

## Kit de teinture Warthin-Starry

### Description et principe

Le kit de coloration Warthin-Starry est destiné à être utilisé pour la visualisation des bactéries Spirochetes, *Helicobacter pylori*, *Legionella pneumophila* et la fièvre des griffes du chat. Ce kit peut être utilisé sur des sections fixées au formol et noyées en paraffine.

Les bactéries lient les ions d'argent à partir d'une solution de nitrate d'argent. L'argent est réduit à une forme métallique visible par une solution réductrice contenant de l'hydroquinone.

### Résultats attendus

<i>Helicobacter pylori</i> :	Noir
<i>Legionella pneumophila</i> :	Noir
Spirochetes :	Noir
Bactérie de la fièvre des griffes du chat :	Noir
<i>Klebsiella</i> :	Marron/Noir
Noyaux:	Marron
Arrière-plan:	Jaune

### Contenu du kit

1. SpiroPrep	18 à 25 °C
2. Gélatine (4%), acidulée	2 à 8 °C
3. Solution de nitrate d'argent (0,5%), acidulée	2 à 8 °C
4. Solution d'hydroquinone (0,1%), acidulée	2 à 8 °C
5. Solution de nitrate d'argent (2%), acidulée	2 à 8 °C

### Stockage

### Commandes suggérées (non fournies)

Tout tissu infecté par un spirochète, tissu infecté par *H. Pylori*.

### Utilisations/limites

Pour un usage de diagnostic in vitro uniquement.  
Ne pas utiliser si les réactifs deviennent troubles ou précipités  
N'utilisez pas de date d'expiration dépassée.  
Soyez prudent lorsque vous manipulez des réactifs.  
Non stérile  
Destiné aux sections FFPE coupées à 5-10µm.  
Cette procédure n'a pas été optimisée pour les sections congelées.  
Les sections gelées peuvent nécessiter une modification du protocole.

### Stockage

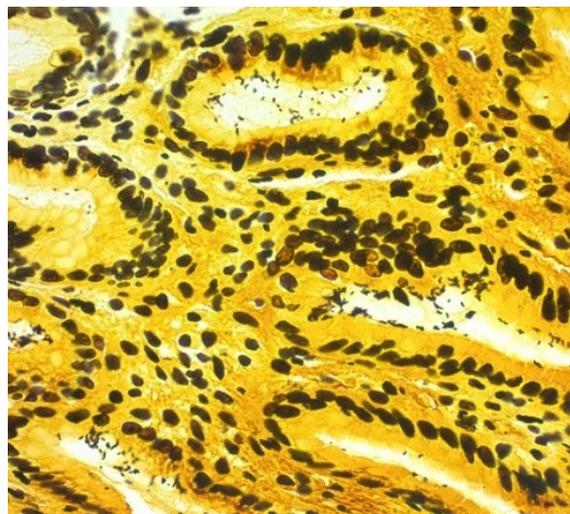
Conditions de stockage mixtes. Conserver conformément aux instructions de chaque étiquette.

### Sécurité et précautions

Veuillez consulter les fiches de données de sécurité (FDS) actuelles de ce produit et de la classification GHS de ses composants, les pictogrammes et les mentions complètes de danger/précautions.

### Notes importantes :

1. Toute la verrerie utilisée dans cette procédure doit être nettoyée chimiquement avec de l'acide dilué et rincée abondamment à l'eau distillée.
2. N'utilisez pas de pince métallique pour retirer les lames des réactifs. Utilisez uniquement des pinces en plastique.
3. Équilibrez tous les réactifs à température ambiante avant de les utiliser.
4. Les revêtements de certaines lames de contrôle sont plus susceptibles de lier l'argent que d'autres. Cela peut provoquer des taches de fond et tacher le verre d'une couleur grise caractéristique.



*Helicobacter pylori* infection in Human Stomach stained with Warthin-Starry Stain Kit

### Préparation des réactifs avant le début :

1. Gélatine chaude (4%), acidulée pour liquéfier avant de commencer.
2. Préparez la solution réductrice dans un pot de teinture en plastique inutilisé ou nettoyé chimiquement en combinant :
  - 12,5 ml de gélatine (4%), acidulée
  - 20-30 gouttes de solution de nitrate d'argent (2%), acidulé
  - 7,5 ml de solution d'hydroquinone (0,1%), acidulée

### Procédure:

1. Déparaffiniser les sections si nécessaire et hydrater à l'eau distillée.
2. Pour la coloration du spirochète uniquement, placez la lame dans SpiroPrep à température ambiante pendant 5 minutes (omettez cette étape pour les autres bactéries répertoriées). Remarque : L'utilisation de SpiroPrep n'affectera pas la coloration des bactéries *Helicobacter pylori*, *Legionella pneumophila* ou la fièvre des griffes du chat.
3. Versez 20 ml de solution de nitrate d'argent (0,5%), acidulée dans un bocal en plastique non utilisé et placez dans un bain-marie à 65-70°C pendant 5 minutes.
4. Placez la lame dans une solution de nitrate d'argent réchauffée (0,5%), acidulée et incubez pendant 3 à 5 minutes avec une agitation répétée.
5. Transférez la lame dans la solution réductrice préalablement préparée et agitez. Placez le pot de coloration dans un bain-marie à 65-70°C en agitant fréquemment jusqu'à ce que la section du tissu soit un « sac en papier » brun (5-20 min).
6. Rincez soigneusement la diapositive à l'eau chaude du robinet pendant 2 minutes.
7. Déshydratez-vous et glissez à travers 3 changements d'alcool absolu frais.

8. Effacer et monter en résine synthétique.

### **Références**

1. Kerr, D.A. Amélioration de la méthode Warthin-Starry pour les coupes de tissus ; Journal américain de pathologie clinique, 1938, vol. 8 : pages 63-67.
2. Ponder, D.J. Warthin-Starry pour Legionella. American Journal of Clinical Pathology, août 1983, volume 80(2) : page 276.
3. Ohtani, Y., Yoshirio, T., Akagi, T. Ultrastructure de bactéries positives à la coloration Warth-starry dans la lymphadénite réticulaire formant des abcès. Pathologie – Recherche et pratique, avril 1992, volume 188, numéro 3, pages 314-317.
4. Field, A.S., Marriott, D.J., Hing, M.C. La coloration Warthin-Starry dans le diagnostic de la microsporidiose de l'intestin grêle chez les patients infectés par le VIH. Folia Parasitology (Prague) , 1993, Volume 40(4) : pages 261-266.



ScyTek Laboratories, Inc.  
205 South 600 West  
Logan, UT 84321  
435-755-9848  
U.S.A.



Emergo Europe  
Prinsessegracht 20  
2514 AP The Hague, The Netherlands