

Guide des sédiments urinaires

Toutes les images ont été réalisées avec l'analyseur de sédiments urinaires SediVue Dx®

Barre de référence : 20 microns

Cellules sanguines

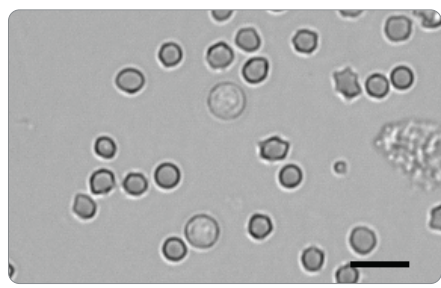


Figure 1. Globules rouges

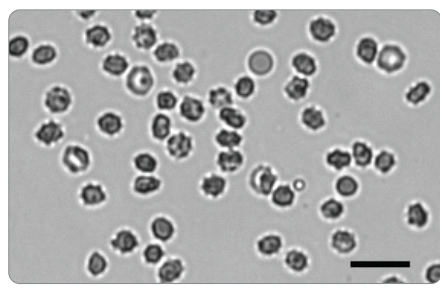


Figure 2. Globules rouges crénelés

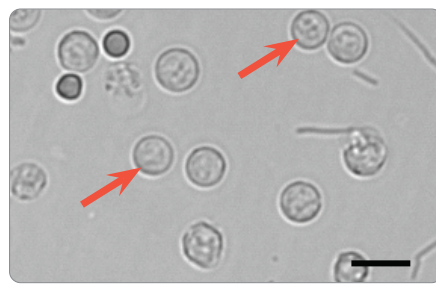


Figure 3. Globules blancs

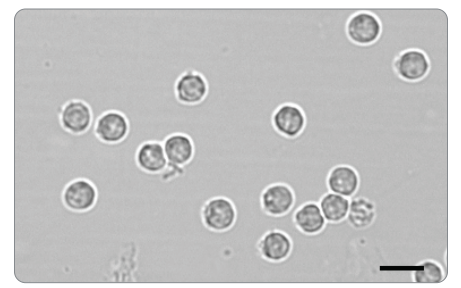


Figure 4. Globules blancs

Cellules épithéliales

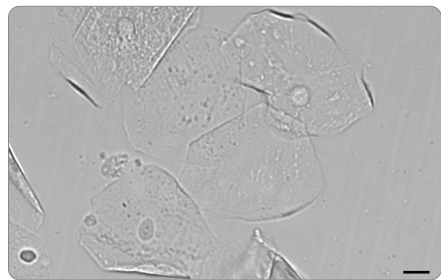


Figure 5. Cellules épithéliales squameuses

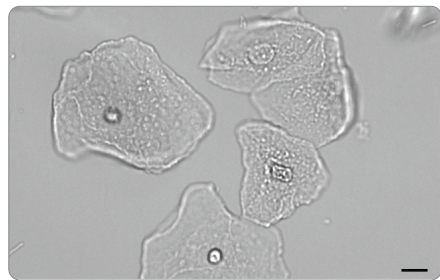


Figure 6. Cellules épithéliales squameuses

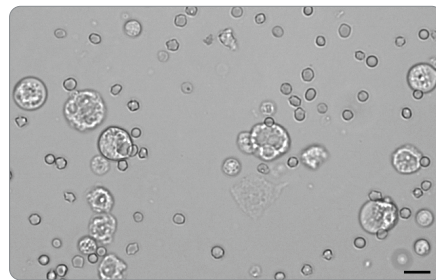


Figure 7. De nombreuses cellules épithéliales transitionnelles (non squameuses) avec des GR et des GB

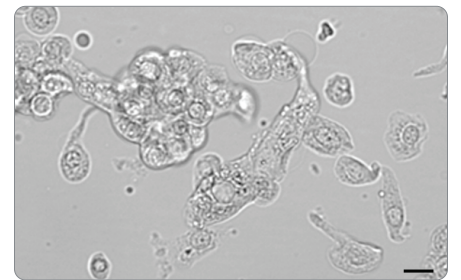


Figure 8. De nombreuses cellules épithéliales transitionnelles (non squameuses) (possible carcinome à cellules transitionnelles ; confirmez par cytologie sur lame sèche)

Bactéries



Figure 9. Bâtonnets avec des globules blancs



Figure 10. Bâtonnets avec des globules blancs et rouges

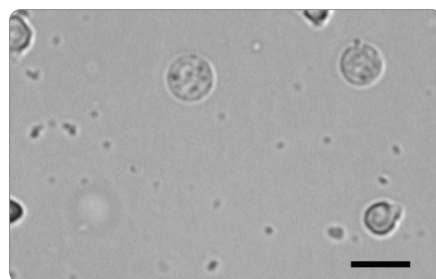


Figure 11. Cocci avec des globules blancs

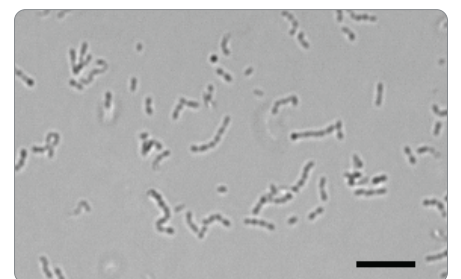


Figure 12. Cocci en chaînes

Cylindres

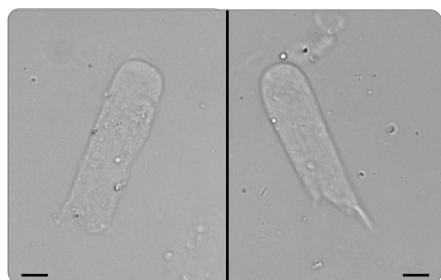


Figure 13. À gauche et à droite, cylindres hyalins



Figure 14. Cylindres cellulaires (non hyalins)

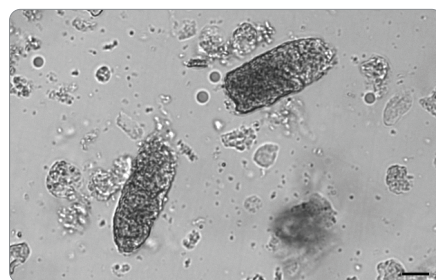


Figure 15. De nombreux cylindres granulaires (non hyalins)



Figure 16. Cylindres cireux (non hyalins)

Cristaux

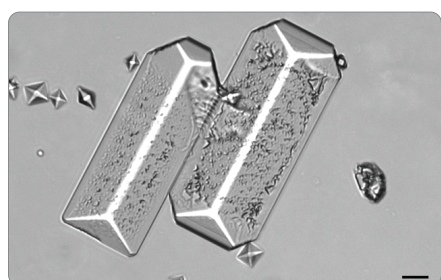


Figure 17. Gros cristaux de struvite

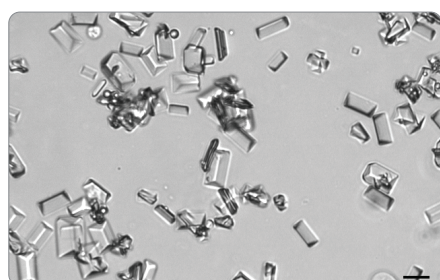


Figure 18. De nombreux petits cristaux de struvite

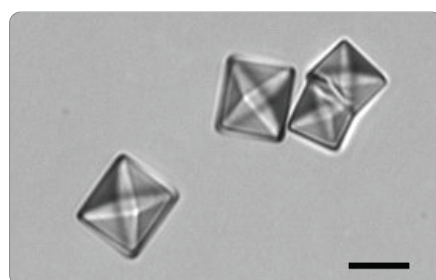


Figure 19. Gros cristaux d'oxalate de calcium dihydraté

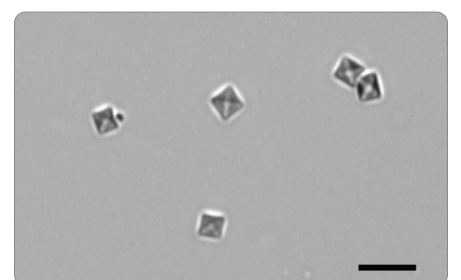


Figure 20. De nombreux cristaux d'oxalate de calcium dihydraté

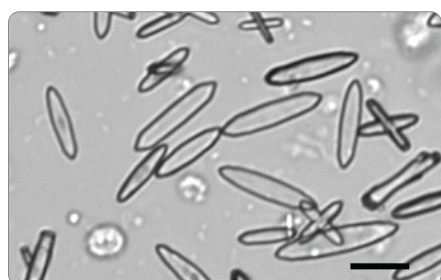


Figure 21. Cristaux d'oxalate de calcium monohydraté (cloture)

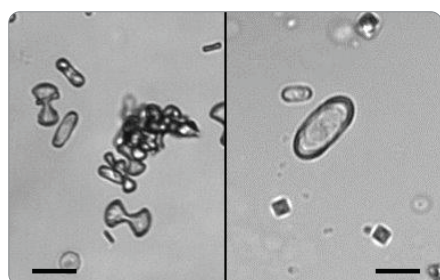


Figure 22. Cristaux d'oxalate de calcium monohydraté ; à gauche, haltères ; à droite, graine de chanvre

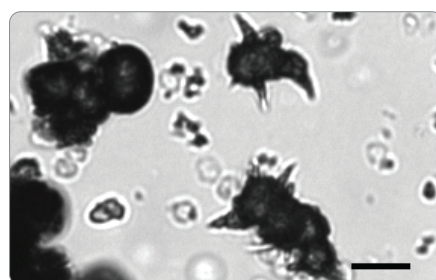


Figure 23. Cristaux de biurate d'ammonium (pomme épineuse)

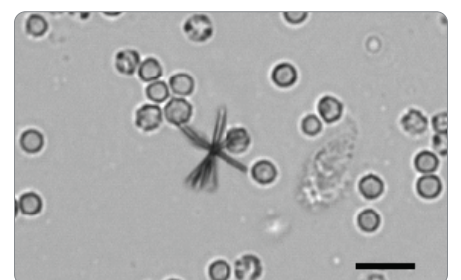


Figure 24. Cristal de bilirubine avec GB

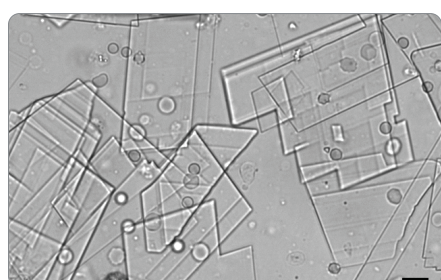


Figure 25. Cristaux de cholestérol

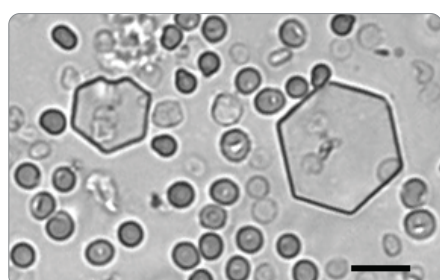


Figure 26. Cristaux de cystine avec globules rouges



Figure 27. Cristaux d'acide urique

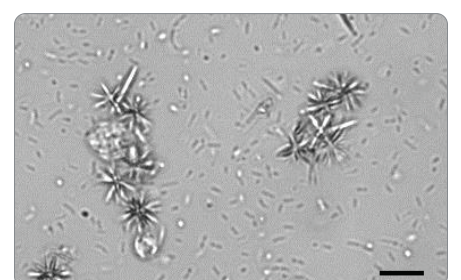


Figure 28. Cristaux probablement liés à un médicament

Divers

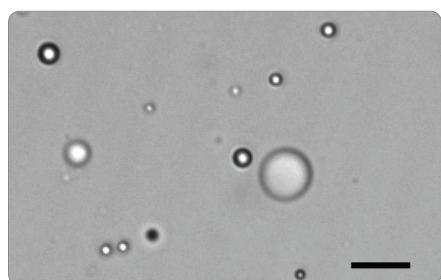


Figure 29. Lipides

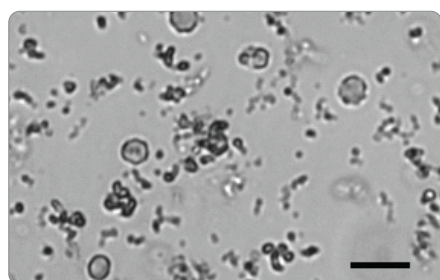


Figure 30. Débris cristallins amorphes



Figure 31. Hyphes

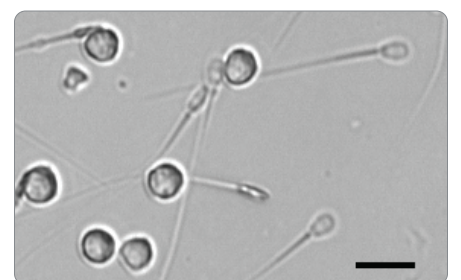


Figure 32. spermatozoïdes avec des globules blancs



Figure 33. À gauche, esp. de *Pearsonema* (esp. de *Capillaria*) ova ; à droite, macrocanidia

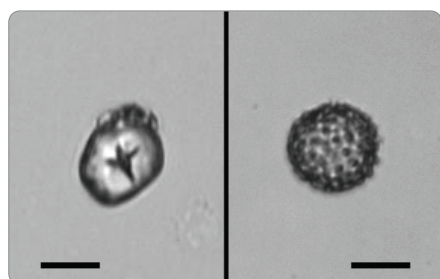


Figure 34. À gauche, de la poudre de gant ; à droite, du pollen



Figure 35. Fibre



Figure 36. Acarien

Microscopie conventionnelle

Toutes les images, sauf indication contraire, sont représentatives d'un champ de vision à haute puissance (objectif x40).

Cellules sanguines

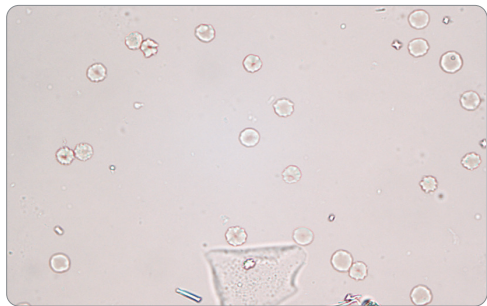


Figure 1. Des globules rouges et une cellule épithéliale squameuse

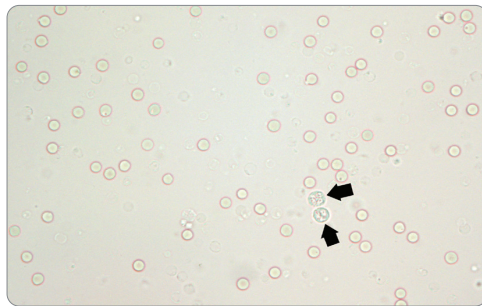


Figure 2. Des globules rouges et deux globules blancs (flèches noires)

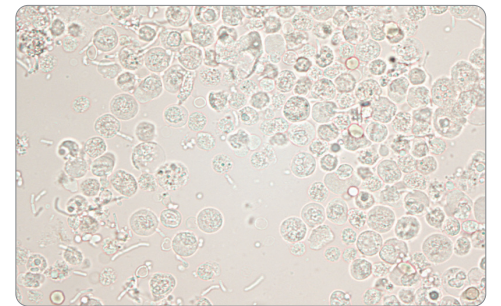


Figure 3. De nombreux globules blancs et quelques de bâtonnets

Cellules épithéliales

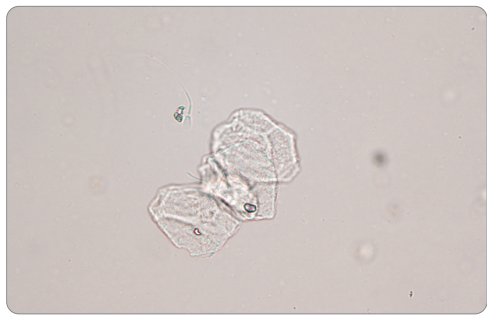


Figure 4. Cellules épithéliales squameuses

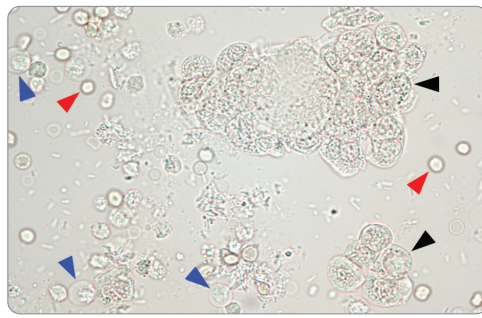


Figure 5. Cellules épithéliales (flèches noires), GR (flèches rouges) et GB (flèches bleues)

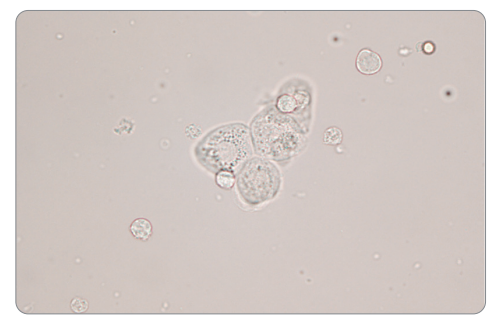


Figure 6. Cellules épithéliales transitionnelles

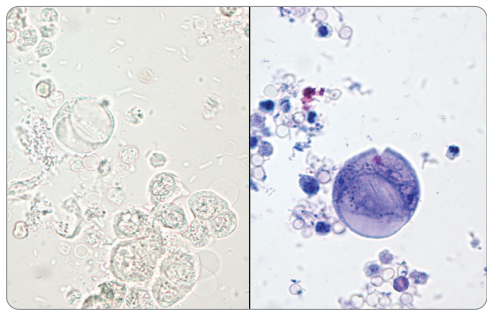


Figure 7. À gauche, carcinome à cellules transitionnelles ; à droite, préparation humide au nouveau bleu de méthylène (NBM)

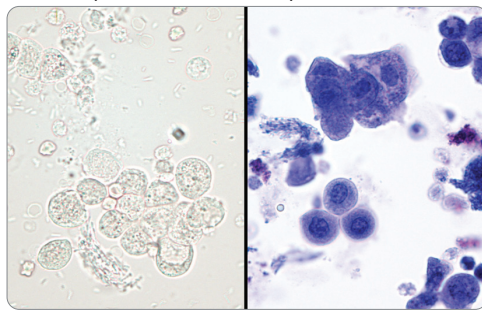


Figure 8. Carcinome à cellules transitionnelles (à droite, préparation humide au nouveau bleu de méthylène [NBM])

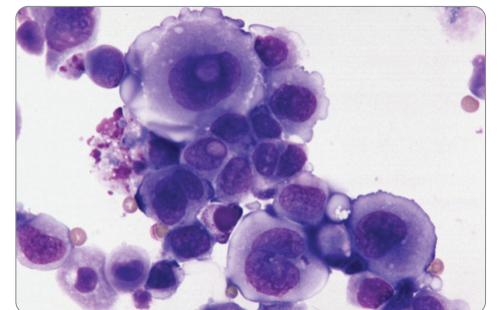


Figure 9. Carcinome à cellules transitionnelles, séché à l'air libre et coloré au Diff-Quik*

Bactéries

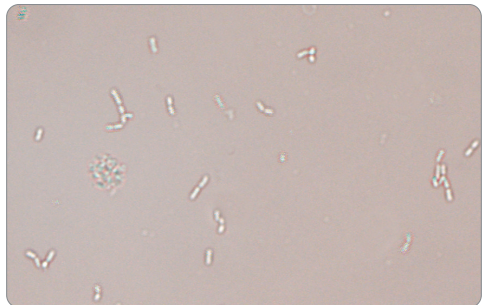


Figure 10. De nombreuses bâtonnets, 100x champ d'observation objectif

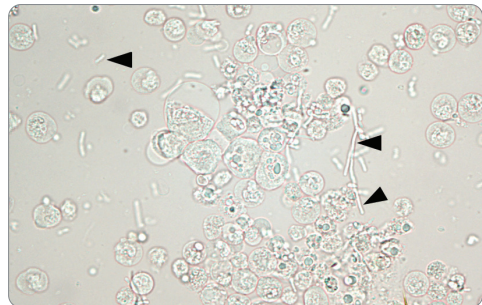


Figure 11. De nombreux globules blancs et des bactéries bâtonnets de grande taille (flèches noires)

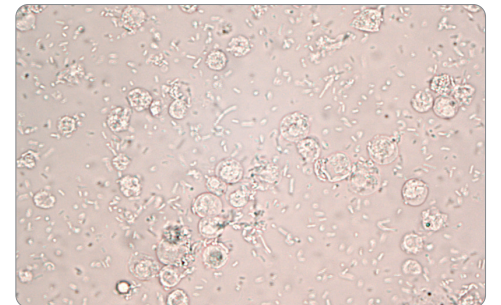


Figure 12. De nombreuses bactéries et de nombreux globules blancs

Cylindres

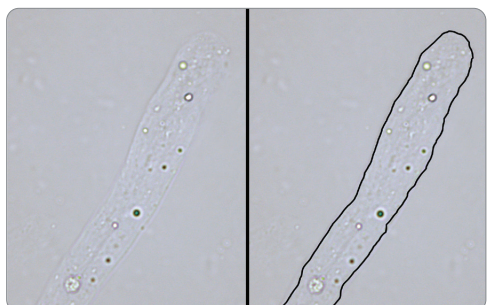


Figure 13. Cylindres hyalins (limites mises en évidence)

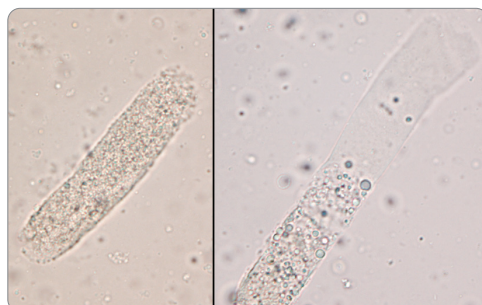


Figure 14. À gauche, des cylindres granulaires ; à droite, un mélange de cylindres granulaires et cireux



Figure 15. Cylindres cireux

Cristaux

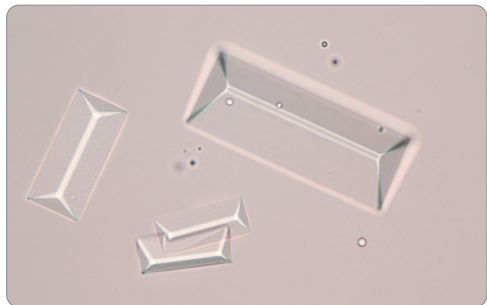


Figure 16. Struvite

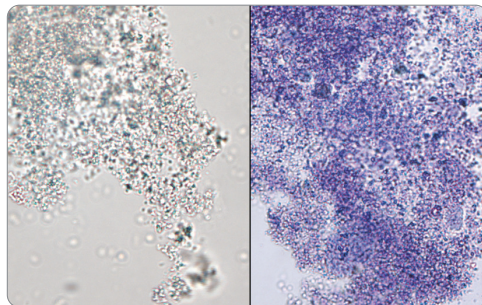


Figure 17. Amorphe (à droite, préparation humide au nouveau bleu de méthylène [NBM])

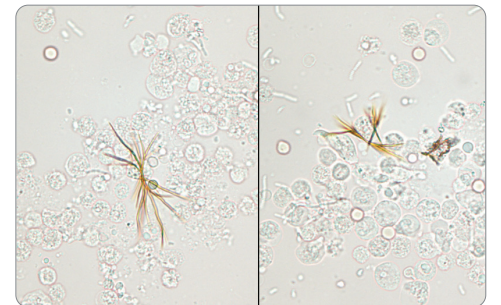


Figure 18. Bilirubine

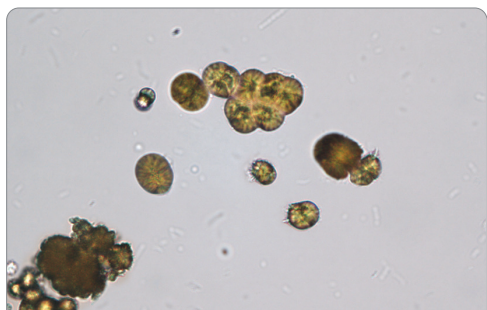


Figure 19. Biurate d'ammonium

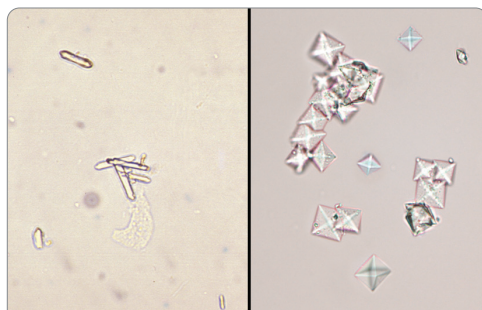


Figure 20. À gauche, de l'oxalate de calcium monohydraté ; à droite, de l'oxalate de calcium dihydraté

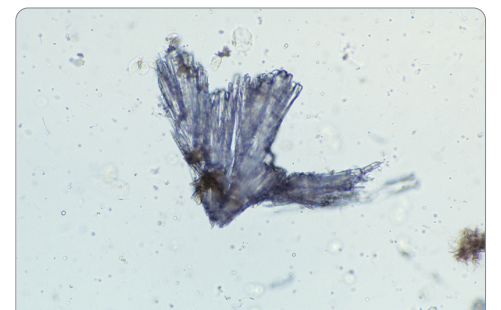


Figure 21. Cristaux médicamenteux (Tribissen*), 10x champ d'observation objectif

Divers

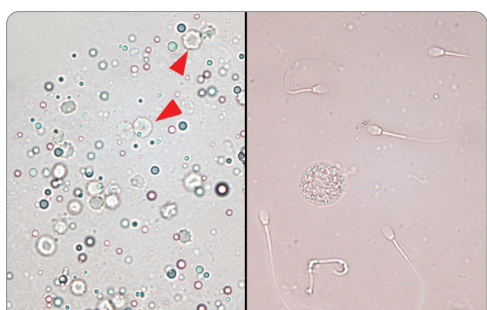


Figure 22. À gauche, des gouttelettes adipeuses (les flèches rouges indiquent des GR) ; à droite, des spermatozoïdes

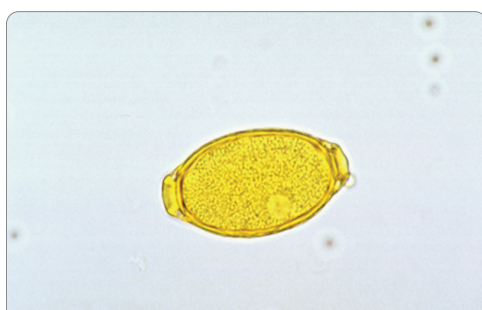


Figure 23. *Pearsonema plica*



Figure 24. Fibre fragmentée contaminante

Comment effectuer un frottis urinaire

Les frottis urinaires sont des méthodes à très faible coût permettant de confirmer la présence ou l'absence de bactéries, de différencier les cocci des bâtonnets courts et de caractériser divers éléments cellulaires dans l'échantillon d'urine.

1. Étiquetez correctement vos lames.
2. Remplissez un tube à centrifuger avec de l'urine fraîche prélevée au fond du tube à échantillon et bien mélangée.
3. Centrifugez l'échantillon (et un tube d'équilibre) avec le réglage **Urine** (ou à 400 g).
Remarque : si votre centrifugeuse n'a pas de réglage Urine, reportez-vous à son manuel d'utilisation pour connaître les réglages et les durées de centrifugation.
4. Après centrifugation, un culot d'éléments formés doit être visible au fond du tube. Aspirez doucement le surnageant jusqu'au culot, en laissant une très petite quantité d'urine pour que le culot soit de nouveau en suspension.
Remarque : si l'échantillon est très hypocellulaire, le culote sera peut-être très difficile à apercevoir.
5. Tapotez légèrement le fond du tube plusieurs fois avec votre doigt pour, doucement, remettre en suspension les éléments formés.
6. À l'aide d'une nouvelle pipette, déposez une goutte d'échantillon sur une lame de verre comme si vous prépariez un frottis sanguin.
7. Placez une lame d'épandage en verre propre sur votre lame étiquetée, à environ 30 ° à 40 °, devant la goutte d'urine.
8. Reculez la lame d'épandage vers la goutte de manière à ce que le liquide se répande le long du bord de la lame d'épandage.
9. Déplacez la lame d'épandage vers l'extrémité de la lame d'échantillon, en maintenant les deux lames en contact.
10. Au milieu de la lame, arrêtez d'un coup de répandre l'échantillon d'urine et soulevez la lame d'épandage pour que la goutte forme une ligne.
11. Faites bien sécher à l'air, puis colorez la lame à l'aide de votre coloration hématologique/cytologique de routine (par ex. Diff-Quik*).
12. Examinez au microscope.

