

---

**GIEMSA****USO PRETENDIDO:**

Sistema para coloración de células en frotis de sangre periférico, medula ósea o para estudio citológico de elementos celulares recogidos por punción, raspaje o concentrados celulares de derrames cavitarios.

---

**PRINCÍPIO:**

Los colorantes empleados habitualmente en técnica hematológica, hacen parte del grupo de los colorantes sintéticos, derivados de carbón, las anilinas, solubilizados en estado de sal. El colorante Giemsa es una mezcla de azur II y eosinato de azur. Es usado en conjunto con el colorante May-Grunwald, formando uno de los mejores métodos de coloración, proporcionando coloración a todos los elementos celulares.

---

**REACTIVOS Y PRESENTACIÓN:**

1. Eosina Azul de Metileno Giemsa ----- 8 gr
2. Glicerina ----- 500 ml
3. Metanol pH 6,8 qsp ----- 1000 ml

**PRESENTACIÓN:** frascos de 500 y 1000 mL.

---

**MATERIALES NECESÁRIOS NO OFRECIDOS:**

1. Soporte para coloración;
2. Cronómetro;
3. Láminas;
4. Agua destilada;
5. Metanol.

---

**ALMACENAMIENTO Y ESTABILIDAD DE LOS REACTIVOS:**

El colorante debe ser mantenido en el frasco original, bien sellado, en temperatura ambiente y al abrigo de la luz.

---

## **CUIDADOS Y PRECAUCIONES:**

1. Los cuidados habituales de seguridad deben ser aplicados en la manipulación del producto.
  2. Solamente para uso diagnóstico "in vitro".
  3. Evitar el contacto con la piel y mucosas. En caso de contaminación accidental lavar el área afectada con agua corriente.
  4. Por tratarse de una solución alcohólica se deben tomar los cuidados inherentes al uso del alcohol en laboratorio.
- 

## **MUESTRA:**

Sangre periférico, frotis de medula ósea y concentrados celulares de derrames cavitarios. Todas las muestras biológicas deben ser consideradas como potencialmente infectantes.

---

## **PROCEDIMIENTO TÉCNICO:**

1. En un tubo de ensayo mezclar 3 gotas del colorante Giemsa para cada 2 ml de agua destilada;
  2. Preparar los frotis y dejar secar a temperatura ambiente;
  3. Fijar los frotis cubriéndolos con 15 a 20 gotas de metanol por 2 minutos;
  4. Escurrir sin lavar y dejar secar;
  5. Cubrir la lámina con la solución de uso (Elemento 1);
  6. Dejar colorar por 10 minutos;
  7. Lavar la lámina en agua corriente y dejar secar en posición vertical.
- 

## **INTERPRETACIÓN DE LOS RESULTADOS:**

### **Características de una buena coloración:**

**Macroscopicamente:** El frotis satisfactorio debe presentar color rosa mate uniforme. Los frotis de color rojo intenso han tenido actuación del colorante por poco tiempo, los frotis de color gris o gris azulada han tenido actuación del colorante por mucho tiempo;

**Microscopicamente:** Se hace la evaluación de la coloración por el aspecto de las plaquetas. Coloración correcta: las plaquetas se presentan azuladas con pequeñas granulaciones azurófilas. Cuando la coloración fue insuficiente, las mismas se presentan coloradas de azul pálido. Si la coloración fue excesiva, se presentan de color morado oscuro.

---

## **CONTROL DE CALIDAD:**

Antes que sean liberadas para el consumo, las materias primas y los reactivos son evaluados por el Departamento de Control de Calidad de la RenyLab.

La limpieza y secado adecuado del material a ser usados son de fundamental importancia para la estabilidad de los reactivos y obtención de resultados correctos.

No usar detergentes hechos de fosfato.

El agua usada en la limpieza del material debe ser de buena calidad.

Las láminas usadas deben ser completamente limpias, exentas de gordura.

La gota de sangre no debe ser muy grande. Cuanto mayor la gota, más espeso el frotis.

---

## **CARACTERÍSTICAS DE RENDIMIENTO:**

**Repetitividad:** fueron realizadas pruebas en frotis de sangre periférico, en un total de 15 láminas examinadas. El procedimiento de confección y coloración ha seguido rigurosamente las instrucciones de uso. En todas las láminas examinadas hubo concordancia de las características tintóreas de eosinófilos, linfócitos, monócitos, basófilos hematíes y plaquetas.

**Reproductividad:** fueron realizadas pruebas en frotis sanguíneos por 6 meses seguidos, usando el mismo lote del colorante. Hubo concordancia de las características tintóreas de los elementos por todo el período.

---

## **BIBLIOGRAFIA:**

1. Stanley S. Raphael: *Lynch: Técnicas de laboratório*; 1986.
  2. Waessner: *Técnicas de citología hematológica*; 1990.
  3. Lima O. A .; Soares J.B; Greco J.B. Galizzi; Cançado J.R: *Métodos de laboratório aplicados à clínica*; 1992.
- 

## **DOCUMENTO DE GARANTÍA:**

La RenyLab Química e Farmacêutica garantiza el cambio de este conjunto diagnóstico, siempre que el conjunto esté dentro de la fecha de caducidad y sea comprobado por su Asesoría Técnica que no hubo fallos en la aplicación, manipulación y conservación de este producto.

La RenyLab y sus distribuidores no se responsabilizan por fallos en el rendimiento del conjunto bajo estas condiciones.

### **RenyLab Química e Farmacêutica Ltda**

Rodovia BR 040 km 697 Caiçaras

RUC / NIT / RUT: 00.562.583/0001-44

CEP 36.205-666 - Barbacena – MG - Brasil

Teléfono (+55 32) 3052-7746 / 3331-4489

Responsable técnico: Renê Vaz de Mello

CRF-MG: 2709

[www.renylab.ind.br](http://www.renylab.ind.br)

Registro en el Ministério de la Salud: 80002670065