

INTENCIÓN DE USO

Para uso exclusivo en investigación. No debe utilizarse en los procedimientos de diagnóstico.

MATERIALES PROVISTOS	96 Pruebas
1. Micropocillos revestidos con anticuerpo policlonal antimorfina	12x8x1
2. Conjugado de Morfina	12 ml
3. Inmunoanálisis Positivo Estándar	2 ml
4. Negativo Estándar	1 ml
5. Substrato TMB: 1 botella (listo para su uso)	12 ml
6. Solución de Paro: 1 botella (listo para su uso)	11 ml

MATERIALES REQUERIDOS PERO NO PROVISTOS

1. Agua destilada o desionizada.
2. Pipetas de precisión.
3. Puntas de pipetas desechables.
4. Lector Microelisas con lente a 450 nm.
5. Papel absorbente o toalla de papel.
6. Papel cuadriculado.

ALMACENAMIENTO Y ESTABILIDAD

1. Almacene el kit a 2 - 8°C.
2. Mantenga las tiras de los pocillos selladas en una bolsa seca con desecantes.
3. Todos los compuestos son estables hasta su fecha de expiración siempre y cuando las condiciones de almacenaje sean estrictamente llevadas a cabo como aquí se indica.
4. No exponga los reactivos al calor, luz solar o intensa luz eléctrica.

ADVERTENCIAS Y PRECAUCIONES

1. Para uso exclusivo en investigación. No debe utilizarse en los procedimientos de diagnóstico.
2. Para uso en laboratorio.
3. No es para uso interno o externo en seres humanos o animales. No debe haber ningún comer o beber en el área de trabajo. Siempre use guantes y una bata de laboratorio protectora.
4. No pipetear debe hacerse por vía oral. Manipular todas las muestras y reactivos como potencialmente infecciosos y biológicos peligrosos. No añadir azida de sodio a las muestras como conservante. No utilice los controles externos que contienen azida de sodio. Mantener los reactivos a temperatura ambiente.
5. Utilizar puntas de pipeta desechable para evitar la contaminación del reactivo sustrato cromogénico. Desechar el reactivo si se vuelve azul. No vierta el sustrato cromogénico de nuevo en el recipiente después de su uso.
6. No congelar los reactivos. No mezclar los reactivos de distintos lotes de kit.
7. Mantener los reactivos de la luz solar directa. Manejar detener reactivo con cuidado, ya que es corrosivo.
8. Las muestras viscosas siempre deben ser diluidos en tampón fosfato salino o agua destilada antes de la pipeteando. Asegúrese de que la bolsa que contiene las tiras de micro-placa y el desecante está bien sellado si se utilizan sólo unas pocas tiras.

RECOLECCIÓN DE LA MUESTRA

1. El Kit opiáceos directo ELISA se va a utilizar con muestras humanas, tales como orina, sangre completa, líquidos orales, suero y plasma. no ha probado todas las posibles aplicaciones de este ensayo. criterios de corte son importantes para decidir la dilución de la muestra.
2. Las muestras a las que azida de sodio se ha añadido afectan el ensayo.

ALMACENAMIENTO Y MANIPULACIÓN

1. Las muestras de orina deben ser almacenados a 2 – 40°C hasta su uso. Las muestras deben estar bien mezclada antes del ensayo. La congelación y descongelación repetida deben ser evitados. Las muestras de orina se deben enviar refrigeradas con hielo azul o equivalente.
2. La fecha de caducidad del kit se indica en la etiqueta.
3. El kit se puede esperar para llevarse a cabo de manera satisfactoria hasta la fecha de caducidad si se almacena en el refrigerador a 2 - 40°C.

PROCEDIMIENTO DEL ENSAYO

Todos los reactivos deben estar a temperatura ambiente (20-25°C) antes de su uso. El procedimiento que se describe a continuación puede ser seguido en secuencia utilizando pipetas manuales. Alternativamente, todos los reactivos pueden añadirse usando una pipeta automática.

1. Las muestras diluidas a la gama necesaria con tampón fosfato salino pH 7.0. (Las muestras de orina normalmente se diluyeron 1:20 para un nivel de corte de 300 ng/ml de morfina.) El factor de dilución se puede ajustar sobre la base de corte del laboratorio.
2. Añadir 10 µl de apropiadamente de los calibradores diluidos y estándares a cada pocillo por duplicado.
3. Añadir 10 µl de las muestras diluidas por duplicado (recomendado) a cada pocillo.
4. Añadir 100 µl del conjugado enzimático a cada pocillo. Toque en los lados del soporte de la placa para asegurar una mezcla adecuada.
5. Incubar durante 60 minutos a temperatura ambiente (20-25°C) preferiblemente en la oscuridad, después de la adición de la enzima conjugada a la última también.
6. Lavar los pocillos 6 veces con 350 µl agua destilada usando un lavador de placas adecuado o botella de lavado con cuidado de no contaminación cruzada pozos. Si las muestras de ensayo que contiene cantidades anormalmente altas de hemoglobina, utilizar 10 mM tampón fosfato salino pH 7.0 a 7.4. Esto reducirá el potencial de unión no específica de la hemoglobina para el color de fondo, disminuyendo así.
7. Invertir pozos y vigorosa bofetada seca sobre papel absorbente para asegurar que se elimina toda la humedad residual. Este paso es fundamental para asegurar que el conjugado de enzima residual, no sesgar los resultados. Si se utiliza un sistema automatizado, asegurarse de que la aspiración final en los aspirados de ciclo de lavado desde cualquiera de los lados del pozo.
8. Añadir 100 µl de reactivo de sustrato a cada lado así y toque de soporte de la placa para asegurar una mezcla adecuada.
9. Incubar durante 30 minutos a temperatura ambiente, preferiblemente en la oscuridad.
10. Añadir 100 µl de solución de parada a cada pocillo, para cambiar el color de azul a amarillo.
11. Medir la absorbancia a una longitud de onda doble de 450 nm y 650 nm.
12. Los pozos deben leer en el plazo de 1 hora de desarrollo de color amarillo

Los siguientes datos representan una dosis / resultado típico de la curva.

Morfina ng/ml	Absorbancia
0	2.669
5	1.238
10	0.794
25	0.133

REFERENCIAS

1. Urine Testing for Drugs of Abuse, National Institute on Drug Abuse Research Monograph, 73, 1986.
2. Drugs on the Job. Time Magazine, March 17, 1986
3. E.L.Way and T.K.Adler. Bull. Wld. Hlth. Org. 27:359 (1962)
4. R.C. Baselt. In: Advances in Analytical Technology, Vol.1. Randall C. Baselt edd. (Biomedical Publications, Foster City, CA. 112- 116).

Distribuido por:
Grupo Industrial MexLab S.A. de C.V.
01800-111-4343
www.grupomexlab.com