

Notes de parasitologie et de technique parasitologique

Autor(en): **Galli-Valerio, B.**

Objekttyp: **Article**

Zeitschrift: **Schweizer Archiv für Tierheilkunde SAT : die Fachzeitschrift für Tierärztinnen und Tierärzte = Archives Suisses de Médecine Vétérinaire ASMV : la revue professionnelle des vétérinaires**

Band (Jahr): **82 (1940)**

Heft 7

PDF erstellt am: **10.07.2024**

Persistenter Link: <https://doi.org/10.5169/seals-590576>

Nutzungsbedingungen

Die ETH-Bibliothek ist Anbieterin der digitalisierten Zeitschriften. Sie besitzt keine Urheberrechte an den Inhalten der Zeitschriften. Die Rechte liegen in der Regel bei den Herausgebern.

Die auf der Plattform e-periodica veröffentlichten Dokumente stehen für nicht-kommerzielle Zwecke in Lehre und Forschung sowie für die private Nutzung frei zur Verfügung. Einzelne Dateien oder Ausdrucke aus diesem Angebot können zusammen mit diesen Nutzungsbedingungen und den korrekten Herkunftsbezeichnungen weitergegeben werden.

Das Veröffentlichen von Bildern in Print- und Online-Publikationen ist nur mit vorheriger Genehmigung der Rechteinhaber erlaubt. Die systematische Speicherung von Teilen des elektronischen Angebots auf anderen Servern bedarf ebenfalls des schriftlichen Einverständnisses der Rechteinhaber.

Haftungsausschluss

Alle Angaben erfolgen ohne Gewähr für Vollständigkeit oder Richtigkeit. Es wird keine Haftung übernommen für Schäden durch die Verwendung von Informationen aus diesem Online-Angebot oder durch das Fehlen von Informationen. Dies gilt auch für Inhalte Dritter, die über dieses Angebot zugänglich sind.

SCHWEIZER ARCHIV FÜR TIERHEILKUNDE

Herausgegeben von der Gesellschaft Schweizerischer Tierärzte

LXXXII. Bd.

Juli 1940

7. Heft

Institut d'hygiène et parasitologie de l'Université de Lausanne.

Notes de parasitologie et de technique parasitologique.

Par B. Galli-Valerio.

(Avec une figure.)

Au moment de quitter définitivement l'institut que j'ai dirigé pendant 42 ans, j'ai groupé ensemble une série d'observations parasitologiques, faites sur animaux domestiques et sauvages et non encore publiées. Elles constituent une contribution à l'étude de la distribution géographique des parasites en Suisse et à l'intéressant problème de ce que j'ai appelé le cantonnement du parasitisme¹⁾, qui a une si grande importance pour expliquer la localisation de certaines maladies et la possibilité de leur diffusion depuis l'endroit infecté. Elles sont aussi intéressantes au point de vue de l'étude de l'association des parasites, de leur rôle dans la destruction du gibier et des animaux sauvages en général et elle démontrent quels sont les dangers de ce qu'on appelle le repeuplement, quand il est pratiqué avec des animaux infectés. Son rôle est bien souvent plus nuisible qu'utile, car on introduit des parasites qui étaient inconnus dans l'endroit qu'on veut repeupler, et ces parasites agissent avec une violence extraordinaire sur des animaux qui n'en avaient jamais subi l'action de sorte que repeuplement devient synonyme de dépeuplement. Intéressants aussi, sont plusieurs cas de parasitisme en transit c'est-à-dire passage de parasites dans l'intestin d'animaux qui ont mangé du matériel contenant ces parasites mais dont ils ne sont pas les hôtes, parasitisme en transit qui porte souvent à de faux diagnostics.

¹⁾ Revue suisse d'hygiène 1926, p. 35.

A. Distribution géographique de quelques parasites¹⁾.

1. *Artemisia campestris*. Prassonny V. Larves d'Ixodines sur les tiges.

2. *Aphodius obscurus*. Zà de Derbon V. *Anguillula monilis* Ham? Gamasidés. Anzeindaz Vd. *Didymophyes leuckarti* Marsch.

3. *Melolontha vulgaris* (Larves). Bonvillars Vd. *Mermis*, sp.

4. *Pollenia rudis*. Luan Vd. *Herpetomonas polleniae*. Galli-Valerio.

5. *Limnaea stagnalis*. Vidy Vd. *Chaetogaster limnei* Baer. Lac de Champex V. Cercaires armées.

6. *Bitynia tentaculata*, Vidy Vd. *Ch. limnei*. Cercaires armées.

7. *Phoxinus laevis*. Lausanne. En avril 1939, une grave épidémie se manifeste dans un élevage de vairons. Les poissons meurent en masse, présentant à la surface du corps de petits boutons bruns, en dessous desquels il y a un matériel puriforme sanguinolent. Dans ce matériel il y a un grand nombre de bacilles plutôt courts, mobiles et Gramnégatifs. Ces bacilles cultivent très bien en aërobiose sur tous les milieux de culture, à des températures de 20° et de 37°. Sur agar incliné, ils donnent des cultures abondantes, légèrement bosselées et présentant une légère pigmentation rose. En agar par piqûre, culture abondante, bosselée en surface, très faible développement en profondeur, à coloration rose très nette. En bouillon, trouble uniforme sans voile et avec dépôt rose au fond. Sur pomme de terre culture très abondante bosselée d'une teinte rosée. Dans le lait coagulation avec liquide qui surnage rose. En gélatine, liquéfaction en nappe avec coloration rose du dépôt. Le pigment diffuse très peu dans le milieu. Toutes ces cultures sont formées par un bacille plutôt court, très mobile par présence d'un cil polaire et absolument Gramnégatif.

Avec une culture en bouillon j'ai inoculé 1 cc. dans les muscles du côté gauche, sous la nageoire dorsale, à des Cyprinidés: *Cyprinus carpio*, *Carassius auratus*, *Tinca vulgaris*, *Leuciscus rutilus* et à un salmonidé: *Trutta lacustris*. Une *Tinca vulgaris* a reçu per os 1 cc. de la même culture.

La tanche infectée per os, est morte après deux jours sans lésions visibles, mais avec de nombreux bacilles identiques aux ingérés, localisés dans le foie. Plusieurs étaient contenus dans de gros phagocytes.

Des poissons inoculés. *T. lacustris* est morte après 3 jours, *C. auratus* après 8 jours, *T. vulgaris* après 9 jours, *C. carpio* après 21 jours et *Leuciscus rutilus* après 23 jours. Tous ont présenté au point inoculé une lésion caractérisée: chez la truite par une tuméfaction, chez le poisson rouge par un abcès entouré d'une infiltration hémorragique occupant tout le côté inoculé, chez la tanche par une tuméfaction rouge comme une pièce de 5 centimes, chez la carpe par

¹⁾ V = Valais. Vd. = Vaud. Fr. = Fribourg.

un fort oedème, chez le gardon par un abcès. Dans toutes ces lésions, il y avait un pus fluide, sanguinolent rempli des bacilles typiques, plusieurs phagocytés et en partie réduits en granulations. Tous ces poissons présentaient hypéremie du foie, de la rate et des reins et, surtout dans la rate, on trouvait le même bacille en grande quantité. Chez le gardon, l'abcès musculaire avait percé dans la cavité générale du corps, qui était remplie de pus fluide, sanguinolent, avec de nombreux bacilles libres ou phagocytés.

Cette affection des vairons, qui présente le type d'une furonculose, est donc facilement transmissible non seulement aux cyprinidés mais même aux salmonidés. L'infection peut avoir lieu par lésions cutanées ou per os. Les vairons infectés, peuvent donc jouer un rôle important dans la dissémination de cette furonculose, si analogue à la furonculose des truites. La truite semble même plus sensible à l'infection que les cyprinidés. En effet elle a succombé dans un espace de temps plus court.

Dans quel groupe faut-il placer le bacille que j'ai isolé? Ses caractères morphologiques et surtout la présence d'un cil polaire, sa Gramnégativité, l'aspect des cultures, parlent pour un bacille du groupe *Pyocyanique-fluorescens liquefaciens*. Il en diffère par son pigment c'est-à-dire qu'il y a absence complète de pigment bleu ou vert, tandis qu'il présente une pigmentation rose, telle qu'on la trouve aussi associée à la bleu, chez le *B. pyocyaneum*. L'absence complète d'une pigmentation brune, le sépare du *B. salmonicida*.

8. *Gadus morrhua*. Marché de Genève. *Ascaris capsularia* Rud.

9. *Girardinus guppyi*. Aquarium Lausanne. Nodule brun, comme tête d'épingle en arrière de la nageoire antérieure droite. Dans les frottis de ce nodule, il y a des spores du type *Glugea*, très analogues à celles de *G. anomala* Moniez du *Gasterosteus aculeatus*.

10. *Ciprinus prasinus*. Yverdon Vd. Sept exemplaires d'*Hemiclepis marginata* Müll. fixés à la partie dorsale et ventrale.

11. *Pérca fluviatilis* Ouchy Vd. N.1 *Ligula intestinalis* Goeze. N.2 *Acanthocephalus lucii* Müll. Gland Vd. *Henneguya* sp. *Cucullanus elegans* Zed. Larves de *Dibothriocephalus latus*. L.

12. *Esox lucius* Rolle Vd. N.1 *Triaenophorus nodulosus* Pallas. *Acanth. lucii* Müll. N 2 *Ac. lucii* Müll. N.3 Lac de Bret Vd. *Argulus foliaceus* L.

13. *Trutta lacustris*. Vionnaz V. Très forte infection à *Abothrium crassum* Bloch, *Echinorrhynchus truttae* Schr. et larves de *Bothriocéphalidés* dans les parois de l'estomac. Ces larves se rapprochent beaucoup de celles du *Dib. latus*, mais le bord de leurs anneaux est très saillant.

14. *Trutta fario*. Châteauneuf V. *Ech. truttae* Schr. Sion V. N.1 *Neorhynchus rutili* Müll. N.2 *Ech. truttae* Schr. La Glane Fr. *Ascaris acus* Bloch. Lac de Monsalvan Fr. *Aboth. crassum* Bloch *Azygia lucii* Müll.

15. *Salmo salvelinus*. Rolle Vd. *Lernaeopoda salmonea* Kroeyer. *Piscicola geometra* L.
16. *Coregonus fera*. Genève. *Triaen. nodulosus* Pall.
17. *Bufo vulgaris*. Lausanne. *Angiostomum nigrovenosum* L.
18. *Rana esculenta*. Lausanne. *Filaria rubella* Rud.
19. *R. temporaria*. Riederalp V. Kystes à spores fusiformes. *Nematosis commutatus* Rud. *Opalina ranarum* Ehr.
20. *Vipera aspis*. Fionnay V. *Caryospora simplex* Lég. Lac de Champex V. Idem. Orbe Vd. Idem.
21. *Vipera berus*. V. de Joux Vd. *Eutrichomastix colubrorum* Hamm.
22. *Tropidonotus natrix*. St-Gingolph V. *Macrodera longicollis* Abild.
23. *Coelopeltis lacertina* var. *monspessulana*. Montpellier. *Ophionyssus natricis*. Mégnin.
24. *Boa constrictor*. Chez un marchand de Lausanne. Bouche à fausses membranes grisâtres, formées par des filaments de fibrine et globules de pus avec beaucoup de bacilles Grampositifs, type *Corynebacterium pseudo-diphtheriticum* et des ambibes de 14—20—22 μ colorées en azur pâle par le Giemsa avec un noyau de 6—8 μ et 4 à 5 vacuoles.
25. *Lacerta muralis*. Yvorne V. *Karyolysus lacertarum* Danil.
26. *Testudo graeca*. Genève. N.1 *Atractis dactyluris*. Rud. N.2 idem et *Angusticoecum holopterum* Rud.
27. *Gallus domesticus*. Düdingen Fr. Sarcomatose nodulaire du foie et de la rate, simulant des lésions tuberculeuses. Lausanne. N. 1. *Epithelioma contagiosum* forme diphtéritique. N. 2. 4 jeunes poules ayant succombé à une infection d'*epithelioma contagiosum*, présentant deux localisations: L'une aux paupières, dont les bords portaient une véritable couronne de pustules et l'autre à la gorge et à la trachée, sous forme de mucosités épaisses, visqueuses mais pas de fausses membranes. A l'examen microscopique des frottis de ces mucosités, j'ai constaté la présence de nombreux microcoques très gros et de gros bacilles, ainsi que de nombreux fragments d'*Oscillariées* à extrémités coupées nettes de 10 à 20 $\mu \times 2-3 \mu$. Elles présentaient un aspect rubané avec trabécules colorées en violet foncé par le Giemsa, séparées par des espaces clairs. Il s'agissait sans aucun doute de l'*Alysiella filiformis* G. Schmid, déjà signalée dans le pharynx des poules. Dans les cellules épithéliales, on constatait la présence de fines granulations violettes, présentant les caractères des corpuscules élémentaires de l'*epithelioma*. Château d'Oex Vd. Forte mortalité des poules surtout jeunes à *Eimeria tenella* Raill. et Lucet. Berne. Tuberculose nodulaire du foie.

28. *Phasianus colchicus*. Sion V. *Heterakis gallinae* Gmel. *Capillaria longicolle* Rud.

29. *Lyrurus tetrrix*. Arête de Chaude Vd. *Capillaria longicolle*. Rud. *Heterakis gallinae* Gmel. Arpette V. Cap. longicolle Rud. Le Clou V. N. 1. *Eimeria lyruri* Galli-Valerio. N. 2. Fèces à œufs et larves de Strongylidé (*Ornithostrongylus*?).

30. *Tetrao urugallus*. Col de Jaman Vd. Cap. longicolle Rud.

31. *Lagopus mutus*. Arête du Zériet V. *Heterakis gallinae* Gmel. Dérotchaz V. Cap. longicolle Rud.

32. *Perdix saxatilis*. Haut Champeronne V. *Ascaridia compar*. Schr. Le Clou V. N. 1. Asc. compar Schr. *Heterakis gallinae* Gmel. N. 2. *Eimeria tenella* Raill. et Lucet. Tessin. N. 1. Asc. compar Schr. Eim. *tenella* Raill et Luc. Infection à *Bacterium avicida*. N. 2. Asc. compar. Schr. Het. *gallinae* Gmel. *Capillaria longicolle* Rud. *Hymenolepis linea* Goeze. N. 3. Eim. *tenella* Raill et Lucet. Yougoslavie importées au Tessin. Het. *gallinae* Gmel. *Distomum lineola* Dies. *Lyperosomum plesiostomum* v. Linst. Deux coccidies une ovoïde: Eim. *tenella* Raill et Lucet. l'autre cylindroïde de $24 \times 15 \mu$ donnant 4 sporoblastes de $7-9 \mu$, chacun avec 2 sporozoïtes piriformes et point de reliquat, se rapprochant d'*E. lyruri* Galli-Valerio.

33. *Starna perdix*. La Côte Vd. *Epithelioma contagiosum* à la base du bec et à une patte. Il y aurait eu plusieurs exemplaires infectés. J'avais déjà décrit cette lésion chez des perdrix grises importées à Martigny pour le repeuplement¹⁾ et il est probable que l'affection ait été répandue par les perdrix importées.

34. *Corvus corone*. Lausanne. *Hymenolepis serpentulus* Schr. *Capillaria contorta* Crepl. Chailly s. Lausanne. *Dilepis undula* Schr. *Diplotriana tricuspis* Fedsch. Bex. *Lyperosoma longicauda*. Rud. *Acuaria cordata* Müll. *Capillaria contorta* Crepl. Dans la bouche, bactéries du type pseudodiptéritique. Jongny s. Vevey Vd. *Syngamus trachea* Mont. Fribourg. *Hymenolepis serpentulus*. Schr. *Menopon mesoleucum* N. Jor Vd. *Porrocaecum ensicaudatum* Zed.

35. *Pica rustica*. Lausanne. *Dilepis angulata* Rud. Céry Vd. Idem.

36. *Nucifraga caryocatactes*. Zermatt. *Hymenolepis serpentulus* Schr.

37. *Pyrrhocorax alpinus*. Montreux. Perforation de l'intestin avec péritonite et un exemplaire d'*Acuaria anthuris*. Rud dans l'abdomen. Dans intestin: *Dilepis undula*. Schr. Rochers de Naye. N. 1. Forte hyperémie de l'intestin avec de nombreux filaments de $54-60-120-150 \mu$ immobiles, divisés transversalement par des trabécules. Colorés par le Giemsa 1 : 20, présentent des espaces clairs, fixés à la formaline 4% et colorés par la méthode de Möller pour les spores, présentent des spores colorées en rouge. Ces éléments présentent les caractères d'oscillariées et me semblent se rapprocher

¹⁾ Cent. f. Bakt. I. Abt. Orig. Bd. 135, 1935, p. 325.

du genre *Alysiella* Lang¹). Ce chocard qui était mort dans des convulsions, présentait forte hypéremie du système nerveux central avec vaisseaux gorgés de sang, presque tous avec forte infiltration périvasculaires. Au niveau de l'écorce il y avait des hémorragies punctiformes. Les lésions étaient moins manifestes dans le cervelet, et dans la moelle où il n'y avait qu'engorgement des vaisseaux. Y-a-t'il eu un rapport entre oscillariées et encéphalite? C'est difficile de se prononcer, mais dans un second chocard mort dans la même zone et présentant les mêmes lésions du système nerveux central, je n'ai point trouvé d'oscillariées mais des *Dilepis undula* Schr. Dans les frottis du sang et des organes, il y avait des bâtonnets courts, par deux, Grampositifs. Ils cultivaient très bien à 37° donnant trouble uniforme sans voile, et dépôt blanchâtre au fond du bouillon, dans le lait à l'azolitimine, virage rougeâtre sans coagulation, sur agar légère couche grisâtre, dans gélatine pas de développement à 20° culture grisâtre à 37°. Ils ne liquéfiaient pas la gélatine. Sur pomme de terre, pas de culture visible. Dans les cultures le bacille présentait les mêmes caractères que dans l'organisme, il était immobile et formait des chaînettes de 4 à 5 éléments. L'inoculation d'une culture en bouillon à la dose d'1 cc. sous la peau d'un cobaye et d'1 cc. dans les pectoraux d'un pigeon, ont été complètement négatives. Monthey V. Plusieurs *Acuaria anthuris* Rud.

38. *Passer domesticus*. Lausanne. *Capillaria angusta* Duj. Lutry Vd. N. 1. Beaucoup d'*Isospora lacazei* Labbé. N. 2. Idem. N. 3. Hémospories de la malaria. Chamblandes Vd. *Hymenolepis fringillarum* Rud. *Prosthogonimus cuneatus* Rud. Fribourg. N. 1. Forte infection à *Is. lacazei* Lab. N. 2. *Acuaria spiralis* Molin.

39. *Chrysomitris spinus*. Buchillon Vd. *Is. lacazei* Lab.

40. *Fringilla coccothraustes*. Sonchaud. Vd. *Capillaria angusta* Duj. Dans le tissu conjonctif entourant la trachée, 5 larves de Muscides fixées avec leurs crochets. Douze anneaux à fines épines noires, stigmates à 2 fentes. Ces larves étaient gorgées de sang. Larves de *Phormia*? Il ne s'agit certainement pas d'un envahissement post mortem, car l'oiseau venait de succomber quand on l'a récolté.

41. *Alauda arvensis*. St-Luc V. Beaucoup d'*Is. lacazei* Lab.

42. *Lanius collurio*. Sempach. Menopon inaequale Piaget.

43. *Merula nigra*. Lausanne. N. 1. *Capillaria exile* Duj. *Porrocaecum ensicaudatum* Zed. Hémospories de la malaria. N. 2. *Dilepis undula* Sch. *Harmostomum mesostomum* Rud. Hémospories de la malaria. Rate très grosse et friable. N. 3. *Dil. undula* Schr. N. 4. *Raillietina spinosissima* v. Linst. N. 5. *Porr. ensicaudatum* Zed. *Dil. undula* Schr. Hémospories de la malaria. Rate énorme: 5 cent. × 5 mill. × 5 mill. N. 6. *Porr. ensicaudatum* Zed. *Raill. spinosissima* v. Linst. N. 7. *Dilepis undula* Schr. *Isosp. lacazei* Lab. Hémospories de la malaria. Rate de 5 cent. × ¼ de cent., très

¹) Annales de parasitologie T. 1, 1923, p. 116.

friable. N. 8. *Porr. ensicaudatum* Zed. *Capillaria exile* Duj. Hémospories de la malaria. Rate de $3\frac{1}{2}$ cent. \times 6 mill. Dans les frottis de la rate et de la moelle des os il y avait des Hémospories non pigmentées; correspondant probablement aux schizonts apigmentés que Kikuth et Mudrow¹⁾ considèrent comme phases de transformation des sporozoïtes. N. 9. Jeune femelle trouvée morte avec forte hyperémie de l'intestin et du cerveau. *Porroc. ensicaudatum* Zed. Très nombreuses *Isospora lacazei* Lab. Les coupes du cerveau, montrent des vaisseaux gorgés de sang avec forte infiltration périphérique de cellules rondes et des nodules inflammatoires disséminés dans cerveau et cervelet. Point de bactéries.

44. *Merula torquata*. Zermatt V. *Porr. ensicaudatum* Zed. et *Capillaria exile* Duj.

45. *Turdus viscivorus*. Lausanne. Trouvé mort dans une vigne. Forte hyperémie de l'intestin avec plusieurs exemplaires de *Dilepis angulata* Rud. et *Capillaria inflexa* Rud.

46. *Sturnus vulgaris*. Lausanne. N. 1. Trouvé mort avec des bactéries type *B. erysipelatos suum* dans le sang. N. 2. Trouvé mort avec forte infection malarienne à rate très grosse. *Isospora lacazei*. Lab. Zermatt. *Dilepis undula* Schr.

47. *Cypselus apus*. Lausanne. N. 1. Beaucoup de *Crathaerina pallida* Latr. Vivent sans manger du 29 mai au 4 juin. N. 2. *Anomotaenia cyathiformis* Froel. N. 3. Nombreuses *Cr. pallida* Latr. Vivent sans manger 5 jours. N. 4. *Lyperosomum longicauda* Rud. N. 5. Idem. N. 6. Idem. N. 7. Idem et *Anom. cyathiformis* Froel. Moudon Vd. *Crat. pallida* Latr. Vit 3 jours sans manger.

48. *Caprimulgus europaeus*. Brigue V. *Choanotaenia megacantha* Rud. *Subulura subulata* Rud.

49. *Iynx torquilla*. *Monopylidium crateriformis* Goeze.

50. *Buteo vulgaris*. Sempach. Très maigre. Couvert de *Nirmus fuscus* N. *Capillaria contorta* Crepl. *Habronema leptoptera* Rud. *Acuaria hamata* v. Linst. *Porrocaeuom depressum* Zed. Champéry V. *Ac. hamata* v. linstow. *Cap. contorta*. Crep.

51. *Astur palumbarius*. Orbe Vd. *Cladotaenia globifera* Batsch. *Capillaria falconum* Rud. Valais. *Capillaria contorta* Crepl.

52. *Accipiter nisus*. Martigny V. *Acuaria hamata* v. Linst. Alp de Serix V. *Capill. contorta* Crepl. *C. falconum* Rud. Forte infection à hémospories de la malaria. Sion V. *Acuaria hamata* Linst. *Physaloptera alata* Rud. Dans le poumon microfilaire de 200 μ à extrémité antérieure arrondie de 6 μ postérieure effilée de 3 μ , à protoplasma finement granuleux. Pas de tache céphalique, tache oblique très nette, pas de tache en V. ni de corps central, tache caudale presque ronde, tache inconstante très petite. Infection malarienne assez forte.

(A suivre.)

¹⁾ Rivista di malariologia, No. 17, Sect. 1, p. 1.