

205 South 600 West Logan, Utah 84323, États-Unis – Tél. (800) 729-8350 – Tél. (435) 755-9848 – Télécopieur (435) 755-0015 – www.scytek.com Rév. 4, 19/07/2022

Kit de teinture du réticulum

(Modifié de Gomori)

Description et principe

Le kit de coloration du réticulum (Gomori modifié) est destiné à être utilisé dans la démonstration histologique des fibres réticulaires. La fonction principale des fibres réticulaires est de fournir un soutien. Ils sont normalement présents dans tout le corps, en particulier dans le foie, les ganglions lymphatiques, la rate et les reins. Les colorants à l'argent ammoniacal sont une méthode courante pour mettre en évidence les fibres réticulaires.

Les sucres hexoses des fibres réticulaires sont oxydés en aldéhydes par une solution de permanganate de potassium. Le sulfate d'ammonium ferrique se lie au réticulum et est remplacé par de l'argent à partir d'une solution d'argent ammoniacal. L'argent imprégné est réduit à une forme métallique visible avec du formol et teinté avec du chlorure d'or.

Résultats attendus

Réticulum: Noir
Noyaux: Rouge

Contenu du kit

Contenu du kit	Stockage
1. Solution de permanganate de potassium	18 à 25 °C
2. Solution d'acide sulfurique (1N)	18 à 25 °C
3. Solution de métabisulfite de potassium (3%)	18 à 25 °C
4. Solution de sulfate d'ammonium ferrique	18 à 25 °C
5. Solution de nitrate d'argent (10%)	2-8° C
6. Solution d'hydroxyde de potassium (10%)	18 à 25 °C
7. Solution de formol (20%)	18 à 25 °C
8. Solution de chlorure d'or (0,2 %)	2-8° C
9. Solution de thiosulfate de sodium (5%)	18 à 25 °C
10. Solution rouge rapide nucléaire	18 à 25 °C

Commandes suggérées (non fournies)

foie, rein, ganglion lymphatique, rate.

Utilisations/limites

Pour un usage de diagnostic in vitro uniquement.

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.

Obligatoire mais non inclus

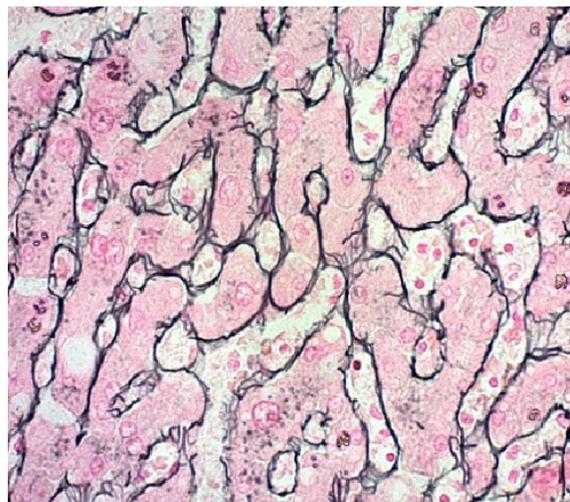
Solution concentrée d'hydroxyde d'ammonium (25-30%)

Notes importantes

1. Toute la verrerie utilisée dans cette procédure doit être nettoyée chimiquement 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.



Reticular fibers Human Liver stained using Reticulum Stain Kit (Modified Gomori's) viewed at 40x

Préparation du réactif avant le début :

1. Préparez une solution de permanganate de potassium acidifié en mélangeant 2,5 ml de solution d'acide sulfurique (SAQ015) avec 47,5 ml de solution de permanganate de potassium (PPD250). La solution mixte est stable pendant 2 jours.

2. Préparez une solution d'argent ammoniacal fonctionnelle à l'aide de verrerie nettoyée chimiquement dans une hotte chimique comme suit :

Mélangez 2,5 ml de solution d'hydroxyde de potassium (PHC015) avec 10 ml de solution de nitrate d'argent (10%) (SNX065). Ajouter de l'hydroxyde d'ammonium concentré (25-30 %) ; goutte à goutte, tout en remuant continuellement le ballon, jusqu'à ce que le précipité se dissolve à peine. Il restera quelques cristaux d'hydroxyde de potassium. Ajoutez délicatement la solution de nitrate d'argent (10%), goutte à goutte, jusqu'à ce qu'une goutte rende la solution trouble. Mesurez le volume résultant, diluez avec un volume égal d'eau distillée. **Filter dans un pot de teinture nettoyé chimiquement.**

Remarque : Soyez extrêmement prudent dans la préparation et l'utilisation de la solution d'argent ammoniacal. Conservez la solution d'argent ammoniacal dans un réfrigérateur pour éviter la formation de composés explosifs. Si la solution d'argent ammoniacal est exposée à la lumière du soleil, elle explosera. Éliminez les déchets en respectant toutes les lois locales, étatiques et fédérales.

Procédure:

1. Déparaffiniser les sections si nécessaire et hydrater à l'eau distillée.

2. Placez la lame dans une solution de permanganate de potassium acidifié pendant 1 minute.

3. Rincez en 3 changements d'eau distillée.

4. Différencier dans une solution de métabisulfite de potassium pendant 1 minute.
5. Rincez à l'eau courante du robinet pendant 3 minutes.
6. Rincer à l'eau distillée.
7. Appliquez une solution de sulfate d'ammonium ferrique pendant 30 secondes.
8. Rincez immédiatement les lames à l'eau courante du robinet pendant 2 minutes.
9. Rincez en 2 changements rapides d'eau distillée.
10. Appliquez une solution d'argent ammoniacal pendant 1 minute.
11. Rincez rapidement en 3 changements d'eau distillée.
12. Placez la lame dans du formol à 20 % pendant 3 minutes.
13. Rincer à l'eau courante du robinet pendant 3 minutes.
14. Rincer en 2 changements d'eau distillée.
15. Appliquez la solution de chlorure d'or pendant 2 à 5 minutes.
16. Rincer en 2 changements d'eau distillée.
17. Appliquez la solution de thiosulfate de sodium pendant 1 à 2 minutes.
18. Rincer à l'eau du robinet pendant 2 minutes.
19. Contre-colorez à l'aide de la solution Nuclear Fast Red pendant 5 minutes.
20. Rincer à l'eau du robinet.
21. Rincer à l'eau distillée.
22. Déshydrater à l'aide d'alcools classés.
23. Transparent et monté en résine synthétique.

Références

1. Hamed HB, Zahran AM, Gomaa A, Sayed NG, Makboul A. Évaluation à long terme de l'effet de l'imatinib sur la fibrose de la moelle osseuse chez les patients atteints de leucémie myéloïde chronique. *Revue internationale de recherches et de rapports en hématologie*. 16 mars 2019 : 1-2.
2. A. Eliades, N. Papadantonakis, A. Bhupatiraju, K. A. Burridge, H. A. Johnston-Cox, A. R. Migliaccio, J. D. Crispino, H. A. Lucero, P. C. Trackman et K. Ravid, « Contrôle de l'expansion des mégacaryocytes et de la fibrose de la moelle osseuse par la lysyl oxydase », *J. Biol. Chem.*, vol. 286, n° 31, p. 27630-27638, août 2011.
3. Carson, FL., *Histotechnologie : un texte autodidacte*, ASCP Press, Chicago, IL. Pages 150-155, 1990.
4. Sheenan, D.C., Hrapchak, B.B. *Théorie et pratique de l'histotechnologie*, 2e édition. CV Mosby, Saint-Louis, Missouri. Pages 181-182, 1980.
5. Churukian, C.J., Prolonger la durée de conservation des solutions contenant du nitrate d'argent. *Histologique*, volume 10, page 147, 1980.
6. Churukian, C.J., Modifié la méthode de Gomori pour colorer le réticulum et le collagène. *Histologique*, volume 2, page 23, 1972.
7. Wellington, EF., Les propriétés explosives des solutions ammoniacal-argent. *Journal de la technologie de laboratoire médical*, volume 22, pages 220-223, 1965.
8. Gomori, G., Une modification de la méthode d'imprégnation à l'argent pour colorer les fibres réticulaires. *Journal américain de pathologie clinique*, volume 21, pages 897-899, 1951.



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



EC REP
Emergo Europe
Prinsessegracht 20
2514 AP The Hague, The Netherlands