zinke.

*Chroogomphus mediterraneus* unterscheidet sich von allen anderen Vertretern der Untergattung *Chroogomphus* durch überwiegend inamyloide Lamellentrama (SCAMBLER et al. 2018).

Auf der Boletus-Tagung wurde diese Art sieben Mal nachgewiesen. In der Verbreitungsdatenbank der Pilze Deutschlands (DGfM 2020) ist nur ein Fund aus Deutschland (NRW: Haltern am See, NSG Borkenberge (MTB 4209/2), 27.10.2019, leg. & det. B. Sothmann) registriert.

In SCAMBLER et al. (2018) werden aber bereits zwei Thüringer Funde vom 28.09.2016 zitiert: „Ilmenau, between Oberporlitz and Unterporlitz, with *Picea*, R. A. Fortey; Ilmenau, on the road to Unterporlitz, with *Pinus* sp. (*Betula* also present), P. A. & K. Cavanagh“. Dies und die Anzahl der vorgestellten Funde lässt vermuten, dass *C. mediterraneus* gar nicht so selten in Thüringen ist.

### ***Chroogomphus purpurascens* (Lj. N. Vassiljeva) M. M. Nazarova**

**Funddaten:** Paulinzella (MTB 5232/43), Grasnarbe in der Mitte eines Waldweges im Fichten-Bestand mit eingestreuten Lärchen, 12.10.2019, leg. M. Grebing, R. Ludwig & T. Rödig, det. T. Rödig.

Der einzige Fund von *Chroogomphus purpurascens* aus Thüringen wurde leider nicht gesichert. Von dieser Art sind uns keine weiteren Nachweise aus Thüringen bekannt. Bei der Bestimmung ist wegen der Abgrenzung zu *Chroogomphus britannicus* A. Z. M. Khan & Hora zusätzlich zur Farbe des Basalmyzels unbedingt auch auf die Sporenmaße zu achten. Letztlich unterscheidet sich die Art von *Chroogomphus rutilus* (Schaeff.) O. K. Mill durch dünnwandige Zystiden (SCAMBLER et al. 2018).

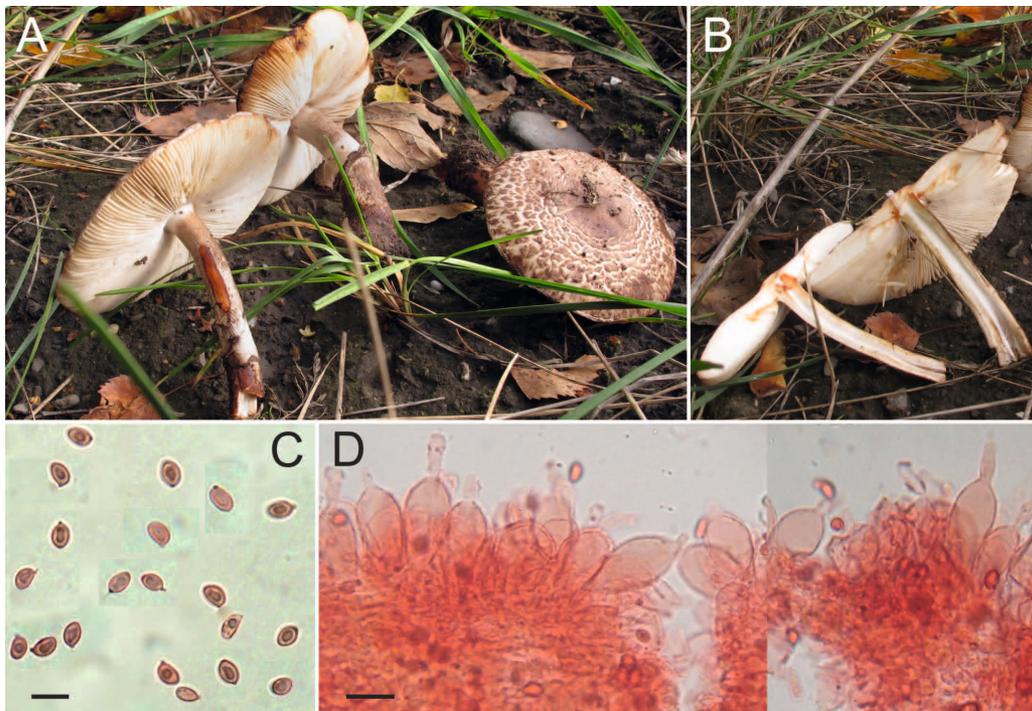
ANDREAS VESPER

### ***Leucocoprinus badhamii* (Berk. & Broome) Locq. und *Agaricus benesii* (Pilát) Singer**

**Funddaten:** Bad Blankenburg, Sportplätze der Sportschule und Schwarza-Ufer (MTB 5333/21), 11.10.2019, leg. A. Basner, C. Morgner, W. Stark, A. Vesper & I. Wagner, det. A. Vesper, Exs. AV191011a & AV191011b.

An und auf den Sportplätzen der Sportschule Bad Blankenburg, sowie an der kaum 200 Meter entfernten Schwarza, fand die Exkursionsgruppe zwei auffällige *Agaricaceae*-Kollektionen, die oberflächlich betrachtet zum Verwechseln ähnlich waren. Besonders hervorzuheben waren bei beiden ein kräftiges Rötlen der Trama und ein süßlicher Geruch. Die Bestimmung der Pilze vom Schwarza-Ufer ergab – wie schon auf der Tagung vermutet – *Leucocoprinus badhamii*, den Starkfleckenden Egerlingsschirmling (Abb. 7). Eine nahezu perfekt unserem Fund entsprechende Abbildung wird in LUDWIG (2012b) wiedergegeben.

Problematischer war es bei den Kollektionen vom Sportgelände. Die Ergebnisse mit den Schlüsseln, Abbildungen und Beschreibungen in BREITENBACH & KRÄNZLIN (1995), GRÖGER (2014), KNUDSEN & VESTERHOLT (2008) und MOSER (1983) waren ziemlich uneinheitlich. Nur mit LUDWIG (2007a) und NAUTA (2001) kam man, unter Einbeziehung von *Agaricus squamulifer* (F. H. Møller) Pilát relativ klar zu *A. benesii*, den Weißschuppigen Blut-Champignon (Abb. 8). Neben einigen nahestehenden seltenen Sippen, ist auch die Abgrenzung zum relativ häufigen *A. silvaticus* nicht einfach. Hier kurz dessen wesentliche Unterscheidungsmerkmale zusammengefasst:



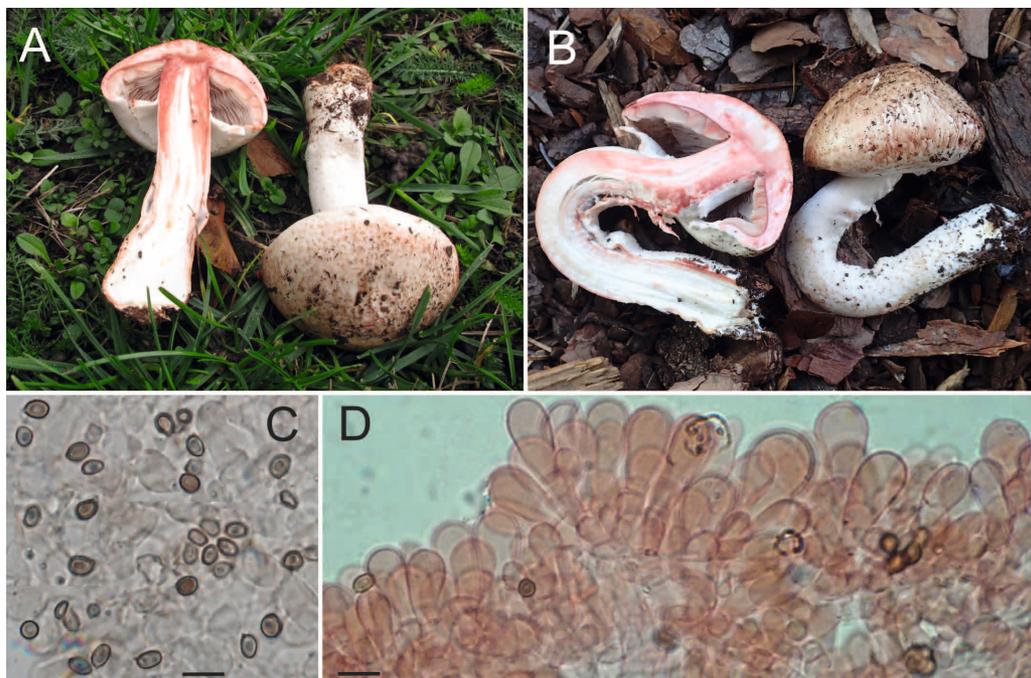
**Abb. 7:** *Leucocoprinus badhamii* – **A:** mit Druckstellen – **B:** im Schnitt – **C:** Sporen in 3 % KOH – **D:** Cheilocystiden in Kongorot; Maßstab entspricht 10 (C) bzw. 20  $\mu$ m (D).  
Fotos: A. VESPER

Vorkommen innerhalb von Wäldern über eher sauren Böden, gröbere und deutlich dunklere Schuppung auf Hut und Stiel, eine mehr knollige Stielbasis und eine (ähnliche) Färbung der Trama, die sich nicht nur auf den Hut und den oberen Stielbereich begrenzt.

Die Auswertung der Thüringer Fundorte (7x *A. benesii*, 4x *L. badhamii*), lassen für beide Arten eine Vorliebe für basische bis neutrale Böden vermuten. Die dürrftigen Fundmeldungen sprechen bei so großen und noch dazu auffälligen Sippen für deren Seltenheit, so dass sie hier eine Vorstellung verdienen. Zur Darstellung wesentlicher Merkmale sowie gleichzeitiger Gegenüberstellung beider Arten, wurde die tabellarische Form (Tab. 3) gewählt.

**Tab. 3: Gegenüberstellung wesentlicher Merkmale der gesammelten Kollektionen**

Merkmal	<i>Agaricus benesii</i>	<i>Leucocoprinus badhamii</i>
<b>Gesamteindruck</b>	mittelgroß, kompakt, fleischig; bei Verletzung sofort partiell weinrot; Geruch süßlich	mittelgroß, zerbrechlich; bei Verletzung sofort partiell ziegelrot-braun; Geruch süßlich
<b>Hutfarben und -bedeckung</b>	weiß, bei Verletzung sofort weinrot verfärbend; fein rotbräunlich faser-schuppig	dunkelrotbraun, grob faser-schuppig; frei liegendes weißliches Trama bei Druck dunkelbraun fleckend
<b>Lamellen</b>	gedrängt, leicht bogig, angeheftet; weinrötlich-rosa; Schneide gleichfarbig	gedrängt, leicht bauchig, frei; weißlich bis blass rotbräunlich, bei Druck ziegelrot bis dunkel rotbraun fleckend; Schneide bräunlich
<b>Stiel</b>	lang, ± verbogen, Basis keulig verdickt; über weißem Grund, weiß flockig bis schwach schuppig	Basis rübenartig knollig; über wenig sichtbaren weißlichem Grund dicht braun flockig überfasert
<b>Ring</b>	dickhäutig, hängend; dauerhaft	häutig, ± aufsteigend; vergänglich
<b>Trama (Hut und Stiel)</b>	weiß und im unteren Stielteil fast so bleibend, im oberen Stiel und im Hut bei Schnitt/Verletzung sofort intensiv weinrot verfärbend und so bleibend	weißlich, Stielerinde und mittlerer Hutbereich bei Verletzung sofort, ± fleckig, ziegelrotbraun verfärbend, schnell nachdunkelnd bis fast schwarz
<b>Geruch</b>	süßlich (nach überreifen Birnen ähnlich <i>Inocybe fraudans</i> )	undefinierbar süßlich
<b>Sporen</b>	braun, ohne Keimporus, breit ellipsoid bis fast rundlich, im Mittel $5,33 \times 3,78 \mu\text{m}$ , $Q_M = 1,4$	farblos, cyanophil und kongophil, ohne Keimporus, ellipsoid bis mandelförmig, im Mittel $7,15 \times 4,25 \mu\text{m}$ , $Q_M = 1,68$
<b>Cheilozystiden</b>	keulig, Endglieder bis $35 \times 14 \mu\text{m}$ ; intrazellulär schwach bräunlich pigmentiert	fusiform bis breit keulig, oft mit ± langem Fortsatz, bis $66 \times 24 \mu\text{m}$ ; frisch oder in Melzer-Reagenz mit klumpig-braunem Inhalt
<b>HDS</b>	kurze, ± zylindrische Hyphen; Schnallen überall fehlend	schlanke, kaum septierte Hyphen; Schnallen überall fehlend
<b>Habitat</b>	im Rasen und Rinden-Mulch, bei Laubbäumen	Laubwaldrand, steinig bis grasig



**Abb. 8:** *Agaricus benesii* – **A:** im Rasen – **B:** auf Rindenmulch – **C:** Sporen in 3 % KOH – **D:** Cheilozystiden in Kongorot; Maßstab entspricht 10 µm. Fotos: A. VESPER (A, C, D) & C. MORGNER (B)

## Danksagung

Für die Druckgenehmigung von Abbildungen bedanken wir uns recht herzlich bei Christine Morgner (Bergen), Peter Rönsch (Albersroda), Karl Wehr (Krefeld) und Markus Wilhelm (Allschwil, Schweiz). Für die wertvollen Hinweise und Ratschläge sowie für die Gestaltung bedankt sich der Erstautor ebenso bei Dr. Martin Schmidt (Falkensee) recht herzlich.

## Literatur

- ARONSEN A, LÆSSØE T (2016): The genus *Mycena* s. l. – Fungi of Northern Europe. **5:** 222-223, 314-317.
- BENKERT D (2010): Die Gattung *Geopora* Hark. (*Pezizales*) in Deutschland - Erfahrungen und offene Fragen. – Zeitschrift für Mykologie **76:**129-152.
- BON M (1997): Novitates - Nouveaux taxons dans le genre *Inocybe* (clé monographique en préparation, espèces leiosporées-cystidées). – Documents Mycologiques **27(107):** 59-60.
- BREITENBACH J, KRÄNZLIN F (1995): Pilze der Schweiz, Band 4: Blätterpilze 2. Teil – Mycologia Verlag Luzern, 371 S.
- DOUGOUD R (2006): Définition taxonomique et clé du genre *Geopora*. – Schweizerische Zeitschrift für Pilzkunde **3:**111-114.
- GILBERT K, THEISS M, REXER K-H (2015) Fungi selecti Bavariae Nr. 27 *Geopora foliacea*. – Mycologia Bavarica **16:**12.
- GRÖGER F (2014): Bestimmungsschlüssel für Blätterpilze und Röhrlinge in Europa, Teil 2. – In: Regensburger Mykologische Schriften Bd. **17**, 685 S.
- JEPPSEN TS, FRØSLEV, TG, BRANDRUD, TE (2012) – In: KNUDSEN H, VESTERHOLT J (ed.): Funga Nordica – Nordsvamp Copenhagen: 782-826.

- KNUDSEN H, LANGE C, KNUTSSON, TE (2008) – In: KNUDSEN H, VESTERHOLT J (ed.): *Funga Nordica – Nordsvamp* Copenhagen: 519-530.
- LOTZ-WINTER H, KARICH A, HENSEL G (2020): *Sowerbyella regisii* in Deutschland – *Boletus* **41**(1): 65-70.
- LUDWIG E (2000): *Pilzkompodium Bd. 1, Abbildungen* – IHW-Verlag Eching, 188 Tf.
- LUDWIG E (2001): *Pilzkompodium Bd. 1, Beschreibungen* – IHW-Verlag Eching, 758 S.
- LUDWIG E (2007a): *Pilzkompodium Bd. 2, Beschreibungen*. – Fungicon Verlag Berlin, 748 S.
- LUDWIG E (2007b): *Pilzkompodium Bd. 2, Abbildungen*. – Fungicon Verlag Berlin, 204 Tf.
- LUDWIG E (2012): *Pilzkompodium Bd. 3 Beschreibungen*. – Fungicon Verlag Berlin, 881 S.
- LUDWIG E (2012): *Pilzkompodium Bd. 3, Abbildungen*. – Fungicon Verlag Berlin, 294 Tf.
- LUDWIG E (2017): *Pilzkompodium Bd. 4 Beschreibungen*. – Fungicon Verlag Berlin, 793 S.
- MOSER M (1983): *Die Röhrlinge und Blätterpilze (Polyporales, Boletales, Agaricales, Russulales)*. – Kleine Kryptogamenflora II/b2, Basidiomyceten, II. Teil. 5. bearbeitete Auflage, Gustav Fischer Verlag Jena, 533 S.
- NAUTA MM (2001): – In NOORDELOOS ME, KUYPER T, VELLINGA EC: *Flora Agaricina Neerlandica*, 5. – A. A. Balkema Publishers. Lisse, Abingdon, Exton (PA), Tokyo: 23-61.
- RÖDEL T, DÄMMRICH F, KAMKE M (2020): *Protochaete adusta* – neu für Deutschland. – *Boletus* **41**(1): 35-45.
- Stamms E, RÖDEL T (2020): Ein seltener Fund des Anis-Sägeblättlings *Neofavolus suavissimus* in Thüringen und Anmerkungen zur systematischen Einordnung der Art innerhalb der *Polyporaceae*. – *Boletus* **41**(1): 27-34.
- SAAR I, PÖLDMAA K, KÖLJALG U (2009): The phylogeny and taxonomy of genera *Cystoderma* and *Cystodermella* (*Agaricales*) based on nuclear ITS and LSU sequences. – *Mycological Progress* **8**: 59-73.
- SCAMBLER R, NISKANEN T, ASSYOV B, AINSWORTH AM, BELLANGER JM, LOIZIDES M, MOREAU PA, KIRK PM, LIIMATAINEN K (2018): Diversity of *Chroogomphus* (*Gomphidiaceae*, *Boletales*) in Europe, and typification of *C. rutilus* – *IMA Fungus* **9**(2): 271-290.
- VESPER A (2019): 3. Boletus-Tagung und 10. ThAM-Tagung vom 10. bis 13. Oktober 2019 in Bad Blankenburg – *Boletus* **40**(2): 167-171.
- WAGNER I, BARAL H-O (2020): *Allophylaria subhyalina*, ein kleiner Discomycet an Ahorn-Blattstielen. – *Boletus* **41**(1): 47-50.
- TAMM H, PÖLDMAA K, KULLMAN B (2010): Phylogenetic relationships in genus *Geopora* (*Pyronemataceae*, *Pezizales*). – *Mycological Progress* **9**: 509-522.

## Internetquellen

- ARONSEN, A (2002-2016): *The Mycenas of Northern Europe*, <http://www.mycena.no/> (Aufruf am 21.02.2020)
- DGfM (2020): <http://www.pilze-deutschland.de/> (Aufruf am 26.02.2020)
- GBIF (2020): <http://www.gbif.org> (Aufruf 28.02.2020)
- Index Fungorum (2020) <http://www.indexfungorum.org/names/Names.asp> (Aufruf am 28.02.2020)
- PABB (2020): [http://www.pabb.de/dokuwiki/lib/exe/fetch.php?media=schluesel\\_fuer\\_die\\_europaeischen\\_croogomphus.pdf](http://www.pabb.de/dokuwiki/lib/exe/fetch.php?media=schluesel_fuer_die_europaeischen_croogomphus.pdf) (Aufruf am 26.02.2020)
- ThAM (2020): <https://tham-thueringen.de/>

# ZOBODAT - [www.zobodat.at](http://www.zobodat.at)

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Boletus - Pilzkundliche Zeitschrift](#)

Jahr/Year: 2020

Band/Volume: [41](#)

Autor(en)/Author(s): Vesper Andreas, Huth Eberhard, Karich Alexander, Lotz-Winter Hermine, Miersch Jürgen, Rödiger Thomas

Artikel/Article: [Bemerkenswerte Pilzfunde während der 3. Boletus-Tagung und 10. ThAM-Tagung im Oktober 2019 in Bad Blankenburg \(Thüringen\) 3-16](#)