

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. 3, 03/11/2023

## Kit de coloration diastase périodique de Schiff acide (PAS)

### Description et principe

Le kit de coloration diastase périodique de Schiff acide (PAS) est destiné à être utilisé dans la démonstration histologique du glycogène dans des coupes de tissus.  $\alpha$ -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 par comparaison des lames digérées et non digérées. Les sites de glycogène ne seront pas colorés sur les lames traitées par digestion  $\alpha$ -Amylase. La réaction PAS est également utile pour la mise en évidence des mucosubstances.

$\alpha$ -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 lier 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  $\alpha$ -amylase n'est pas oxydable par l'acide périodique et ne se colore donc pas avec la maladie de Schiff.

### Résultats attendus

Matériau positif PAS :	Magenta
Noyaux:	Bleu

### Contenu du kit

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

### Stockage

### Commandes suggérées (non fournies)

Foie.

### 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 5-10 $\mu$ m.  
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

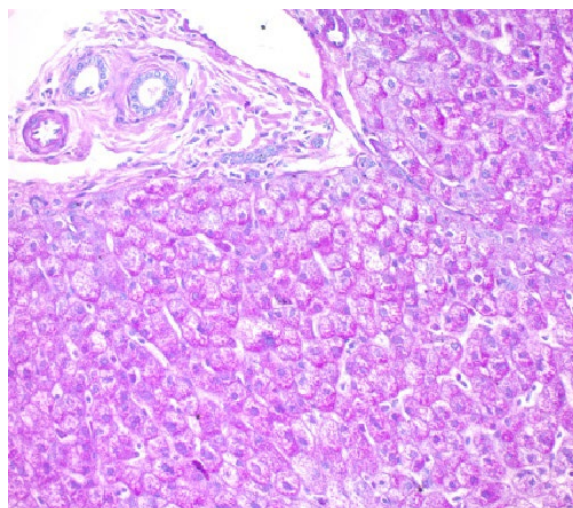
Veuillez consulter les fiches de données de sécurité (FDS) actuelles de ce produit et de la classification GHS de ses composants, les pictogrammes et les mentions complètes de danger/précautions.

### Procédure:

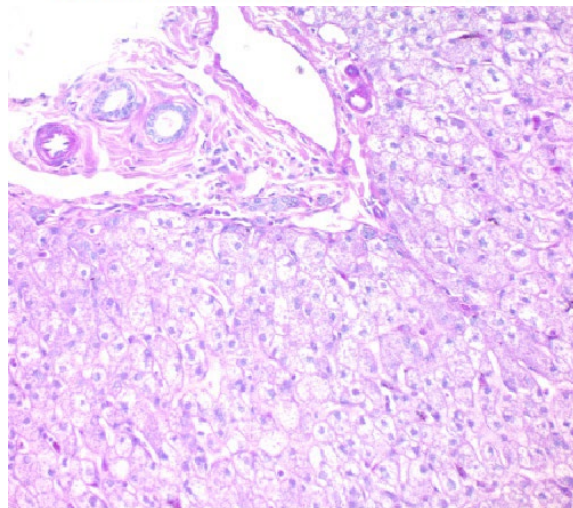
1. Déparaffiniser deux sections identiques si nécessaire et hydrater à l'eau distillée.

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

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



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)

4. Rincer en 2 changements d'eau distillée.

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

5. Appliquez une solution 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 une section de tissu et incubez pendant 10 à 20 minutes.
8. Rincez la diapositive à l'eau chaude du robinet pendant 2 minutes.
9. Rincez la lame à l'eau distillée.
10. Appliquez de l'hématoxyline, de Mayer (modification de Lillie) sur une section de tissu et incubez pendant 1 minute.
11. Rincer à l'eau courante du robinet pendant 1 minute suivie de 2 changements d'eau distillée.
12. Appliquez le réactif de bleuissement pendant 5 secondes et rincez à l'eau distillée
13. Déshydrater à l'aide d'alcools classés.
14. Transparent et monté 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 chaude 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, OH. Pages 164-167, 1980.



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



EMERGEO  
Emergo Europe  
Prinsessegracht 20  
2514 AP The Hague, The Netherlands