



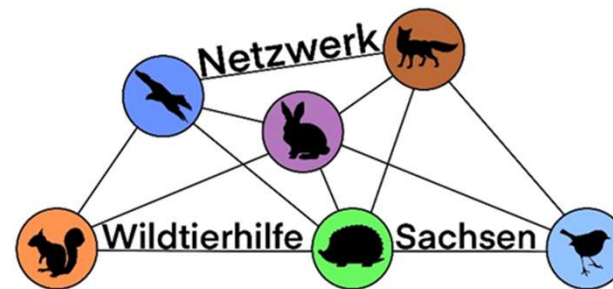
UNIVERSITÄT
LEIPZIG

VETERINÄRMEDIZINISCHE
FAKULTÄT



Todesfälle am Futterhäuschen

Volker Schmidt
Klinik für Vögel und Reptilien
Veterinärmedizinische Fakultät
Universität Leipzig



Seminar Singvogelhilfe 2024

Das Futterhaus



Futterhäuschen selber bauen

Machen Sie Gartenvögeln eine Freude

Wenn es draußen friert und schneit, ist ein Futterhaus eine gute Möglichkeit unseren Gartenvögeln zu helfen. Die Häuschen lassen sich ganz einfach selber bauen. Anleitungen und Tipps finden Sie hier oder im Buch „Ein Heim für Gartenvögel“.



Das Füttern am Futterhaus

NABU

Winterliche SnackBar
Wer frisst was?

Das Füttern von Vögeln im Winter ist nicht nur ein Naturerlebnis, sondern vermittelt obendrein Artenkenntnisse. Die meisten engagierten Vogelschützer haben einmal als begeisterte Beobachter am winterlichen Futterhäuschen begonnen. Doch was eignet sich als Vogelfutter? Und welche Art bevorzugt welches Futter?

TIPPS zur Wintervogelfütterung:
www.nabu.de/wintervogelfuetterung

- Eichelhäher**
ganze Erdnüsse, Maiskörner, Eicheln
- Blaumeise**
Sonnenblumenkerne, gehackte Erdnüsse u.a. Nüsse
- Grünspecht**
Äpfel, Fett, gefettete Erdnüsse (Fettblock mit Erdnüssen oder Mehlwürmern)
- Elster**
ganze Erdnüsse, Maiskörner
- Rotkehlchen**
gehackte Nüsse, Getreideflocken, Mehlwürmer, Rosinen in Kokosfett/Talg
- Kohlmeise**
gehackte Nüsse, Sonnenblumenkerne
- Haussperling**
Allesfresser, gehackte Nüsse, Fettfutter, Rosinen, getrocknete Beeren
- Grünfink**
gehackte Nüsse, ölhaltige Samen (Hanf & Mohn), Sonnenblumenkerne
- Feldsperling**
Allesfresser, gehackte Nüsse, Samen, Fettfutter, Rosinen, getrocknete Beeren
- Buchfink**
Sonnenblumenkerne, gehackte Erdnüsse u.a. Nüsse, ölhaltige Samen (Hanf), Bucheckern
- Amstel**
Äpfel, Rosinen, Haferflocken, gehackte Nüsse, Mehlwürmer, geschälte Sonnenblumenkerne, getrocknete Beeren
- Stieglitz**
gehackte Nüsse, ölhaltige Samen (Hanf & Mohn), Sonnenblumenkerne, Samen abgeblühter Stauden
- Kleiber**
Getreideflocken, Hanf, Nüsse (Hasefnuss), Sonnenblumenkerne

Impressum
© 2016, NABU-Bundesverband Naturschutzbund Deutschland (NABU) e. V. Charitéstraße 3, 10117 Berlin www.NABU.de

Text & Redaktion
Kerstin Arnold
Eric Neuling

Gestaltung
Diana Neumerkel

Illustration
Jenni Öttilie Keppler

Lizenz
CC-BY-SA



Ganzjährige Fütterung

Kotverschmutzung vermeiden

Regelmäßige Reinigung mit heißem Wasser

Im Winter kein Feuchtfutter

Vogeltränken täglich reinigen – Wechseltränken

Tod am Futterhaus

Pocken

Aviäre Chlamydiose

Salmonellose

Suttonella ornithocola

Mykobakteriose

Macrorhabdiose

Trichomonose

Atoxoplasmosse



Pocken

Definition:

akut bis protrahiert verlaufende Erkrankung von Haut und Schleimhäuten (zumeist des Kopfes) mit Ausbildung zirkumskripter, verkrustender Effloreszenzen, die ohne Narbenbildung abheilen

behüllte doppelsträngige DNA-Viren

200 - 400 nm groß

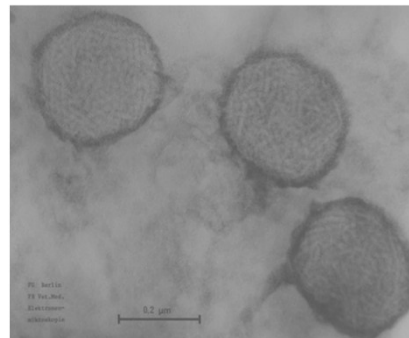
Gattung: Avipoxvirus

Canarypox virus

Mynahpox virus

Sparrowpox virus

Starlingpox virus

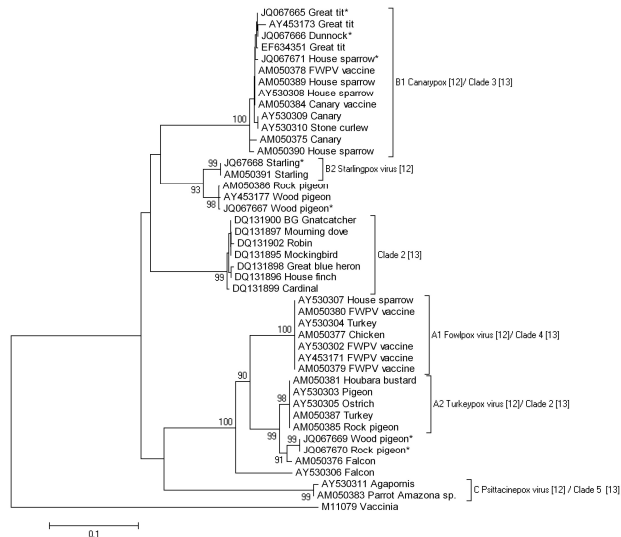


Meldepflichtige Tierseuche

Übertragung:
Direkter Kontakt
Arthropoden



©Henrik Larsson - Fotolia



Pocken

OPEN ACCESS Freely available online

PLOS ONE

Emergence of a Novel Avian Pox Disease in British Tit Species

Becki Lawson^{1*}, Shelly Lachish², Katie M. Colvile¹, Chris Durrant¹, Kirsi M. Peck³, Mike P. Toms⁴, Ben C. Sheldon², Andrew A. Cunningham¹

¹ Institute of Zoology, Zoological Society of London, Regents Park, London, United Kingdom, ² Edward Grey Institute, Department of Zoology, University of Oxford, South Parks Road, Oxford, United Kingdom, ³ British Trust for Ornithology, The Nunnery, Thetford, Norfolk, United Kingdom, ⁴ Royal Society for the Protection of Birds, The Lodge, Sandy, Bedfordshire, United Kingdom

Abstract

Avian pox is a viral disease with a wide host range. In Great Britain, avian pox in birds of the Paridae family was first diagnosed in a great tit (*Parus major*) from south-east England in 2006. An increasing number of avian pox incidents in Paridae have been reported each year since, indicative of an emergent infection. Here, we utilise a database of opportunistic reports of garden bird mortality and morbidity to analyse spatial and temporal patterns of suspected avian pox throughout Great Britain, 2006–2010. Reports of affected Paridae (211 incidents) outnumbered reports in non-Paridae (91 incidents). The majority (90%) of Paridae incidents involved great tits. Paridae pox incidents were more likely to involve multiple individuals (77.3%) than were incidents in non-Paridae hosts (31.9%). Unlike the small wart-like lesions usually seen in non-Paridae with avian pox in Great Britain, lesions in Paridae were frequently large, often with an ulcerated surface and caseous core. Spatial analyses revealed strong clustering of suspected avian pox incidents involving Paridae hosts, but only weak, inconsistent clustering of incidents involving non-Paridae hosts. There was no spatial association between Paridae and non-Paridae incidents. We documented significant spatial spread of Paridae pox from an origin in south-east England; no spatial spread was evident for non-Paridae pox. For both host clades, there was an annual peak of reports in August/September. Sequencing of the avian poxvirus 4b core protein produced an identical viral sequence from each of 20 great tits tested from Great Britain. This sequence was identical to that from great tits from central Europe and Scandinavia. In contrast, sequence variation was evident amongst virus tested from 17 non-Paridae hosts of 5 species. Our findings show Paridae pox to be an emerging infectious disease in wild birds in Great Britain, apparently originating from viral incursion from central Europe or Scandinavia.

Citation: Lawson B, Lachish S, Colvile KM, Durrant C, Peck KM, et al. (2012) Emergence of a Novel Avian Pox Disease in British Tit Species. PLoS ONE 7(11): e40176. doi:10.1371/journal.pone.0040176

Pocken

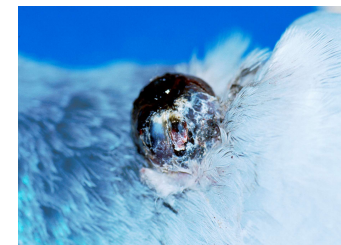
Klinische Symptome: verschiedene Formen

1. Hautform: häufigste Form

Effloreszenzen Augenlid, Nase, Schnabelwinkel
(nach 1-2 Wochen dunkle Knoten) unbefiederte
Zonen der Beine, Kloake

2. „Blutgeschwüre“:

spezielle Manifestation der Hautpocken
symmetrisch angeordnete, rundliche, bis
kirschkerngroße, dunkle (Melanin) Gebilde im
Bereich der Flügeldecken, Brust
mit dunkler Flüssigkeit und Federresten gefüllt



Pocken

3. Schleimhautform seltene, aber schwerste Form
Effloreszenzen in Schnabelhöhle „Pockendiphtheroid“ Anorexie,
Tod durch Ersticken
4. Gemischte Form
5. Asymptomatische Form



Pocken

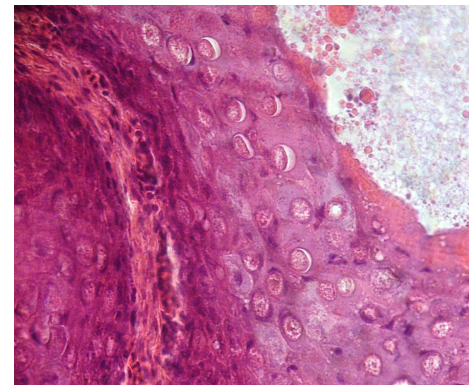


Pathologie:

- Veränderungen auf Haut und Schleimhaut begrenzt
- intrazytoplasmatisch Bollinger'sche Einschlusskörperchen

Diagnose:

- klinisch
- histopathologisch





Pocken

Maßnahmen:

- Bekämpfung von Mücken
- Hygiene der Vogeltränke
- Keine Fütterung, um Kontaktinfektionen zu reduzieren

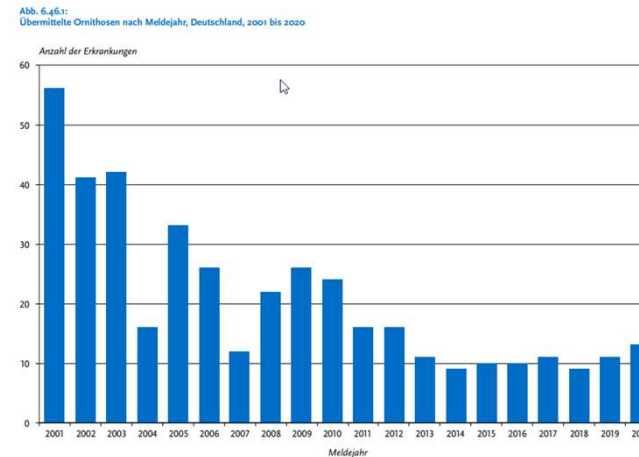
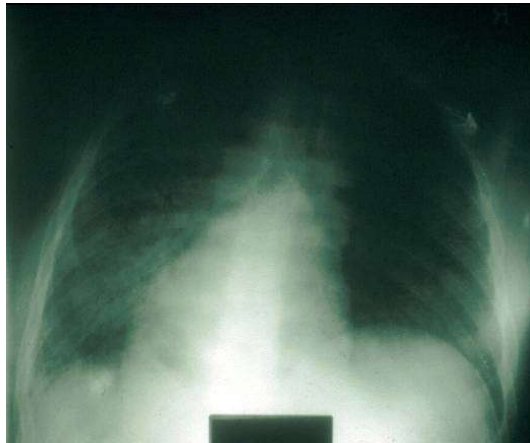
Therapie:

- Vitamin A-Gaben
- Desinfektion der Läsionen – Sekundärinfektionen vermeiden

Prognose:

- nach Infektion Schutz für 9-12 Monate

CHLAMYDIA PSITTACI-INFEKTION BEIM MENSCHEN



„Die erkrankten Personen waren zwischen 9 und 86 Jahre alt (Median: 60 Jahre). Unter den Erkrankten waren 5 Frauen und 8 Männer. Bei 9 Erkrankten wurde eine Pneumonie diagnostiziert, bei einem Erkrankten wurde eine Myokarditis übermittelt. Keine Person ist krankheitsbedingt verstorben.

Kontakt zu potenziell infizierten Vögeln oder ihren Ausscheidungen wurde von 11 Erkrankten berichtet, 2 Erkrankte verneinten Kontakt zu Vögeln.“

Quelle: Infektionsepidemiologisches Jahrbuch meldepflichtiger Krankheiten für 2020, RKI

Aviäre Chlamydiose

EcoHealth 11, 544–563, 2014
DOI: 10.1007/s10393-014-0951-x

ECOHEALTH

© 2014 The Author(s). This article is published with open access at Springerlink.com

Original Contribution

Chlamydiosis in British Garden Birds (2005–2011): Retrospective Diagnosis and *Chlamydia psittaci* Genotype Determination

K. M. Beckmann,¹ N. Borel,² A. M. Pocknell,³ M. P. Dagleish,⁴ K. Sachse,⁵ S. K. John,¹
A. Pospischil,² A. A. Cunningham,¹ and B. Lawson¹

¹Institute of Zoology, Zoological Society of London, Regent's Park, London NW1 4RY, UK

²Vetsuisse Faculty, Institute of Veterinary Pathology, University of Zurich, Winterthurerstrasse 268, 8057 Zurich, Switzerland

³Finn Pathologists, One Eyed Lane, Weybread, Diss, Norfolk IP21 5TT, UK

⁴Moredun Research Institute, Pentlands Science Park, Bush Loan, Penicuik, Edinburgh EH26 0PZ, Scotland, UK

⁵Friedrich-Loeffler-Institut (Federal Research Institute for Animal Health), Institute of Molecular Pathogenesis, Naumburger Str. 96a, 07743 Jena, Germany

Aviäre Chlamydiose



obligat intrazelluläre Erreger – 9 Genotypen



geringe Tenazität (extrazellulär)

Ausscheidung über alle Se- und Exkrete (akut), Kot (chron.)



trockene Dreifachtupferprobe für Diagnostik (PCR)

Aerogene Übertragung

Genotyp A: Kohlmeisen, Ringeltauben

Genotyp B: Stadtauben

Inkubationszeit: 5 - 14 Tage



Zoonose

Meldepflichtige Tierseuche

Aviäre Chlamydiose

THERAPIE (ALTE PSITTAKOSE-VO):

alle Vögel im Bestand über 30 bzw. 45 Tage:

- Chlortetrazyklin: 500 - 5000 ppm
- Doxycyclin: alle 5 Tage 75 mg/kg i.m.
- Enrofloxacin: 10 mg/kg täglich i.m. über 14d bzw. 500 ppm/TW; nicht bei latent infizierten Vögeln

➤ Desinfektion

Prophylaxe

- Quarantäne
- Optimierung der Luftqualität
- Regelmäßige Reinigung und Desinfektion
- Kontrolluntersuchungen

Aviäre Chlamydiose

PROGNOSE

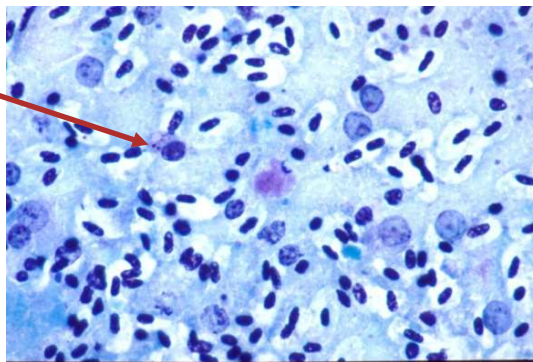
Meist rasche Besserung des klinischen Bildes

Gesamttherapiedauer muss eingehalten werden !

Problem: latent infizierte Tiere

Rezidive sind möglich

Elementarkörperchen bleiben im Staub in der Umwelt über Monate infektiös!



Salmonellose

Gattung: *Salmonella* (Fam. *Enterobacteriaceae*), Gram negativ, ubiquitär, fak. anaerob, gerade Stäbchen, i .d. R. peritrich begeißelt (beweglich)

Spezies		Subspezies		Serovar
<i>enterica</i>	➔	<i>enterica</i>	➔	Typhi Paratyphi Typhimurium Enteritidis Gallinarum Pullorum
		<i>salamae</i>		
		<i>arizonae</i>		
		<i>diarizonae</i>		
		<i>houtenae</i>		
		<i>indica</i>		
<i>bongori</i>				

Salmonellose



1. Typhus-/Paratyphus-Gruppe des Menschen
 - “typhöse” Erkrankungen des Menschen
 - Tier u. U. als Überträger/Vektor



2. Vorkommen bei Nutztier (Wildtier, Haustier) auf Mensch übertragbar
 - **subsp. Typhimurium - Finkenvögel**, subsp. Enteritidis
 - Beim Tier häufig latente Infektion



3. Vorkommen primär beim Vogel
 - **subsp. Typhimurium var. Copenhagen - Tauben**
 - An Tierart angepasst - **keine Zoonose!!!**

Salmonellose

in der Außenwelt lange lebens- und vermehrungsfähig



Zoonose
Meldepflichtige Tierseuche

GESUNDHEIT GEHT VOR

Händewaschen ist eine effektive Möglichkeit um Krankheitserreger zu verhindern



Hände und Handgelenke befeuchten Einseifen Für min. 20 Sekunden waschen Abspülen Abtrocknen

Salmonellose

Diagnostik:

Sammelkotprobe über 3-5 Tage – Anreicherung – Kultivierung → ggf. Serotypisierung

Serologie

Therapie:

Antibakterielle Bestandsbehandlung nach Resistenztest

Wiederholte Reinigung und Desinfektion

Kontrolluntersuchungen



Krawiec et al. BMC Veterinary Research (2015) 11:15
DOI 10.1186/s12917-015-0332-x



RESEARCH ARTICLE

Open Access

Prevalence and genetic characteristics of *Salmonella* in free-living birds in Poland

Marta Krawiec¹, Maciej Kuczkowski¹, Andrzej Grzegorz Kruszewicz² and Alina Wieliczko^{1*}

Abstract

Background: *Salmonella* species are widespread in the environment, and occur in cattle, pigs, and birds, including poultry and free-living birds. In this study, we determined the occurrence of *Salmonella* in different wild bird species in Poland, focusing on five *Salmonella* serovars monitored in poultry by the European Union: *Salmonella* serovars Enteritidis, Typhimurium, Infantis, Virchow, and Hadar. We characterized their phenotypic and genetic variations. Isolates were classified into species and subspecies of the genus *Salmonella* with a polymerase chain reaction (PCR) assay. The prevalence of selected virulence genes (*spvB*, *spvA*, *pagC*, *cdtB*, *msgA*, *invA*, *spvB*, *prgA*, *spaN*, *orgA*, *tolC*, *ironN*, *sitC*, *ipfC*, *sifA*, *sopB*, and *pefA*) among the isolated strains was determined. We categorized all the *Salmonella* ser. Typhimurium strains with enterobacterial repetitive intergenic consensus (ERIC)-PCR.

Results: Sixty-four *Salmonella* isolates were collected from 235 cloacal swabs, 699 fecal samples, and 66 tissue samples (6.4% of 1000 samples) taken from 40 different species of wild birds in Poland between September 2011 and August 2013. The largest numbers of isolates were collected from Eurasian siskin and greenfinch: 33.3% positive samples for both. The collected strains belonged to one of three *Salmonella* subspecies: *enterica* (81.25%), *salamae* (17.19%), or *houstenae* (1.56%). Eighteen strains belonged to *Salmonella* ser. Typhimurium (28.13%), one to ser. Infantis (1.56%), one to ser. Virchow (1.56%), and one to ser. Hadar (1.56%). All isolates contained *spvA*, *msgA*, *invA*, *ipfC*, and *sifA* genes; 94.45% of isolates also contained *sitC* and *sopB* genes. None of the *Salmonella* ser. Typhimurium strains contained the *cdtB* gene. The one *Salmonella* ser. Hadar strain contained all the tested genes, except *spvB* and *pefA*; the one *Salmonella* ser. Infantis strain contained all the tested genes, except *spvB*, *pefA*, and *cdtB*; and the one *Salmonella* ser. Virchow strain contained all the tested genes, except *spvB*, *pefA*, *cdtB*, and *tolC*. The *Salmonella* ser. Typhimurium strains varied across the same host species, but similarity was observed among strains isolated from the same environment (e.g., the same bird feeder or the same lake).

Conclusions: Our results confirm that some wild avian species are reservoirs for *Salmonella* serotypes, especially *Salmonella* ser. Typhimurium.

Keywords: Free-living birds, *Salmonella* spp, Poland, Virulence genes, ERIC-PCR

Seminar Singvogelhilfe 2024

Suttonella ornithocola

frontiers | Frontiers in Veterinary Science

TYPE Original Research
PUBLISHED 08 September 2022
DOI 10.3389/fvets.2022.977370

Check for updates

OPEN ACCESS

EDITED BY
Gustavo A. Ramirez Rivera,
Universidad de Lleida, Spain

REVIEWED BY
Javier Azev
University of California, Davis,
United States
Aigal Arneved,
North Carolina State University,
United States

*CORRESPONDENCE
Wolfgang Baumgärtner
Wolfgang.Baumgaertner@tho-hannover.de

[†]These authors have contributed
equally to this work and share last
authorship

SPECIALTY SECTION
This article was submitted to
Animal Behavior and Welfare,
a section of the journal
Frontiers in Veterinary Science

RECEIVED 04 July 2022
ACCEPTED 22 August 2022
PUBLISHED 08 September 2022

CITATION
Leitzen E, Peters M, Merbach S,
Wohlsein P and Baumgärtner W (2022)
Suttonella ornithocola detected within
lesions of tit birds (Paridae) from
epidemic death episodes in Germany,
2018–2020. *Front. Vet. Sci.* 9:977370.
doi: 10.3389/fvets.2022.977370

COPYRIGHT
© 2022 Leitzen, Peters, Merbach,
Wohlsein and Baumgärtner. This is an
open-access article distributed under
the terms of the [Creative Commons
Attribution License \(CC BY\)](#). The use,
distribution or reproduction in other
forums is permitted, provided the
original author(s) and the copyright
owner(s) are credited and that the
original publication in this journal is
cited, in accordance with accepted
academic practice. No use, distribution
or reproduction is permitted which
does not comply with these terms.

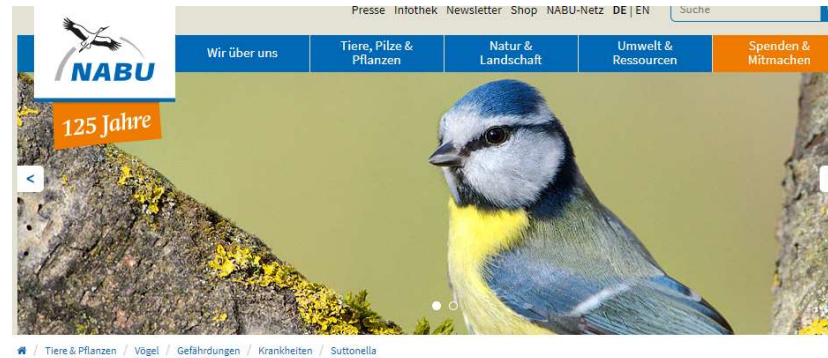
Suttonella ornithocola detected within lesions of tit birds (Paridae) from epidemic death episodes in Germany, 2018–2020

Eva Leitzen¹, Martin Peters², Sabine Merbach²,
Peter Wohlsein^{1†} and Wolfgang Baumgärtner^{1*†}

¹Department of Pathology, University of Veterinary Medicine Hannover Foundation, Hannover,
Germany, ²Chemical and Veterinary Investigation Office Westphalia, Arnsberg, Germany

Several episodes of increased mortality in wild birds of the families Paridae and Aegithalidae have been documented in recent decades. The majority of affected animals exhibited necrotizing pneumonia with intraleisional bacteria. *Suttonella* (*S.*) *ornithocola*, a gram-negative bacterium in the *Cardiobacteriaceae* family, has been regularly cultured bacteriologically from affected birds and has long been suspected as a potentially fatal cause of respiratory disease in birds. However, a direct causal relationship between this specific bacterium and the observed lesions within birds has not yet been established. Therefore, postmortem tissue from six tits was used in the present study, including three blue tits (*Cyanistes caeruleus*) and three great tits (*Parus major*). Five of the six tits tested positive for *S. ornithocola* in bacteriological examination and originated from two incidents of increased mortality in Paridae in Germany. Animals found dead in the administrative district of Arnsberg (North Rhine Westphalia) in 2018 and 2020 were investigated for genomic fragments of *S. ornithocola* by chromogenic *in situ* hybridization using a newly developed DNA probe based on publicly assessable DNA sequences of the 16S rRNA gene of *S. ornithocola*. Positive hybridization signals were detected in five out of five animals and were predominantly detected within necrotizing lesions in lung and occasionally in lesions affecting liver and trachea. Interestingly, the lung of one animal without obvious necrotizing pulmonary lesions revealed positive hybridization results in the lumen of one pulmonary blood vessel. Two negative controls, including one bacteriologically *S. ornithocola*-negative great tit and a cattle egret (*Bubulcus ibis*) suffering from salmonellosis, did not yield positive signals, indicating high sensitivity and specificity of the probe used. This is the first time that *S. ornithocola* has been clearly identified within necrotizing lesions in deceased tits. Although Koch's postulates have yet to be fulfilled, positive hybridization signals in association with detectable lesions are considered as further and strong evidence of the significant contribution of *S. ornithocola* to the several episodes of tit mortality recorded in Germany.

Blaumeisensterben



Press | Intothek | Newsletter | Shop | NABU-Netz | DE | EN | Suche

Wir über uns | Tiere, Pilze & Pflanzen | Natur & Landschaft | Umwelt & Ressourcen | Spenden & Mitmachen

125 Jahre

Tiere & Pflanzen / Vögel / Gefährdungen / Krankheiten / Suttonella



Melden Sie uns kranke oder tote Blaumeisen
Meisensterben durch bakterielle Infektion

Seit März werden aus vielen Gärten Blaumeisen gemeldet, die krank wirken und schnell sterben. Verantwortlich ist das Bakterium *Suttonella ornithocola*. Damit wir mehr über die Krankheit herausfinden können, melden Sie bitte Fälle über unser Online-Formular. [Mehr →](#)

Erste Verdachtsfälle gemeldet
Blaumeisensterben im Frühjahr 2021?

Mehr aus dieser Rubrik

ONLINE-VOGELPORTRÄTS



Von Auerhuhn bis Zwergtaucher
314 Arten: Deutschlands Brut- und Gastvögel in Text, Bild und Ton.

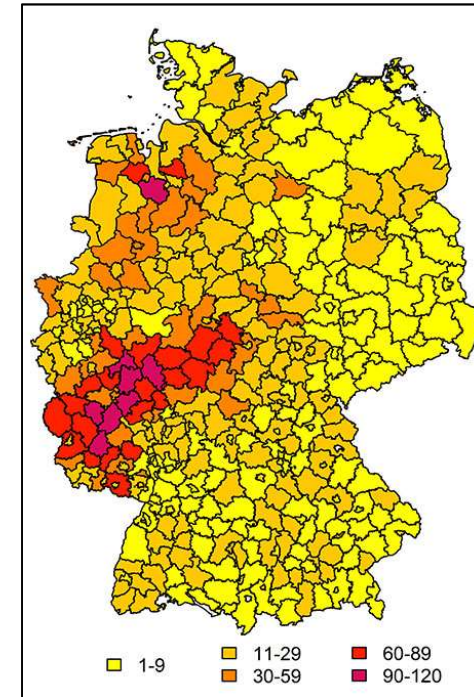
[→ Zu den Vogelporträts](#)

Suttonella ornithocola

Familie *Cardiobacteriaceae*, Gram negative mikroaerophile gerade unbewegliche Stäbchen

Klinische Symptome: Apathie, Atemnot

Diagnostik: nekrotisierende Pneumonie mit Isolation der Bakterien



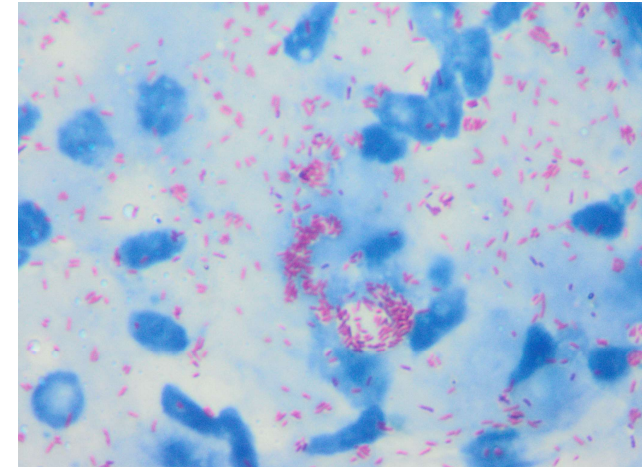
Meldungen zum Meisensterben je Landkreis pro 100.000 Einwohner, Stand 21. April 2020 *(s.u.) -
Grafik: Bernhard-Nocht-Institut für
Tropenmedizin/Renke Lühken

Mykobakterien

Ätiologie / Epidemiologie:

Gram+, säurefestes Stäbchen

- Massenhafte Erregerausscheidung (Kot) - Sapronose
- Einschleppung mit inf. Vögeln – Vermehrung
- Infektion oral, selten aerogen bei Vögeln
- Erreger bis 7 Jahre im Boden infektiös
- *M. avium* und *M. genavense* nicht vermehrungsfähig im Boden
- Resistent gegen viele Desinfektionsmittel – **tuberkulozide Desinfektionsmittel verwenden**



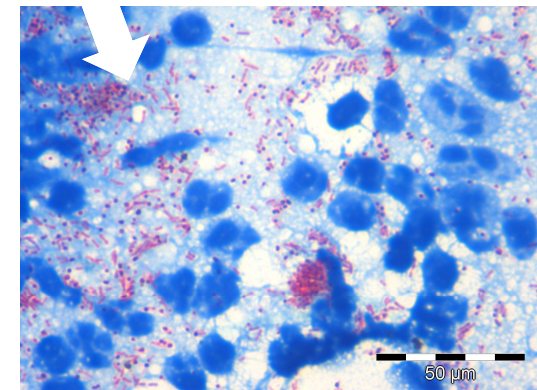
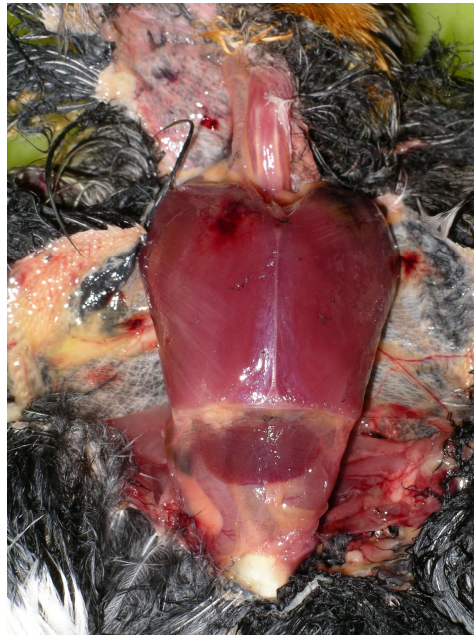
Ziehl-Neelsen-Färbung

chronisch aussehende Erkrankung

M. avium ssp. *avium* var. *Hominissuis*

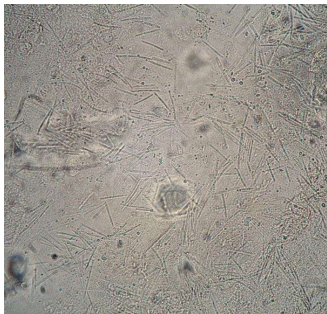


Rotkehlchen (*E. rubecula*)
Wildvogel, Katzenbiss
Leber, Milz
Keine Koinfektion



Macrorhabdiose

Legler M, Stelter R, Jung A, Wohlsein P, Kummerfeld N. First detection of *Macrorhabdus ornithogaster* in wild Eurasian Siskins (*Carduelis spinus*) in Germany. A case study. Tierarztl Prax Ausg K Kleintiere Heimtiere. 2015;43(3):161-5. doi: 10.15654/TPK-140714.



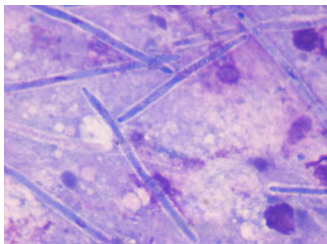
Hefepilze

Nachweis direkt mikroskopisch (400fache Vergrößerung) im frischen Kot

Therapie:

Amphotericin B 25-100 mg/kg 2x tgl. über 2-4 Wochen

Einzel tierbehandlung



Behandlungserfolg unsicher, da in der Regel Sekundärerkrankung – Ursachen abklären!

- Stress
- Immunschwächung

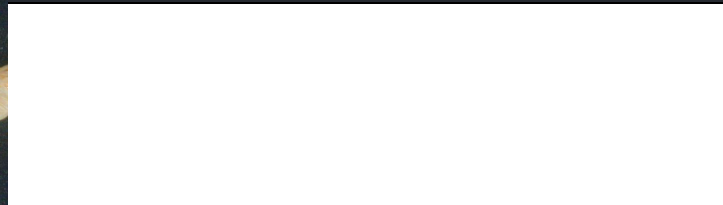
Macrorhabdiose

Erreger verstopfen Ausführungsgänge der
salzsäureproduzierenden Drüsen

ph-Wert
steigt

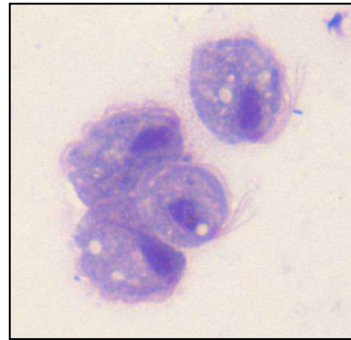
fehlende Aktivierung der Verdauungsenzyme, kein Schleimhautschutz,
keine Aushärtung der Koilinschicht

Drüsenmagenerweiterung, Magenulzera, schwarzer Kot mit unverdauten
Körnern und Sand, Regurgitieren



Trichomonose

Trichomonas gallinae - Flagellat



Grünfinkensterben seit 2009



Erbrechen, Abmagerung, Foetor ex ore



diphtheroid-nekrotisierende Ösophagitis/Ingluvitis

Trichomonose

Therapie: Carnidazol, Ronidazol, Dimetridazol, Metronidazol
CAVE: Resistenzen



400 mg/l TW über 5d

Prophylaxe:

Tränkhygiene – Wechseltränken



100 mg/l TW über 5d



30 mg/kg p.o. q24 h über 5 d



Atoxoplasmosose

Weltweit

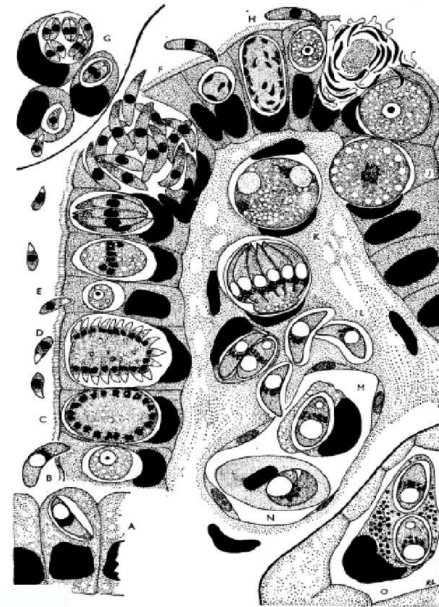
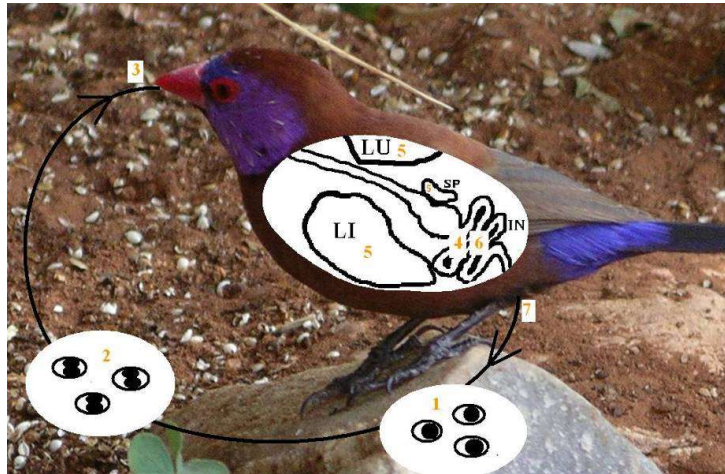
Wirtsadaptierte *Isoospora* spp. (Kokzidien) bei Passeriformes

Lankesterella ssp.: Meisen - paratenische Wirte (Stoppelwirte) Egel und Stechmücken

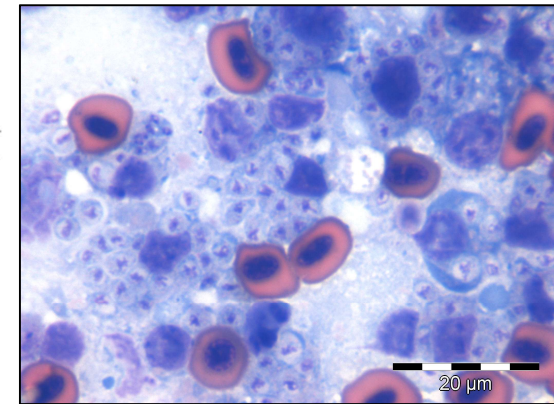


Atoxoplasmosose

FORMALE PATHOGNESE SYSTEMISCHER COCCIDIA MIT MONOXENEM ENTWICKLUNGSZYKLUS



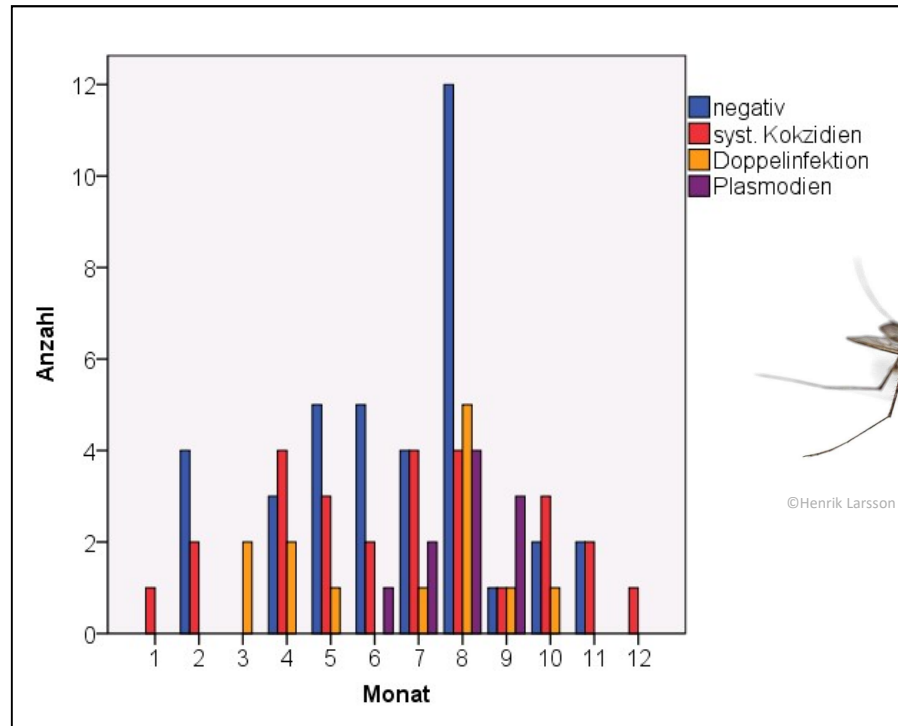
Merogonie in Lymphozyten



Meronten, Lymphozyten, Haussperling

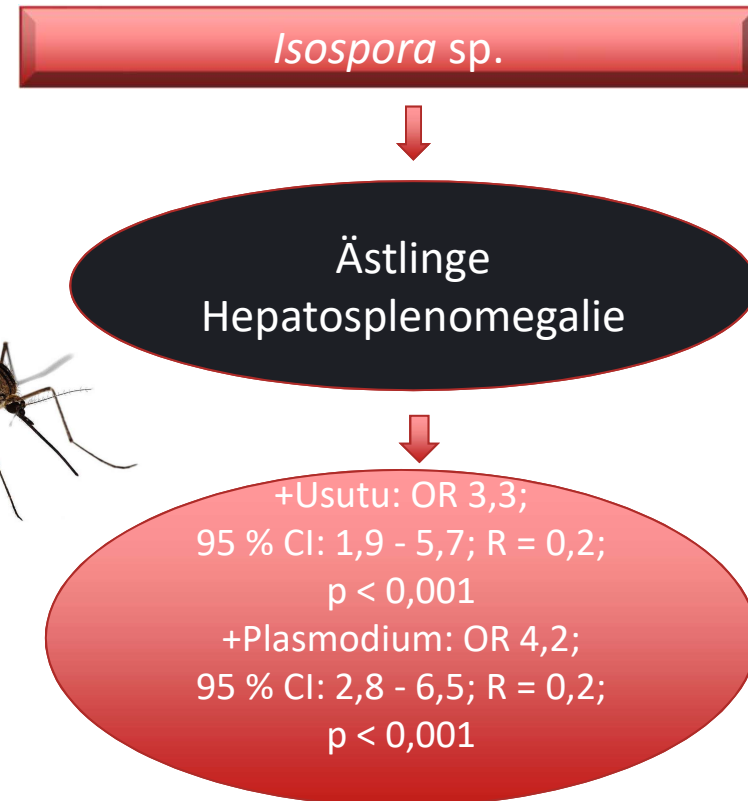
©RM Palma, Thesis, 2016

Jahresverlauf Amselein



©Henrik Larsson - Fotolia

Atoxoplasmosose



Atoxoplasmosose

- v.a. Ästlinge, aber auch Stress oder Schwächung der Immunsystems kann systemische Vermehrung induzieren
- Apathie, Atemnot, Rotbäuchigkeit
- Speziesspezifische Parasiten durch Koevolution entstanden

Therapie:

Sulfadimethoxin (Kokzidiol): 500 mg/l
Trinkwasser an 5 Tagen/ Woche 3x
Wiederholen

Desinfektion mit Kresolen



Zusammenfassung

- Kranke oder tote Vögel am Futterhäuschen/Vogeltränken können Folge von Infektionserregern sein
- Umgestülpte Plastiktüte oder Gummihandschuhe – da zoonotisches Risiko
- Regelmäßige Reinigung des Futterhäuschen - Infektionsschutzmaßnahmen
- Täglicher Wechsel von Vogeltränken – Wechseltränken nutzen

- Bei gehäuften Auftreten von kranken oder toten Vögeln – Untersuchung
- Unterbrechung der Fütterung und des Tränkens



UNIVERSITÄT
LEIPZIG

VIELEN DANK!

PD Dr. med. vet. Volker Schmidt
Klinik für Vögel und Reptilien

An den Tierkliniken 17

T +49 341 97-38421

volker.schmidt@wildtier-netzwerk.de

[Netzwerk Wildtierhilfe Sachsen e.V. Gemeinsam für verletzte und hilfsbedürftige Wildtiere in Sachsen \(wildtier-netzwerk.de\)](http://wildtier-netzwerk.de)

