

IVD DISPOSITIF MEDICAL DE DIAGNOSTIC IN VITRO (CSP Art. L5221-1) **CE**

NOM Hemalum reactif selon MAYER

Code EDMA 13.07.01.08 Solutions de coloration (Histologie/Cytologie)

Conditionnement disponible

446372 Hemalum reactif selon MAYER Conditionnement 6x1l
446377 Hemalum reactif selon MAYER Flacon 1000 ml

Utilisation prévue

Coloration nucléique avec l'hématoxyline.

Principe

L'hématoxyline est une substance extraite du "bois de campêche" (Haematoxylon campechianum), ce n'est pas un colorant en soi, mais il s'oxyde facilement en hémateïne qui est colorant. L'hémateïne forme une "laque", après l'action d'un décapant, généralement un Alun, qui agit avant la coloration ou faire partie de la solution de coloration.

L'hématoxyline est un colorant généralement utilisé pour mettre en évidence les noyaux cellulaire qui sont alors colorés en bleu, avec une méthode spécifique il colore également la mucine en une teinte bleuâtre et il est également largement utilisé pour la coloration des fibres myélinisées.

Les colorants de Mayer sont d'une grande utilité pour la caractérisation des noyaux, en conditions normales, ils évite la sur-coloration.

Composants principaux

- HEMATOXYLINE
- ALUMINIUM POTASSIUM PHOSPHATE

Avertissement et précautions

Le produit est destiné à un personnel technique spécialisé.

Le produit est prêt à l'emploi.

Lisez attentivement les informations relatives aux indications de danger et aux conseils de prudence figurant sur l'étiquette. Toujours **consulter la fiche de données de sécurité** (accessible depuis le site internet à l'adresse

<https://www.carloerbareagents.com/fr/securete/fiches-de-donnees-de-securete>) où se trouvent les informations relatives aux risques présentés par le produit, les mesures de précaution à prendre pendant l'utilisation, les mesures de premiers secours et les mesures d'intervention en cas de rejet accidentel.

Ne pas utiliser en cas de contenant primaire endommagé.

Les réactifs sont produits avec des méthodes uniformes conformes aux références bibliographiques et vérifiés conformément aux spécifications du contrôle de la qualité.

Mode opératoire

- 1) Déparaffiner et passer la préparation dans l'eau;
- 2) Colorer avec l'haemalum pendant 5 minutes;
- 3) Laver à l'eau courante;
- 4) Traiter avec de l'ammoniac dilué ou une solution aqueuse saturée de carbonate de lithium;
- 5) Laver à l'eau courante;
- 6) Coloration avec une solution jaune à 1% d'Eosine;
- 7) Laver à l'eau courante;
- 8) Déshydrater avec de l'alcool éthylique à une concentration croissante allant de 70 ° à l'absolu;
- 9) Ajoutez du xylène et montez la lame avec baume si nécessaire.



Résultats

| | |
|------------------|-------------|
| NOYAU | BLEU VIOLET |
| CYTOPLASME | ROSE ROUGE |
| ÉRYTHROCYTES | ROSE |
| COLLAGÈNE | ROSE PALE |
| FIBRE MYELINISÉE | ROSE |

Remarque

En cas de doute sur les résultats d'analyse, répétez la procédure ci-dessus.

Stabilité

Le produit est stable dans les conditions normales de stockage.

Il n'y a pas de risque particulier de réaction avec d'autres substances dans des conditions normales d'utilisation.

Durée de conservation du produit

Le produit a une durée de conservation de 2 ans, dans un emballage non ouvert et correctement stocké.

Fermez la bouteille après utilisation.

Après la première ouverture, le produit peut être utilisé pendant 6 mois ou dans la limite de la durée de conservation totale.

Conditions de stockage

Les produits sont emballés dans des contenants appropriés, avec un bouchon scellé; ils doivent être tenus hermétiquement fermés, à l'abri de la lumière, dans un endroit frais et sec.

Plage de température recommandée pour le stockage: 5-30 ° C

Remarques

Ces colorants ne sont pas indiqués après une fixation par des liquides à base de bichromate ou d'acide osmique et après une post-chromatation.

La durée de la coloration varie, en fonction de la durée de vie du colorant, de 3 à 5 minutes et doit être contrôlée au microscope. En cas de sur-coloration, il peut être différencié avec une solution d'acide acétique à 1-2% ou avec une solution à 2% d'alumine de potassium; ces différenciateurs lents doivent être préférés aux alcools acides (1 ml d'acide chlorhydrique dans de l'alcool absolu) qui décolore en quelques secondes.

Après coloration avec haemalum, celle-ci est lavée à l'eau courante puis vous pouvez monter la lame pour l'observation au microscope ou procéder à une coloration de contraste selon notre exemple décrit dans le procédé.

Attention: En cas de précipitation de colorants, la solution peut être restaurée par chauffage au bain-marie pendant quelques minutes à 60 ° C; la formation d'un "miroir" sur les parois de la bouteille indique que le produit a vieilli et qu'il est donc conseillé de s'en débarrasser.

Remarques

Ces colorants ne sont pas indiqués

Élimination des déchets

Pour plus d'informations concernant la mise au rebut, veuillez vous reporter à la fiche de données de sécurité. Il est conseillé de suivre les mesures de sécurité appropriées lors de la manipulation, du traitement et de l'élimination de tous les échantillons cliniques, car des organismes pathogènes peuvent être présents

Références bibliographiques

Staining Procedures – Edited by G.Clark 4th Ed. – Williams &Wilkins Baltimore/London

V.Mazzi, Manuale di Tecnica Istologica ed Istochimica – Piccin Editore Padova.

Version Française

Rev. 00 – Mai 2019

