

Kit de teinture de diastase à l'acide périodique Schiff (PAS)

Description et principe

Le kit de coloration de diastase Periodic Acid Schiff (PAS) est destiné à être utilisé dans la démonstration histologique du glycogène dans des coupes de tissus. La α -amylase agit sur le glycogène pour le décomposer en sucres plus petits qui sont ensuite lavés de la section tissulaire, ce qui permet de visualiser le glycogène en comparant les lames digérées et non digérées. Les sites de glycogène ne seront pas colorés sur la lame traitée par digestion à α -amylase. La réaction PAS est également utile pour la mise en évidence des substances mucoactives.

La α -amylase décompose le glycogène en sucres plus petits en catalysant l'hydrolyse des liaisons glucosidiques 1,4. L'acide périodique oxyde les glucides tissulaires pour former des aldéhydes capables de se lier à la solution de Schiff. La visualisation de la maladie de Schiff est causée par la restauration de la structure quinoïde du colorant, ce qui entraîne une coloration magenta caractéristique. Le glycogène digéré par la α -amylase n'est pas oxydable par l'acide périodique et ne tache donc pas la maladie de Schiff.

Résultats attendus

Matériel positif PAS : Magenta
Noyaux: Bleu

Contenu du kit

1. Solution d'alpha-amylase (1%)	2 à 8 °C
2. Solution acide périodique	2 à 8 °C
3. La solution de Schiff	2 à 8 °C
4. Hématoxyline, Mayer's	18 à 25 °C
5. Réactif de bleuissement	18 à 25 °C

Stockage

Commandes suggérées (non fournies)

Foie.

Utilisations/Limites

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

Stockage

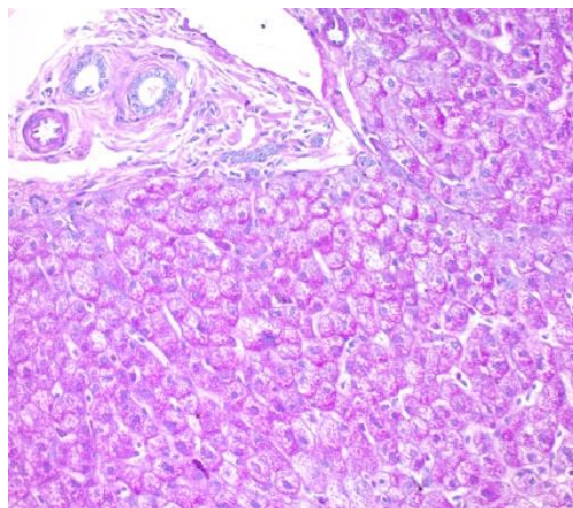
Conditions de stockage mixtes. Conserver selon les instructions individuelles sur l'étiquette.

Sécurité et précautions

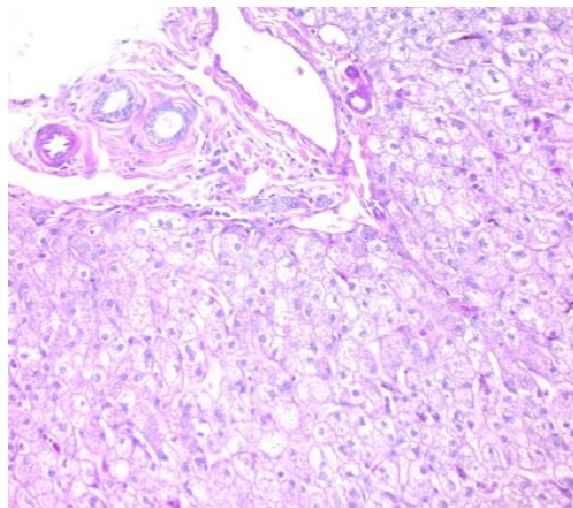
Veuillez consulter les fiches de données de sécurité (FDS) actuelles pour la classification SGH de ce produit et de ses composants, les pictogrammes et les mentions de danger et de précaution complètes.

Procédure:

1. Déparaffinez deux sections identiques si nécessaire et hydratez-les jusqu'à ce qu'elles soient distillées.



Glycogen demonstrated on healthy Human Liver with Periodic Acid Schiff (PAS) without digestion by alpha amylase



Healthy Human Liver treated with alpha-amylase and stained with Periodic Acid Schiff (PAS)

2. Si les sections sont fixées à Zenker, retirez les cristaux de chlorure mercurique à l'aide d'iode et nettoyez-les avec du thiosulfate de sodium. Rincer à l'eau courante du robinet.

3. Appliquez une solution d'alpha-amylase (1 %) sur une lame et incubez pendant 10 à 30 minutes à température ambiante.

4. Rincer en 2 changements d'eau distillée.

Remarque : Le reste de cette procédure est effectué à la fois sur les lames « digérées » et « non digérées ».

5. Appliquez une solution d'acide périodique (1%) sur la section de tissu et incubez pendant 5 minutes.

6. Rincez la lame dans 4 changements d'eau distillée.

7. Appliquez la solution de Schiff sur la section de tissu et incubez pendant 10 à 20 minutes.
8. Rincez la lame dans l'eau chaude du robinet pendant 2 minutes.
9. Rincer la lame dans de l'eau distillée.
10. Appliquer l'hématoxyline, la modification de Mayer (modification de Lillie) sur la section de tissu et incuber pendant 1 minute.
11. Rincer à l'eau courante du robinet pendant 1 minute suivi de 2 changements d'eau distillée.
12. Appliquez le réactif de bleuissement pendant 5 secondes et rincez à l'eau distillée
13. Déshydrater avec des alcools classés.
14. Transparent, et monter en résine synthétique.

Remarque : Un précipité cristallin peut être observé lors de la coloration avec de petits volumes de solution de Schiff sur des lames horizontales. Ce précipité peut être éliminé en rinçant vigoureusement à l'eau tiède du robinet pendant 5 minutes ou en réappliquant une solution acide périodique sur le tissu et en agitant la lame pendant 30 à 60 secondes. Ces modifications doivent être effectuées avant la contre-coloration.

Références

1. Culling CFA, Allison RT, Barr WT. : Technique de pathologie cellulaire, 4e édition. Butterworths, pages 216-220, 1985.
2. Sheenan, D.C., Hrapchak, B.B. Théorie et pratique de l'histotechnologie, 2e édition. CV Mosby, Columbus, Ohio, États-Unis. Pages 164 à 167, 1980.



ScyTek Laboratories, Inc.
205 South 600 West
Logan, UT 84321
U.S.A.



EC REP
Emergo Europe
Westervoortsedijk 60
6827 AT Arnhem, The Netherlands