



Les petites espèces pleurotoïdes du Québec

Jonathan Jensen-Lynch

3 oct 2024

Plan de présentation

- Principales caractéristiques des genres couverts
- Comparatif sporée / spores des différents genres
- Genres couverts:

Arrhenia – Cheimonophyllum – Clitopilus – Crepidotus – Deconica –
Entoloma – Hohenbuehelia – Lentinellus – Panellus – Panus –
Phyllotopsis – Pleurocybella – Pleurotus – Plicatura – Plicaturopsis –
Pseudomerulius – Resupinatus – Sarcomyxa – Schizophyllum –
Simocybe – Tapinella – Tectella

- Roue de Lassøe & Petersen
- Références

Principales caractéristiques des genres couverts

PLEUROTOÏDE :

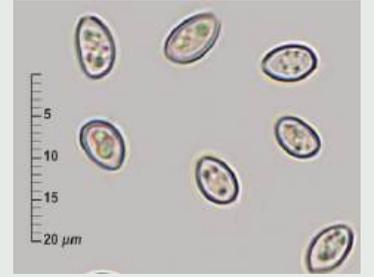
- 1) à silhouette évoquant un Pleurotus
- 2) en forme de pleurote : notamment des lames souvent décurrentes ou radiantes, un pied excentré, latéral ou absent et lignicole

- Se retrouve dans différentes classes et familles très diversifiées dans le Règne Fungi (Boletales, Russulales, Polyporales etc.)
- Un accent sera mis sur les ***petites espèces*** qui sont lamellées et qui font, pour la plupart, moins de 5 cm de diamètre.
- La couleur de leur sporée varie du blanc au crème, jaunâtre, rose, rose brunâtre à brun, noirâtre ou avec teinte violacée.
- Certains autres genres comprenant des espèces pleurotoïdes existent mais ne sont pas couverts vu la faible probabilité que l'on retrouve ces espèces plutôt (sub)tropicales (ex. Campanella). Les genres plus cyphelloïdes ne sont pas couverts non plus (ex. Rimbachia, Woldmaria etc.)

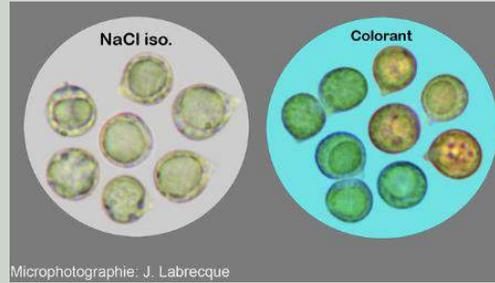
Arrhenia



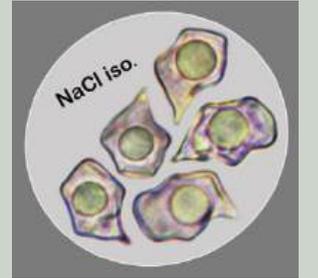
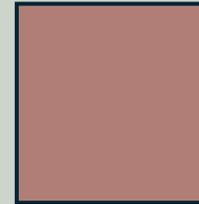
Deconica



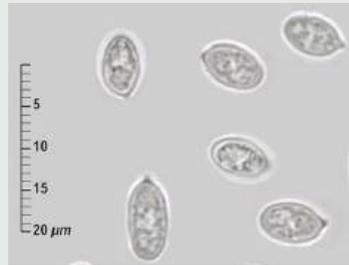
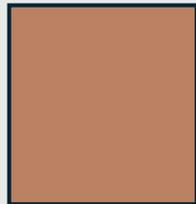
Cheimonophyllum



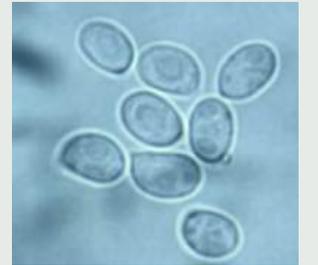
Entoloma



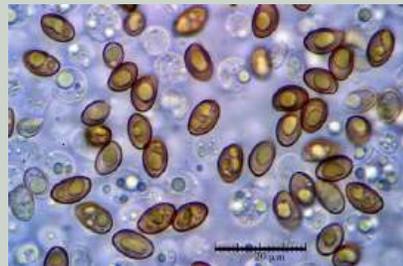
Clitopilus



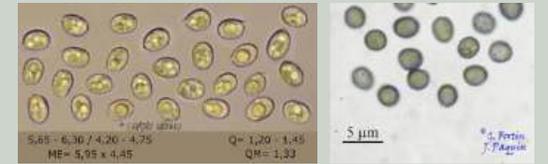
Hohenbuehelia



Crepidotus



Lentinellus



L. michenerii

L. vulpinus

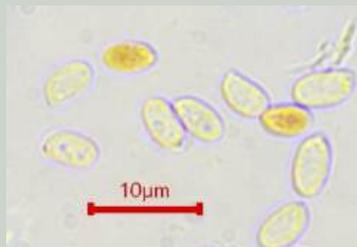
Panellus



Pleurotus



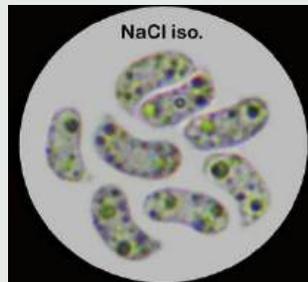
Panus



Plicatura



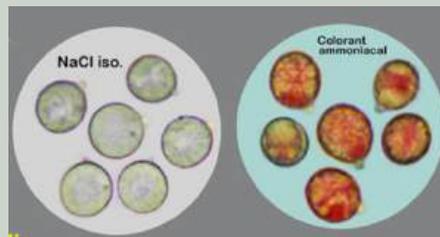
Phyllotopsis



Plicaturopsis



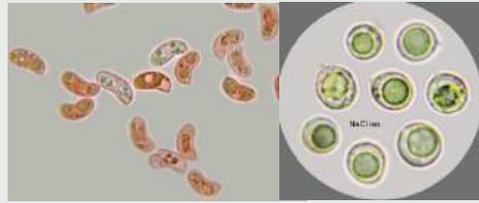
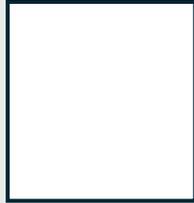
Pleurocybella



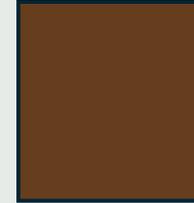
Pseudomerulius



Resupinatus



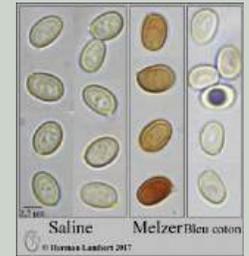
Simocybe



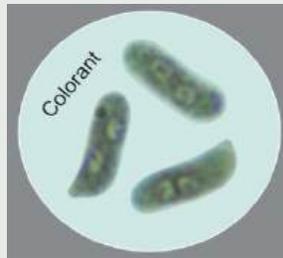
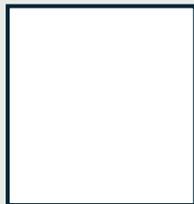
Sarcomyxa



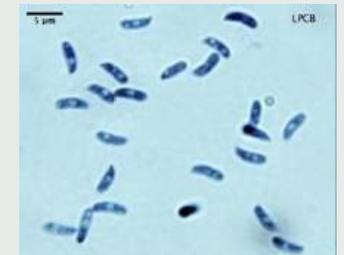
Tapinella

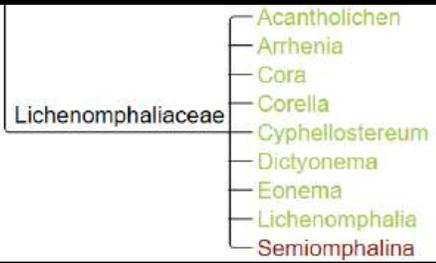


Schizophyllum



Tectella





Arrhenia

E.M. Fries, 1849

- Environ une soixantaine d'espèces dans le monde
- Basidiomes omphalinoïdes ou pleurotoïdes
- Souvent parmi sphaignes (bryophiles)
- Hyménophore peu développé, concolore au chapeau, parfois fourchu et anostomosé
- Trame lamellaire irrégulière puis subrégulière
- Présence de pigments incrustés dans le pileipellis
- Absence de cystide
- Spores non amyloïdes
- Boucles présentes ou non



Arrhenia subglobisemen
Photo: Steve Lagrange



© Cercle des mycologues de Montréal
Photo : Yves Lamoureux
YL3692



Arrhenia aff. tillii

© Cercle des mycologues de Montréal inc.
Photo : Yves Lamoureux



Arrhenia acerosa



Arrhenia lobatum



Arrhenia Auriscalpium
Photo: Christian Schwarz

Arrhenia

E.M. Fries

Non répertorié au
Québec

Critères déterminants

- Forme et couleur du chapeau
- Présence de pigments incrustés dans la cuticule
- Présence ou absence de pied
- Niveau de développement des lames
- Écologie
- Forme et mesure des spores
- Présence ou absence de boucles
- Basides à 2, 3 ou 4 stérigmates

	Butlerella
	Campanophyllum
	Cheimonophyllum
	Chondrostereum
	Cunninghammyces
Cyphellaceae s.str.	Cyphella
	Gloosereum
	Glutincogger
	Granulobasidium
	Incnistocalyptella
	Rhodocarria
	Uncobasidium

Cheimonophyllum

Singer, 1945

- Moins de 5 espèces dans le monde, 1 au Québec
- Basidiome lignicole, pleurotoïde, sessile ou presque
- Très petit
- Blanc pur
- Souvent en troupe dense
- Spores globuleuses à subglobuleuses, hyalines, inamyloïdes
- Cheilocystides filamenteuses



Cheimonophyllum heidinum
Photo: Jonathan Mack



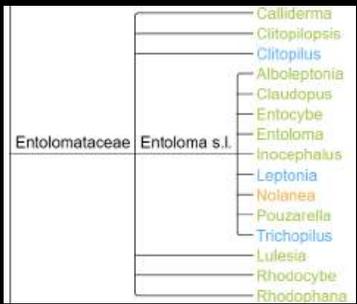
Cheimonophyllum heidinum

Cheimonophyllum

Singer

Critères déterminants

- Entièrement du basidiome est blanc pur
- Mode de croissance souvent groupé
- Sporée blanche
- Spore subglobuleuse avec grosse guttule
- Cheilocystides filamenteuses
- Souvent avec un pied rudimentaire



Clitopilus

(Fr. ex Rabenh.) P. Kummer, 1871

- 30-50 Clitopilus dans le monde dont 5 à 10 espèces pleurotoïdes
- Basidiomes peuvent aussi être clitocyboïdes, omphaloïdes, ou crepidotoïdes
- Chapeau Blancs ou grisâtres
- Sporée rose ou rose brunâtre
- Spores ellipsoïdes ou ± amygdaliformes, avec rides ou facettes longitudinales, hyalines à jaune paille pâle, inamyloïdes, fortement à uniformément cyanophiles



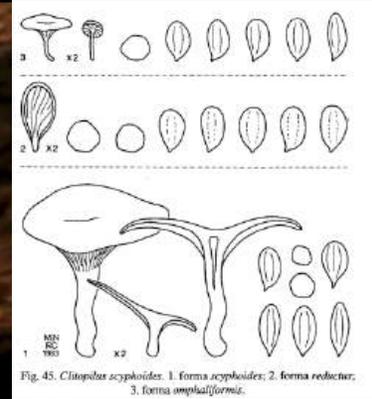
Clitopilus hobsonii
Photo: Maricel Patino



Clitopilus hobsonii

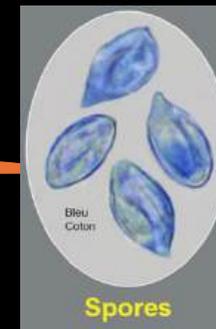


Clitopilus Scyphoides var. reductus



Clitopilus

(Fr. ex Rabenh.) P. Kumm.



Critères déterminants

- Couleur de la sporée
- Écologie (bois, débris ligneux ou herbacé, parmi les mousses, lit d'agarics cultivés)
- Ornementation des spores

Crepidotaceae

Crepidotus
Episphaeria
Nanstelocephala
Neopaxillus
Phaeosolenia
Pleuroflammula
Simocybe

Crepidotus

(Fr.) Staude, 1857

- Plus de 200 espèces dans le monde, 18 espèces présentement au Qc, certainement plusieurs autres à venir
- Chapeau entre 2mm à 8cm de diam., le plus souvent attaché latéralement au substrat
- Leur couleur varie avec le niveau de maturité, des pigments se développent avec l'âge. Les fibrilles du chapeau peuvent être d'une couleur différente.
- Certaines espèces ont une cuticule gélatinisée
- Pied absent ou réduit, quelques espèces stipitées
- Lignicole, parfois sur mousse ou débris herbacé
- Boucles présentes ou absentes
- Spores globuleuses à subglobuleuses (Sphaerula); ellipsoïdes, ovoïdes ou rarement lancéolées (Crepidotellus) ou fusoides (Fusisporae/Tubariopsis)
- Sporée brune



Crepidotus cinnabarina

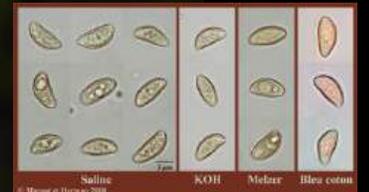
Photo: MarkB sur Mushroom Observer



Crepidotus crocophyllus



Crepidotus fuisporus

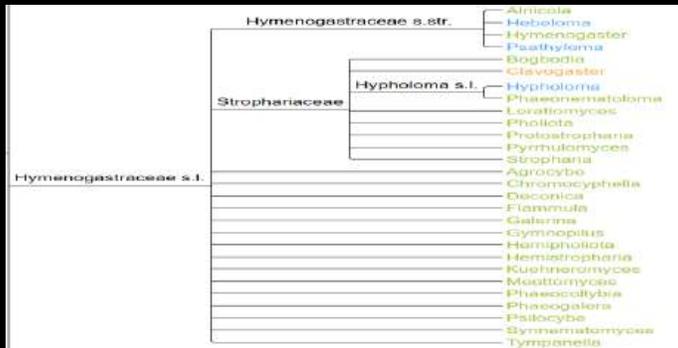


Crepidotus

(Fr.) Staude, 1857

Critères déterminants

- Sporée brune
- Présence ou absence de boucles
- Forme, dimension et ornementation des spores
- Présence ou absence d'une cuticule gélatinisée
- Disposition et épaisseur des lames
- Présence d'un pied ou pseudopied
- Présence ou absence de pleurocystides



Deconica

(W.G. Sm.) P. Karst., 1879

- Basidiome agaricoïde-mycénoïde, collybioïde à crépidotoïde, souvent petit
- Chapeau 0,2 à 6 cm de diam. Réniforme à hémisphérique pour les espèces pleurotoïdes-crépidoïdes, surtout dans les tons de bruns
- Lames adnées, adnexées à émarginées, arquées, souvent larges, espacées à très serrées, brun terne à brun pourpré par les spores
- Voile présent ou absent
- Sporée brun terne, brun noirâtre à noire, parfois teintée de pourpre
- spores ovoïdes, ellipsoïdes, rhombiques ou hexagonales vues de face, souvent ± aplaties, lisses, à paroi assez mince à distinctement épaissie, avec pore germinatif, jaune miel à brunes, inactives en Melzer, souvent avec pore germinatif distinct
- cheilocystides présentes, souvent ± lagéniformes
- Boucles présentes ou absentes

Deconica horizontalis

Photo: Max Mudie



Non répertorié au Québec

Deconica horizontalis



Non répertorié au Québec

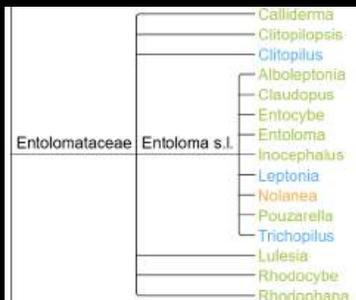
Deconica phillipsii

Deconica

(Fr.) Staude, 1857

Critères déterminants

- Sporée brun noire à pourprée
- Chapeau dans les tons de brun
- Spores avec pore germinatif, jaune miel à brun
- Présence de cheilocystides ± lagéniformes



Entoloma

(Fr.) P. Kummer, 1871

- basidiome très variable, agaricoïde-crépidoïde, pleurotoïde, omphalinoïde, collybioïde, mycénoïde ou tricholomatoïde, charnu et robuste ou grêle et petit
- Pied absent, latéral à excentré pour les espèces pleurotoïdes
- Lames souvent teintées de rose brunâtre à maturité, souvent peu développées et très espacées chez les espèces pleurotoïdes
- Sporée rose à brun rosâtre
- Spores anguleuses à faiblement anguleuses, avec appendice hilaire, hyalines et inactives dans le Melzer
- Saprotrophe ou parasite pour les espèces pleurotoïdes

Entoloma albotomentosum

Photo: Tom Bigelow





Entoloma paratitica



Entoloma albotomentosum



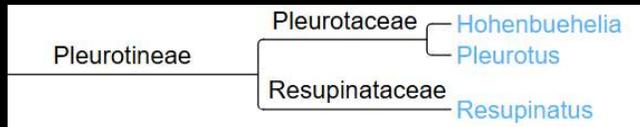
Entoloma byssisedum

Entoloma (sous-genre Claudopus (Gill.) Noordel.)

(Fr.) P. Kummer, 1871

Critères déterminants

- Sporée rose à rose brunâtre
- Spores anguleuses avec appendice hilaire
- Écologie (Sur bois, débris au sol, brindilles, mousses ou parasitant autre champignon)
- Présence de pigments incrustants dans le pileipellis et pileitrème



Hohenbuehelia angustata
Photo: Raymond McNeil

Hohenbuehelia

Schulzer, 1866

- basidiome agaricoïde-crépidoïde ou pleurotoïde, petit à moyen
- chapeau 1,5-10 cm de diam., réniforme, conchoïde, circulaire, spatulé, flabelliforme ou infundibuliforme, caoutchouteux, lisse à tomenteux, écailleux surtout avec l'âge, dans les tons de blanc, beige, gris, ochracé, brun ou noir
- lames décurrentes ou radiantes d'un point d'attachement, espacées à serrées, blanches, grisâtres, ochracées à noires
- pied absent ou réduit et latéral, rarement excentré ou centré
- sporée blanche à crème sordide
- spores ovoïdes, largement ellipsoïdes, phaséoliformes, cylindriques à allantoïdes, lisses, à paroi mince
- cheilocystides nombreuses, souvent différenciées, clavées à lagéniformes, avec 1-3 rostrés, chacun avec capitule
- cystides métuloïdes présentes sur les lames et parfois sur le pileipellis ou sur le stipitipellis
- Saprotrophe, sur bois de feuillus et de conifères, débris ligneux et végétaux, bran de scie, rarement sur herbes ou graminées, solitaire ou légèrement grégaire, automne
- Nématophage
- Forme parfaite de Nematochtonus





Hohenbuehelia atrocoerulea

© Raymond McNeil



Hohenbuehelia mastrucata



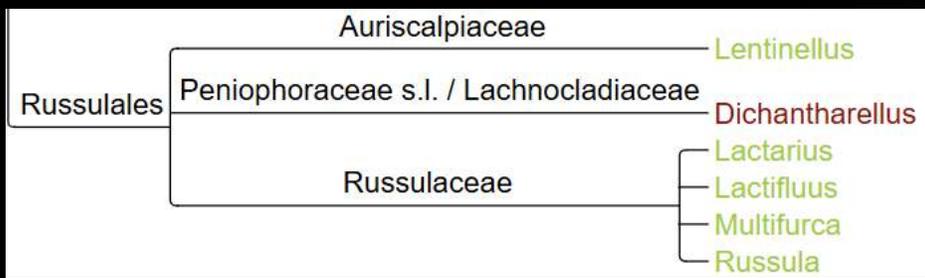
Hohenbuehelia angustata

Hohenbuehelia

Schulzer, 1866

Critères déterminants

- Forme, couleur et pilosité du chapeau
- Mode d'attachement des lames à la base
- Sporée blanche à crème sordide
- Forme des spores
- Présence de cystides métuloïdes



Lentinellus

P. Karst., 1879

- basidiome crépidotoïde, pleurotoïde ou clitocyboïde, petit à grand
- chapeau linguiforme, flabelliforme, infundibuliforme, spatulé, conchoïde, réniforme, dimidié ou ombiliqué, lisse ou côtelé, glabre, pubescent à fortement laineux ou hirsute, surtout vers la base, dans les tons de crème, brun pâle à foncé, ocre pâle ou brun rougeâtre, à marge souvent \neq incurvée
- lames adnées à longuement décurrentes, étroites à larges, minces à épaisses, espacées à serrées, blanchâtres à brun pâle, à arêtes distinctement serrulées-dentées-lacérées
- pied présent, réduit ou absent, centré, excentré ou latéral, irrégulièrement et grossièrement côtelé ou sillonné longitudinalement, concolore au chapeau ou plus pâle, brun à lilas grisâtre
- sporée blanche, blanchâtre à chamois
- spores globuleuses, subglobuleuses à largement ellipsoïdes, sublisses, finement épineuses, échinulées à verruculeuses, à ornementation souvent difficile à observer et \neq amyloïde
- Présence de gléocystides, arrivant d'hyphes thromboplères
- Hyphes squelettiques parfois amyloïdes
- saprotrophe; sur troncs et souches de feuillus et de conifères, ramilles, débris végétaux, litière et tiges mortes d'herbacées; solitaire, grégaire, cespiteux ou en amas densément imbriqués; été et automne, parfois printemps





Lentinellus micheneri



Lentinellus flabelliformis



Lentinellus ursinus



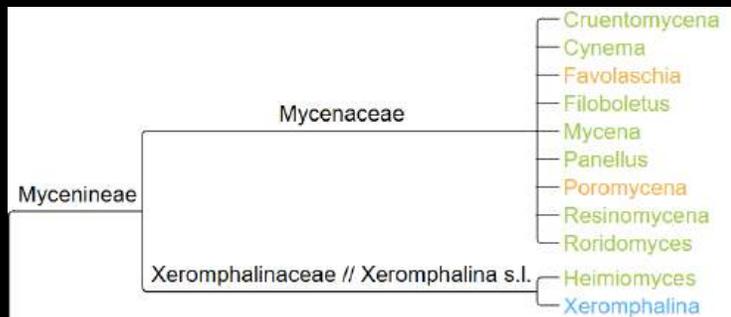
Lentinellus vulpinus

Lentinellus

P. Karst., 1879

Critères déterminants

- Forme, couleur et pilosité du chapeau
- Présence ou absence de pied
- Pied souvent strié longitudinalement
- Lames presque toujours serrulées
- Saveur souvent acre ou amère
- Spores ornementées et amyloïdes
- Présence de gléocystides (sv+)
- Boucles présentes



Panellus

P. Karst., 1879

- Environ 50 espèces mondialement
- basidiome annuel, souvent pleurotoïde, piléé, parfois stipité, crépidotoïde, petit à moyen
- chapeau conchoïde, dimidié, réniforme à spatulé, sec ou viscidule, lisse, fibrilleux, tomenteux, floconneux ou furfuracé, non hygrophane, dans les tons de blanchâtre, crème, chamois, brunâtre, lilas, violet ou pourpré
- Lames, lorsque présentes, radiantes parfois fortement interveinées et formant un réticulum, serrées à espacées, à arêtes entières
- chair souvent élastique et tenace, avec ou sans couche gélatineuse
- Sporée blanche
- spores ellipsoïdes, cylindriques à allantoïdes, lisses, à paroi mince, hyalines, amyloïdes.
- cheilocystides absentes ou présentes, cylindriques à subclavées, parfois avec excroissances irrégulières et exsudats résineux apicaux



Panellus ringens

Photo: Collection Raymond-Boyer



© Renée Lebeuf

Panellus stipticus



Photo: Saxifraga-Luuk Vermeer

Panellus mitis



Dany Vallières 2012

Panellus violaceofulvus



Panellus

P. Karst., 1879

Critères déterminants

- Couleur du chapeau et des lames
- Écologie (feuillus vs conifère)
- Mode d'attachement au substrat
- Élasticité de la chair
- Saveur
- Sporée blanche
- Spores amyloïdes

	Panaceae	Panus
		Austrolentinus
		Daedaleopsis
		Lentinus
		Neofavolus
Polyporales	Polyporaceae	Artolenzites
		Cellulariella
		Coriopsis
		Trametes s.l.
		Cubamyces
		Lenzites
		Pilatotrama
		Pycnoporus
		Sclerodepsis
		Trametes

Panus

Fries, 1838

- Basidiome annuel, lentinoïde, moyen à grand, stipité
- Chapeau convexe, conchoïde, réniforme, étalé, irrégulier, dép rimé, flabelliforme à infundibuliforme, subglabre à duveteux, densément poilu à strigieux ou finement écailleux, dans les tons de rose lilas, brun rougeâtre-vineux, mauve à améthyste au début et au frais, puis dans les tons de beige, ochracé, tan à brunâtre
- Lames decurrentes, étroites, serrées, à arêtes entières
- Pied excentré à latéral, parfois rudimentaire, court ou robuste, à pilosité et couleur ± semblables au chapeau, avec tomentum basal lilas
- sporée blanche à crème pâle
- spores ellipsoïdes à (sub)cylindriques, lisses, à paroi mince, hyalines, inactives dans le Melzer
- saprotrophe; sur bois mort de feuillus; agent de carie blanche

Panus neostrigosus
Photo: Sue Miller



Phyllotopsidaceae

— Conoloma
— Cyphelloporia
— Macrotrophula
— Phyllotopsis
— Pleurocybella
— Rectipilus
— Tricholomopsis

Phyllotopsis

E.-J. Gilbert & Donk ex Singer, 1936

- Chapeau densément hirsute à strigieux, dans les tons surtout de jaune à orangé
- odeur nauséuse, de goudron ou de choux pourri
- sporée crème rosâtre, rose à rose saumon au frais
- spores cylindriques-arquées, allantoides à réniformes

Phyllotopsis nidulans
Photo: Renée Lebeuf

Phyllotopsidaceae

Conoloma
Cyphelloporia
Macrotyphula
Phyllotopsis
Pleurocybella
Rectipilus
Tricholomopsis

Pleurocybella

Singer, 1947

- Basidiomes uniformément blanc pur à légèrement crème; 1,5 à 10 cm
- Chapeau en forme de langue ou d'éventail; plus étroit et velouté vers la base
- Lames décurrentes, étroites, serrées
- Pied absent ou très rudimentaire
- Chair élastique
- Odeur et saveur indistinctes
- Sporée blanche
- Spores lisses, non amyloïdes, subglobuleuses à largement ellipsoïdes
- Cheilocystides parfois présentes
- Boucles présentes
- Sur billes de conifères



Pleurocybella porrigens
Photo: Gwenaël Cartier

Pleurotineae

Pleurotaceae

Hohenbuehelia

Pleurotus

Resupinataceae

Resupinatus

Pleurotus

(Fr.) P. Kummer 1871

- basidiome pleurotoïde, crépidotoïde ou omphalinoïde, petit, moyen à grand
- chapeau conchoïde, réniforme, semi circulaire à flabelliforme, convexe, étalé à ombiliqué, charnu, sec à visqueux, lisse, finement écailleux à densément longuement villeux ou strigieux au début, parfois tomenteux au centre, dans les tons de blanc, crème, jaunâtre, brunâtre pâle, ochracé, tan pâle, lilas, grisâtre, gris bleuâtre à bistré
- lames ± décurrentes ou radiantes d'un point d'attachement, souvent larges, serrées à subespacées, blanchâtres, crème pâle à grisâtres, à arêtes entières
- pied absent, rudimentaire ou souvent excentré à latéral, parfois centré, souvent tomenteux vers la base ou densément longuement villeux ou strigieux au début, blanchâtre
- voile absent ou présent, laissant parfois des restes sur la marge piléique ou un anneau sur le pied
- sporée blanche, blanchâtre, crème, chamois, jaunâtre ou teintée de lilas pâle à violacé
- spores (sub)cylindriques, lisses, à paroi mince, hyalines, inactives dans le Melzer, acyanophiles

Pleurotus pulmonarius

Photo: Joseph Nuzzolese





© Caroline Morin, 2021

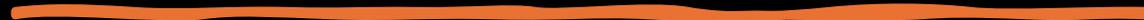


Photo: Paul Vézina

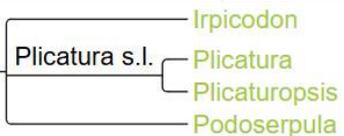
Pleurotus aff. calyptratus

Pleurotus

(Fr.) P. Kummer 1871



Amylocorticiales / Amylocorticiaceae



Plicatura

Peck, 1872

- Basidiome résupiné à effusé-réfléchi, orbiculaire à confluent, détachable, jusqu'à quelques cm ou dm de diam., à face supérieure légèrement zonée, finement veloutée (loupe), lisse, ondulée, 1-3 cm de projection, blanche, crème foncé, puis grisâtre, beige à orange brunâtre
- Hyménophore lisse au début, puis distinctement bosselé à irrégulièrement plissé-veiné, mérulioïde, non réticulé, blanc puis jaune pâle, orange pâle à jaune brunâtre au sec
- Consistance membraneuse, densément fibreuse-feutrée, molle et lâche au frais, fragile et très légère au sec
- Spores cylindriques à suballantoïdes, lisses, à paroi mince, hyalines, amyloïdes, acyanophiles, 4-5 x 0,5-1 µm
- Saprotrophe : sur bois mort d'aulne surtout, branches et troncs tombés ou debout, rarement autres feuillus, bouleaux, pruniers et saules, aussi épinettes

Plicatura nivea
Photo: Eric Wilmot



Amylocorticiales / Amylocorticiaceae



Plicaturopsis

D.A. Reid, 1964

- Basidiome 1-2,3 cm de diam., cupuliforme, orbiculaire, souvent dimidié, conchoïde à flabelliforme, à nombreux petits chapeaux courtement stipités ou fixés par l'apex, finement velouté à feutré-apprimé, ± zoné concentriquement, blanchâtre puis jaune-brun, jaune orangé, ocre-brun, brun, brun tabac à brun-rougeâtre
- Hyménophore lamellé-veiné, plissé radialement, avec rides ou côtes fortement sinueuses, fourchues et anastomosées, ramifiées dichotomiquement, blanc glauque, blanc sombre, grisâtres à gris ocré, à marge inégale-crispée
- Pied absent ou comme pseudopied atténué vers la base ou ± centré au sommet selon la situation du substrat
- Contexte mince, membraneux, mou, élastique et flexible au frais et au début, dur et cassant au sec
- Spores étroitement ellipsoïdes, cylindriques à allantoides, lisses, à paroi mince, souvent biguttulées, à contenu huileux teinté de vert, hyalines, ± amyloïdes, 3-4,5 x (0,75)1-1,5 µm
- Saprotrrophe sur feuillus

Plicaturopsis crispa

Photo: Renée Lebeuf



© CMAQ
Jules Cimon



Plicatura nivea

Plicatura

Peck, 1872



© Renée Lebeuf

Plicaturopsis crispa

Plicaturopsis

D.A. Reid, 1964



Pseudomerulius

Jülich, 1979

- Basidiome résupiné, effusé-réfléchi à dimidié, céracé à membraneux, adné
- Hyménophore mérulioïde, ridé, presque hydnoïde à lamelliforme, jaune brillant, jaune orangé à jaune olive au frais
- Sporée jaunâtre, jaune ou brun olive, brune à brun ocre
- Spores cylindriques à suballantoïdes, lisses, à paroi légèrement épaissie, jaunâtre pâle, inactives en Melzer ou faiblement dextrinoïdes, cyanophiles, relativement petites
- Saprotophe; sur bois pourri et écorces; agent de carie brune
- au moins 2 espèces actuellement au Québec



Pseudomerulius curtisii
Photo: Renée Lebeuf



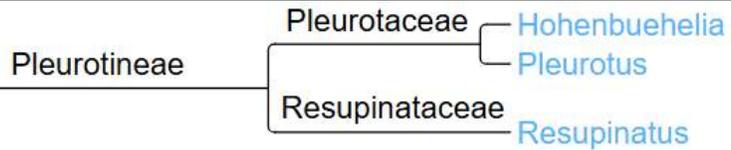
Pseudomerulius aureus



Pseudomerulius curtisii

Pseudomerulius

Jülich, 1979



Resupinatus

Nees ex Gray, 1821

- Basidiome cyphelloïde, poroïde ou crépidotoïde, petit
- Chapeau 0,2-25 mm de diam., attaché dorsalement ou latéralement, cupuliforme, réniforme, urniforme, flabelliforme ou campanulé, convexe à étalé, souvent tenace, caoutchouteux, sec, lisse, pruineux à tomenteux, terne, dans les tons de gris pâle, gris-brun ou bistré, reposant parfois sur un subiculum, à marge non ou légèrement striée
- Lames absentes, réduites ou bien développées, radiantes d'un point d'attachement ou décurrentes lorsque présence de pied, espacées à serrées, gris-brun, à arêtes plus pâles
- Pied absent ou rudimentaire
- Chair molle, flexible, gélatinisée au frais
- Sporée blanche ou blanchâtre
- Saprotrrophe; sur bois pourrissant surtout de feuillus et arbustes, rarement de conifères, souvent au revers; dispersé, grégaire ou en amas imbriqués; printemps à hiver

Resupinatus striatulus

Photo: Tab Tannery





Resupinatus applicatus



Resupinatus alboniger



Resupinatus trichotis
ou *R. applicatus* var. *trichotis*???

Resupinatus

Nees ex Gray, 1821



Resupinatus dealbatus

Critères déterminants

- Forme, couleur du chapeau et son mode d'attachement au substrat
- Présence de pilosité sur le chapeau et la couleur
- Présence ou absence d'un subiculum
- Forme et mesure des spores
- Présence de cheilocystides diverticulées
- Absence de cystides métuloïdes (*Hohenbuehelia*)

Sarcomyxa

P. Karst., 1891

- basidiome agaricoïde-pleurotoïde, (sub)stipité, petit, moyen à grand
- chapeau 2-10(20) cm de diam., convexe, conchoïde, dimidié, réniforme, flabelliforme à subétalé, visqueux à glutineux à l'humidité, se pelant facilement, velouté à duveteux, glabrescent et luisant avec l'âge, lisse à finement floconneux, dans les tons de jaune verdâtre, vert olive foncé, brun jaunâtre, brun verdâtre, gris olive, jaune orangé, parfois violacé ou brun pourpré, à marge incurvée à enroulée puis droite
- lames adnées à subdécurrentes, étroites, serrées à très serrées, crème pâle, jaune orangé à jaune ochracé, à arêtes parfois légèrement violacées
- pied rudimentaire à presque absent, latéral, courbe, trapu, velouté, finement floconneux et ponctué-écailleux ou velouté, orange brunâtre, ochracé à jaune ocre
- chair épaisse, ferme, blanchâtre, crème ou concolore au chapeau, avec couche gélatinisée sous la cuticule
- saveur douce à amère
- sporée crème à jaunâtre





© Fernand Therrien



© Renée Lebeuf 2008

Sarcomyxa serotina

Sarcomyxa

P. Karst., 1891

Critères déterminants

- Couleur du chapeau
- Cuticule viscidule avec sous-couche gélatinisée
- Saveur plutôt amère
- Sporée crème à jaunâtre

Schizophyllaceae

Fistulina

Porodisculus

Pseudofistulina

Schizophyllum

Schizophyllum commune

Photo: Jacques Landry

Schizophyllum

Fries, 1815

- Basidiome crépidotoïde ou cyphelloïde, petit à moyen
- Chapeau discoïde, cupuliforme ou flabelliforme, assez tenace, sec, pubescent à poilu, feutré, dans les tons de blanchâtre, grisâtre à brunâtre, à marge enroulée ou sillonnée au sec, étalée à l'humidité
- Hyménophore formé de plis, de côtes ou de lames arrivant du bord latéral fusionné au basidiome, légèrement ondulées, à deux parties fendues dans le sens de la longueur au niveau de l'arête libre, chaque fente parfois demi révoluée au sec, brun pâle
- Ped absent ou rudimentaire
- Chair légèrement gélatinisée
- Sporée blanche, crème à rosâtre





Photo: Bernard Spragg

Schizophyllum commune

Schizophyllum

Fries, 1815



Critères déterminants

- Hyménophore aux lames fendues à l'arête
- Mode de croissance
- Chapeau hirsute et flabelliforme

Crepidotaceae

— Crepidotus
— Episphaeria
— Nanstelocephala
— Neopaxillus
— Phaeosolenia
— Pleuroflammula
— Simocybe

Simocybe haustellaris

Photo: David Chapados

Simocybe

P. Karst., 1879

- basidiome agaricoïde-crépidoïde, cyphelloïde, mycénoïde, collybioïde à pleurotoïde, fragile, petit
- chapeau 0,2-5 cm de diam., hémisphérique, conique-campanulé à conique convexe au début, puis étalé, sec, typiquement pruineux, micacé à feutré, légèrement hygrophane, dans les tons de brun miel, chamois, fauve, brun grisâtre, brun cigare, brun foncé ou presque noir, souvent distinctement teinté d'olivacé
- lames adnées, adnexées, émarginées à souvent uncinées, souvent espacées, brun grisâtre, olivacées, brun pâle à brun tan, à arêtes fimbriées et exsudant parfois des gouttelettes
- pied centré ou excentré, droit ou très courbe, souvent mince, pruineux-velouté vers l'apex, souvent concolore au chapeau
- chair mince, membraneuse
- sporée terne, brun tan ou brun tabac, teintée d'olivacé





Simocybe haustellaris



Simocybe centunculus



Simocybe serrulata

Simocybe

P. Karst., 1879

Critères déterminants

- Habitat
- Arrête des lames
- Positionnement du pied (excentré ou non)
- Taille et consistance du basidiome

Tapinellineae / Tapinellaceae

Pseudomerulius
Tapinella

Tapinella

E.-J. Gilbert, 1931

- Basidiome clitocyboïde, crépidotoïde à pleurotoïde, moyen à grand
- Chapeau conchoïde, à flabelliforme, convexe à déprimé, feutré à velouté, souvent glabrescent, dans les tons de beige, brun olivâtre, brun ocré, brun orangé à cannelle, à marge enroulée au début
- Lames radiantes d'un point d'attachement ou décurrentes, fourchues, anastomosées près du pied, détachables de la chair, serrées, pâles, jaunâtres, puis jaune-brun, brunes à maturité
- Pied centré, excentré à latéral, absent ou rudimentaire, velouté et brun foncé à noirâtre lorsque distinct
- chair blanchâtre, crème à jaunâtre
- odeur indistincte
- saveur indistincte, amarescente à amère
- sporée brun jaunâtre à brunâtre

Tapinella panuoides
Photo: Dalia Gonzalez





Photo: Éric Rousseau

Tapinella panuoides



© Renée Lebeuf 2008

Tapinella panuoides



Tapinella atroto mentosa

Tapinella

E.-J. Gilbert, 1931

Critères déterminants

- Couleur du chapeau et du pied
- Texture veloutée du chapeau
- Lames radiantes et anastomosées près du pied
- Amertume de la chair

Tectella

Earle, 1909

- Basidiome crépidotoïde, petit
- Chapeau 0,5-2 cm de diam., globuleux, dimidié, cupulé, convexe ou étalé, attaché dorsalement ou latéralement, sec à viscidule, lisse ou avec restes vélaires écailleux ou floconneux, dans les tons de chamois, brun terne à noisette, à marge enroulée ou incurvée, appendiculée de restes vélaires
- Lames radiantes d'un point d'attachement centré à excentré, non anastomosées, espacées à serrées, brunâtres, ocre à brun vif
- Pied absent ou réduit en un pseudopied
- Voile partiel membraneux, mince, blanc, couvrant entièrement les lames au début
- Chair tenace, dure au sec, brun ocre, avec une couche gélatinisée sous la cuticule
- Odeur herbacée
- Sporée blanche à crème
- Spores cylindriques à allantoïdes, lisses, faiblement amyloïdes, acyanophiles, petites, jusqu'à
- Saprotophe; sur bois pourri, branches et troncs; grégaire ou en amas imbriqués; été et automne

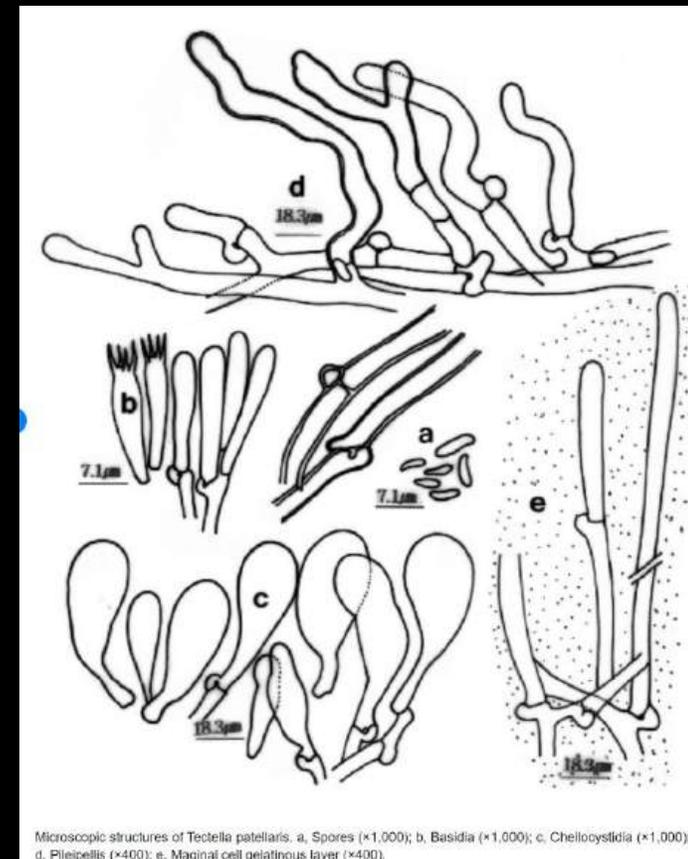




Tectella patellaris

Tectella

Earle, 1909



Critères déterminants

- Absence de pied ou presque
- Sporée blanche
- Présence de voile partiel ou de débris vélares
- Écologie, sur branche d'aulnes, de noisetiers ou autres feuillus

Références

Multigenres:

- Site Mycoquébec.org (2024)
- Site Agaric.us (2024)
- Site Inaturalist (2024)
- Site Mushroomobserver (2024)
- Site MycoDB (2024)
- Documents de Roland Labbé
- British fungus flora (1989). Crepidotaceae, Pleurotaceae and other pleurotoid agarics
- Voitk, Thorn, Mann, Graham, Cornish (2014). *Omphalina* Vol 5 Issue 11
- Vesterholt, J (2008). *Funga Nordica*
- Sathiya Seelan, Jaya & Justo, Alfredo & G. Nagy, Laszlo & Grand, Edward & Redhead, Scott & Hibbett, David. (2015). Phylogenetic relationships and morphological evolution in *Lentinus*, *Polyporellus* and *Neofavolus*, emphasizing southeastern Asian taxa. *Mycologia*. 107. 460–474.. 10.3852/14-084.
- Nordeloos, M.E. (1988). *FLORA AGARICINA NEERLANDICA - Critical monographs on families of agarics and boleti occurring in the Netherlands – Volume 1 – Entolomataceae*
- Lassøe & Petersen (2019). *Fungi of Temperate Europe*. Princeton University Press
- Garnier-Delcourt, M. (2012). *Notes mycologiques luxembourgeoises*. VI
- McNeil, R. (2020). *Le grand livre des champignons du Québec et de l'est du Canada: Édition revue et augmentée*. Éditions Michel Quintin.

Arrhenia:

- Blanco Dios, Jaime Bernardo. (2019). Notes on the genus *Arrhenia* (I): *Arrhenia pontevedrana*, sp. nov. and *A. subglobisemen* (Agaricales, Basidiomycota), from the northwest of the Iberian Peninsula. *Studies in Fungi*. 4. 185-191. 10.5943/sif/4/1/20.

Cheimonophyllum:

- Delivorias, Panagiotis & Gonou, Zacharoula. (2008). On *Cheimonophyllum candidissimum* from Greece with notes on its implied aphylophoroid ancestry. *Mycotaxon*. 104. 1-8.
- Valade, Francois & Moreau, Pierre-Arthur. (2023). VALIDITÉ ET LEGITIMITÉ DE *CHEIMONOPHYLLUM CANDIDISSIMUM* (BERK. ET M. A. CURTIS) SINGER.

Références (suite)

Clitopilus:

- Kumla, J. & al. (2019) *Clitopilus lampangensis* (Agaricales, Entolomataceae), a new species from northern Thailand. doi: 10.3897/mycokeys.58.36307
- Noordeloos, M.E. (1984). Notulae ad Floram Agaricinam Neerlandicam— IV-V. *Clitopilus* and *Leucopaxillus*. *Persoonia - Molecular Phylogeny and Evolution of Fungi*, Volume 12 - Issue 2 p. 155- 168a

Crepidotus:

- Singer, R. (1947) Contribution toward a monograph of the genus *Crepidotus*
- Hesler, L.R. & Smith, A.H. (1965). North American species of *Crepidotus*.

Deconica:

- Noordeloos, M.E. (2009). The genus *Deconica* (W. G. SM.) P. KARST. in Europe – new combinations

Entoloma:

- Halama, M. (2011). *Entoloma albotomentosum* (Agaricales, Basidiomycota) A specie new to Poland. *Acta mycologica* 2011 | 46 | 2 |

Hohenbuehelia:

- Baron, G. L. & Dierkes, Y. (1977). Nematophagous fungi: *Hohenbuehelia*, the perfect state of *Nematoctonus*. *Can. J. Bot.* 55: 3054-3062

Lentinellus:

- Orson K. Miller Jr. & Linnea Stewart (1971) The Genus *Lentinellus*, *Mycologia*, 63:2, 333-369, DOI: 10.1080/00275514.1971.12019113

Références (suite)

Panellus:

- Voitk A. & Warren G. (2011). *Mycenas of the treetops*. *Osprey* 42 (1):12-13.

Panus:

- Hibbett, D. & al. (1993). SPOROCARP ONTOGENY IN PANUS (BASIDIOMYCOTINA): EVOLUTION AND CLASSIFICATION. *American Journal of Botany* 80(11): 1336-1348. <https://doi.org/10.1002/j.1537-2197.1993.tb15373.x>
- Sousa-Guimarães, Denyse & Silva, Genivaldo & Bittencourt, Felipe & Camacho, Olga & Menolli Jr, Nelson & Góes-Neto, Aristóteles & Robledo, Gerardo & Drechsler-Santos, E.. (2024). A comprehensive phylogeny of *Panus* (Panaceae, Polyporales) and revisited Brazilian diversity. *Mycological Progress*. 23. 10.1007/s11557-024-01955-3.

Phyllotopsis:

- Domański, S. (1969). Wood-inhabiting fungi in the Białowieża virgin forests in Poland. XII. *Phyllotopsis nidulans* (Pers. ex Fr.) Sing. *Acta Mycologica*, 5(1), 161-172.

Pleurocybella:

- Beug, M. (2011) *Pleurocybella porrigens* toxin unmasked. *Omphalina*, Vol 2 Issue 9

Pleurotus:

- Zervakis GI, Venturella G, Fryssouli V, Inglese P, Polemis E, Gargano ML. 2019. *Pleurotus opuntiae* revisited - An insight to the phylogeny of dimitic *Pleurotus* species with emphasis on the *P. djamor* complex. *Fungal Biology*. 1–12, doi:10.1016/j.funbio.2018.12.005
- Lechner, B. E., Wright, J. E., & Albertó, E. (2004). The genus *Pleurotus* in Argentina. *Mycologia*, 96(4), 845–858. <https://doi.org/10.1080/15572536.2005.11832931>

Références (suite)

Plicatura:

- GINNS, J. H. 1970. Taxonomy of *Plicatura nivea* (Aphyllphorales). *Can. J. Bot.* 48: 1039-1043

Plicaturopsis:

- Kohler A, Kuo A, Nagy LG, Morin E, Barry KW, Buscot F, Canbäck B, Choi C, Cichocki N, Clum A, Colpaert J, Copeland A, Costa MD, Doré J, Floudas D, Gay G, Girlanda M, Henrissat B, Herrmann S, Hess J, Högberg N, Johansson T, Khouja HR, LaButti K, Lahrmann U, Levasseur A, Lindquist EA, Lipzen A, Marmeisse R, Martino E, Murat C, Ngan CY, Nehls U, Plett JM, Pringle A, Ohm RA, Perotto S, Peter M, Riley R, Rineau F, Ruytinx J, Salamov A, Shah F, Sun H, Tarkka M, Tritt A, Veneault-Fourrey C, Zuccaro A, Tunlid A, Grigoriev IV, Hibbett DS, Martin F
Convergent losses of decay mechanisms and rapid turnover of symbiosis genes in mycorrhizal mutualists.
Nat Genet. 2015 Apr;47(4):410-5. doi: 10.1038/ng.3223

Pseudomerulius:

- DB Baldoni and Coelho, G Coelho, G and RJS Jacques and RMB Silveira and Tine Grebenc and Zaida Ines Antonioli (2012) Brown rotting fungus closely related to *Pseudomerulius curtisii* (Boletales) recorded for the first time in South America.. *Mycosphere*, 3 (5). pp. 533-541. ISSN 20777019
- Martini, E. (2016). *Pseudomerulius montanus*. *Excerpta from crust and jells* 8: 1-6.

Resupinatus:

- McDonald, J. (2015) *Morphological and molecular systematics of Resupinatus*, University of Northern Ontario

Sarcomyxa:

- Cai, Q., Lin, WF., Liu, JW. et al. Two new species of *Sarcomyxa* (Agaricales) from China. *Mycol Progress* 22, 38 (2023).
<https://doi.org/10.1007/s11557-023-01883-8>

Schizophyllum:

- Wm. Bridge Cooke (1961) The Genus *Schizophyllum*, *Mycologia*, 53:6, 575-599, DOI: 10.1080/00275514.1961.12017987

Références (suite)

Simocybe:

- Hausknecht, A. (2012). Die Gattung *Simocybe* in Österreich
- Redhead S. & Cauchon, R. (1989). A new *Simocybe* from Canada
- Hesler, L.R. & Smith, A.H. (1965). North American species of *Crepidotus*.

Tapinella:

- Šutara, J. The genera *Paxillus* and *Tapinella* in Central Europe.

Tectella:

- Soon Ja, S & al. (2011). *Tectella patellaris* from Korea. *Mycobiology* 39(4) : 303-305
- JANČOVIČOVÁ, S. & al. (2012). *TECTELLA PATELLARIS* (AGARICALES) RECORDED IN SLOVAKIA