

RESPUESTAS CORRECTAS

- Pregunta 1a: Respuesta: **310 MBq (se admite 290 MBq)**
- Pregunta 1b: Respuesta: **falso**
- Pregunta 1c: Respuesta: **verdadero**
- Pregunta 2: Respuesta: **extraer sangre lentamente con palomilla de 19G sobre jeringas con ACD-A y agitar suavemente de forma inmediata**
- Pregunta 3: Respuesta: **>2 x10⁸**
- Pregunta 4: Respuesta: **ACD-A o Heparina**
- Pregunta 5: Respuesta: **7.5 o 10 (sangre/anticoagulante)**
- Pregunta 6a: Respuesta: **no**
- Pregunta 6b: Respuesta: **falso**
- Pregunta 6c: Respuesta: **T ambiente (se admite hasta 37° C inclusive), 150 x g (se admite hasta 250 x g), 5 minutos**
- Pregunta 7: Respuesta: **Se centrifuga a 150 x g para depositar leucocitos, con mínima sedimentación de plaquetas. Por encima de 250 x g, la contaminación plaquetaria pone en riesgo el rendimiento mínimo de marcaje de leucocitos**
- Pregunta 8a: Respuesta: **0.5/ 1ml**
- Pregunta 8b: Respuesta: **0.5/ 1ml y 740 MBq**
- Pregunta 9: Respuesta: **Peligra viabilidad leucocitaria. Aumenta riesgo de aberraciones en linfocitos.**
- Pregunta 10a: Respuesta: **falso**
- Pregunta 10b: Respuesta: **15 minutos a 37° C**
- Pregunta 11a: Respuesta: **c**
- Pregunta 11b: Respuesta: **150 x g**
- Pregunta 11c: Respuesta: **30 minutos (se acepta hasta dos horas)**
- Pregunta 12: Respuesta: **Riesgo de pérdida viabilidad leucocitos. Elución del trazador. Disminución de actividad inyectada.**
- Pregunta 13: Respuesta: **La actividad ligada a células dividida por la suma de actividad ligada y no ligada a células.**

● Pregunta 14: Respuesta: **Colocar 3 ml de cloroformo R y 3 ml de cloruro sódico R al 0.9% en tubo de cristal de 10 ml. Añadir 100 µl de ^{99m}Tc HM-PAO. Tapar, agitar 1 min, reposar, separar la fase acuosa con pipeta de vidrio. Medir la actividad de ambas fases. La pureza radioquímica vendrá dada por el cociente entre la actividad en fase orgánica y la suma de actividad en ambas fases.**

● Pregunta 15: Respuesta:

Estudio de viabilidad con azul de Trypan

Centrifugar 50 µl de la suspensión de leucocitos marcados a 150 x g durante 5 min. Extraer el líquido sobrenadante y resuspender el botón leucocitario con 50 µl de *disolución fisiológica tamponada a pH 7,2*

Mezclar 10 µl de la suspensión tamponada de leucocitos marcados con 10 µl de Azul de Trypan.

Colocar 10 µl de la suspensión final en un porta y cubrirlo con un cubre. Antes de 5 minutos, contar los leucocitos viables y no viables entre un total mínimo de 100, en un microscopio óptico.

Se consideran leucocitos viables aquéllos que muestran ausencia de captación del colorante. Se consideran leucocitos no viables aquellos que quedan teñidos de azul claro.

$$\text{Porcentaje de Viabilidad} = \frac{\text{n}^\circ \text{ de leucocitos viables}}{100 \text{ leucocitos}} \times 100 \text{ (Normal} > 95\%)$$

Aplicar este porcentaje al n° de leucocitos totales para deducir el n° de leucocitos viables.

Se admite *test* de recuperación "*in vivo*".

● Pregunta 16: Respuesta:

Eliminar rigurosamente actividad no ligada a células (incidir en el proceso de lavado tras marcaje; diluir con plasma la mezcla de marcaje, leucocitos y ^{99m}Tc HM-PAO, tras incubación antes de centrifugar)

Inyectar inmediatamente la suspensión celular tras preparación

Adquirir las imágenes más precozmente; una hora tras inyección.

Paciente en ayunas.