

COLORANTES HEMATOLÓGICOS

Tinción de muestras clínicas humanas, para su posterior visualización por microscopía

Solo para uso profesional

Producto de un solo uso

Producto sanitario para diagnóstico in Vitro

Finalidad prevista:

Los colorantes hematológicos son reactivos de coloración destinados a su uso para el diagnóstico celular en medicina humana, en concreto para el examen hematológico y clínico-citológico de muestras de sangre de origen humano.

La mayoría de los métodos de tinción hematológica destinados a teñir extensiones sanguíneas humanas para resaltar células hematopoyéticas, cromosomas, parásitos u otros patógenos, se basan en la utilización del colorante de Romanowsky, que utiliza una mezcla de eosina y azul de metileno. Entre estos métodos se encuentran los de Wright, May-Grünwald, Giemsa y la Técnica de coloración rápida.

Precauciones generales:

- No apto para cualquier otra aplicación que no sea su uso previsto.
- En el caso de rotura del envase, se recomienda no usarlo.
- No usar el producto si este ha cambiado su color original.
- No usar si se ha sobrepasado la fecha de caducidad.
- Gestionar como desecho peligroso.
- Para su almacenamiento, se recomienda mantener el producto cerrado a temperatura ambiente en un local bien ventilado y alejado de cualquier punto de calor o ignición.

EOSINA-AZUL DE METILENO SEGÚN WRIGHT

Reactivo:

Art. 808200 -- Frasco de 250 ml

Instrucciones de uso:

1. Tomar un portaobjetos limpio y desengrasado.
2. Con ayuda del borde esmerilado de un portaobjetos, extender finamente una gota de sangre depositada encima y cerca de un extremo de otro portaobjetos.
3. Secar la extensión al aire.
4. Cubrir con 1 ml de colorante durante 1 minuto para que actúe como fijador.
5. Añadir encima 1 ml de agua (pH 7,2).
6. Teñir durante 2-4 minutos.
7. Lavar con agua (pH 7,2).
8. Secar al aire en posición vertical.

Nota: Debido a que es una tinción rápida, se aconseja efectuar la extensión lo más fina posible.

EOSINA-AZUL DE METILENO SEGÚN MAY- GRÜNWALD

Reactivos:

Art: 808000 -- Frasco de 250 ml

Art. 808001 -- Frasco de 1000 ml

Instrucciones de uso:

1. Tomar un portaobjetos limpio y desengrasado.
2. Con ayuda del borde esmerilado de un portaobjetos, extender finamente una gota de sangre depositada encima y cerca de un extremo de otro portaobjetos.
3. Sobre la extensión secada al aire (no fijada), añadir 0,5 ml de solución de May- Grünwald y dejar actuar durante 2-3 minutos.
4. Añadir agua (pH 7,2) en igual cantidad.
5. Mezclar con cuidado las dos soluciones.
6. Dejar unos 5-10 minutos más.
7. Lavar y dejar secar en posición vertical.












AZUR-EOSINA-AZUL DE METILENO SEGÚN GIEMSA

Reactivos:

Art. 808100 -- Frasco de 250 ml

Art. 808101 -- Frasco de 1000 ml

Glosario de símbolos:

 REF Número de catálogo	 LOT Número de lote	 i Consúltense las instrucciones de uso en la página web www.deltalab.es o en el enlace http://bit.ly/eifus	 QTY Cantidad	 IVD Producto Sanitario para Diagnóstico in vitro	 CE Marcado CE
 No reutilizar	 No utilizar si el envase está dañado	 Manténgase fuera de la luz del sol	 Fabricante	 Fecha de caducidad	

En caso de incidente grave (*) relacionado con el producto, comunicar tanto a Deltalab, S.L. como a la autoridad competente del Estado en el que se establezca el usuario.

(*) Se entiende como "incidente grave" aquel que conlleve el fallecimiento o deterioro grave de la salud del paciente o usuario o bien una grave amenaza para la salud

Instrucciones de uso:

1. Tomar un portaobjetos limpio y desengrasado.
2. Con ayuda del borde esmerilado de un portaobjetos, extender finamente una gota de sangre depositada encima y cerca de un extremo de otro portaobjetos.
3. Fijar la extensión con metanol y secar al aire.
4. Inundar el portaobjetos con una solución constituida por 10 gotas de solución de Giemsa en 10 ml de agua (pH 7,2).
5. Teñir durante 25 minutos.
6. Lavar con agua y dejar secar en posición vertical.

COLORACIÓN RÁPIDA DE EXTENSIONES SANGUÍNEAS

Reactivo:

Art. 805013 -- Cuatro frascos de 250 ml (2 frascos de colorante A y 2 frascos de colorante B).

Instrucciones de uso:

1. Preparar una extensión sanguínea fina y homogénea en un portaobjetos.
 2. Fijarla con metanol durante 2-3 minutos.
 3. Introducir la extensión en un recipiente que contenga el colorante A de Deltalab (o cubrir totalmente la preparación).
 4. Esperar 5 segundos.
 5. Escurrir la preparación en el borde del recipiente.
 6. Lavar la extensión en un recipiente con agua limpia.
 7. Dejar escurrir.
 8. Introducir el portaobjetos en el colorante B de Deltalab (o cubrir totalmente la preparación).
 9. Esperar 10 segundos.
 10. Escurrir el exceso de colorante.
 11. Lavar en un segundo recipiente con agua.
 12. Escurrir el exceso de líquido y mantenerlo en posición inclinada hasta que se seque por completo.
 13. La extensión deberá tener una coloración malva, es decir, entre azul y roja.
- El método tiene la ventaja de que permite adecuar el color de los frotis a las preferencias de cada laboratorio, variando ligeramente el tiempo de contacto con los colorantes.

Nota: Los colorantes se pueden ir reutilizando, pero es necesario filtrarlos cada 2-4 días, dependiendo del número de extensiones que se tiñan diariamente.

Resultados: En una extensión correctamente teñida las células aparecen de la siguiente forma:

- Neutrófilos: El citoplasma se tiñe de color rosáceo y en su interior los pequeños gránulos toman color malva.
- Eosinófilos: El citoplasma se tiñe de color rosáceo y en su interior se observan gránulos rojizos de tamaño grande.
- Monocitos: El citoplasma se tiñe de color grisáceo.
- Linfocitos (grandes): El citoplasma se tiñe de color azul claro.
- Linfocitos (pequeños): El citoplasma se tiñe de color azul oscuro.
- Basófilos: Célula llena de gránulos de color azul malva oscuro.
- Eritrocitos: Células de color rojo pálido.
- Plaquetas: Corpúsculos de color malva rosáceo

Bibliografía:

1. John d. Bancroft, Marilyn Gamble. Theory and Practice of Histological Techniques, Churchill Livingstone Elsevier, Sixth Edition, 2008.
2. J. A. Kiernan et al. Histological & Histochemical Methods, Pergamon Press, Second Edition, 1990.
3. Paul Lopez Cardozo et al. Atlas of clinical cytology, EM edition medizing, 1968.
4. Horobin, R.W. and Kiernan, J.A. Conn's Biological Stains: A Handbook of Dyes, Stains and Fluorochromes for Use in Biology and Medicine. Bios, 10th Edition, 2002.