

PSA libre [I-125] IRMA KIT

RK-85CT. Estuche para 100 determinaciones

Ensayo inmunoradiométrico para la determinación cuantitativa *in vitro* del Antígeno Prostático Específico libre (PSA libre, fPSA) en suero humano, en el rango de 0-30 ng/mL.

Introducción

El antígeno prostático específico (PSA), miembro de las calicreínas humanas, es una serino-proteasa con actividad similar a la de la quimotripsina. La enzima activa es una glicoproteína de 237 aminoácidos y aproximadamente 30 kDa de masa molecular.

El PSA se produce fundamentalmente en el epitelio glandular de la próstata. Su función principal es la división proteolítica de las proteínas que forman el coloide gelatinoso del fluido seminal. En el suero, la mayor parte del PSA (70-90 %) se encuentra ligado a la alfa-1-antiquimotripsina (ACT). La concentración de PSA total (PSA libre + PSA-ACT) se incrementa tanto en la hiperplasia benigna prostática como en el cáncer de próstata.

Se ha demostrado que el porcentaje de PSA libre/PSA total en suero es significativamente mayor en pacientes con hiperplasia benigna que en el cáncer de próstata. La determinación de este porcentaje es un método de gran importancia en el diagnóstico diferencial del cáncer de próstata, fundamentalmente cuando existen concentraciones intermedias de PSA total en suero. Según la literatura el valor de corte óptimo para el porcentaje de PSA libre/PSA total es 25%.

Principio del ensayo

Este ensayo utiliza el principio del análisis inmunoradiométrico (IRMA) en fase sólida. Para ello emplea dos anticuerpos monoclonales que reconocen dos epítopes diferentes de la molécula. Uno de ellos está marcado con radioyodo (anticuerpo "señal") y el otro, biotinilado, funciona como anticuerpo "captura".

El inmunocomplejo formado por el antígeno con los dos anticuerpos ("sandwich") se inmoviliza en la superficie recubierta con estreptavidina de los tubos de ensayo durante un período de incubación de 2 horas bajo agitación constante. Después se decantan los tubos y se mide la radiactividad enlazada en un contador gamma. La radiactividad presente en los tubos es directamente proporcional a la concentración del antígeno presente en el sistema. Utilizando calibradores de concentración conocida de fPSA se prepara una curva de calibración a partir de la cual se determina por interpolación la concentración de fPSA presente en las muestras.

Contenido del juego

1. TRAZADOR, 1 frasco con 11 mL, listo para usar, contiene < 740 kBq de anti-fPSA marcado con ¹²⁵I y anti-fPSA conjugado a biotina en solución tampón con 0,1 % NaN₃ y colorante rojo.

2. CALIBRADORES (S0-S5), 6 frascos listos para usar con 1 mL de suero bovino con 0,1% NaN₃. Los calibradores contienen: 0; 0,3; 1; 3, 10 y 30 ng/mL y han sido calibrados contra el estándar de referencia WHO ECBS 96/668.

3. SUERO CONTROL, 2 frascos listos para usar, contienen 1 mL de suero humano con 0,1% NaN₃. La concentración de los controles está especificada en el certificado de calidad incluido.

4. TUBOS RECUBIERTOS: 2x50 tubos de 12x75 mm, empaquetados en cajas plásticas, listos para usar.

Materiales y equipos necesarios

Gradilla para tubos de ensayo, pipetas de precisión con puntas desechables (50, 100 y 2000 µL), agitador horizontal u orbital, lámina de polietileno, papel absorbente, contador gamma.

Materiales y equipos recomendados:

Pipetas de repetición (100 y 2000 µL). Jeringa automática (dispensador) para el lavado.

Recolección y almacenamiento de las muestras

Las muestras de suero deben colectarse de acuerdo a los procedimientos habituales que se practican en los laboratorios clínicos. Las muestras pueden conservarse entre 2 y 8 °C si el análisis habrá de efectuarse dentro de las 24 horas siguientes, de lo contrario deben conservarse congeladas a una temperatura igual o menor que -20 °C. Las muestras congeladas deben descongelarse y mezclarse completamente antes de su uso. Evitar la congelación y descongelación repetida de las muestras.

Conservación de los reactivos

Conservar los reactivos entre 2 y 8 °C después de abiertos. A esta temperatura cada componente es estable hasta la fecha de vencimiento del juego. La fecha de caducidad exacta se especifica en la etiqueta del estuche y en el certificado de calidad.

PRECAUCIÓN!

Permitir que todos los reactivos y muestras alcancen la temperatura ambiente. Homogenizar completamente todos los reactivos y muestras antes de su uso, evitando la formación de espuma.

Procedimiento para el ensayo

(Ver *Tabla 1.*)

1. Marcar los tubos recubiertos por duplicado para la actividad total (T), calibradores (S0-S5), controles (CI/CII) y muestras (M).
2. Añadir por duplicado 50 µL de calibradores, controles y muestras en los tubos apropiados, cuidando de no arañar el fondo del tubo.
3. Añadir 100 µL de trazador en cada tubo.
4. Fijar la gradilla con los tubos de ensayo firmemente en el agitador horizontal. Cubrir los tubos con una lámina de polietileno. Encender el agitador y ajustar la velocidad de manera tal que el líquido en los tubos esté rotando o agitándose

constantemente. Incubar 2 horas en el agitador a temperatura ambiente.

5. Añadir 2 mL de agua destilada a cada tubo. Aspirar o decantar el líquido de todos los tubos (excepto T) mediante la inversión de la gradilla. Colocar la gradilla sobre un papel absorbente por 2 minutos manteniendo la posición invertida.
6. Repetir una vez más el procedimiento de lavado según el punto 5.
7. Medir la radiactividad de cada tubo por 60 segundos en un contador gamma y calcular la concentración de fPSA en las muestras como se describe a continuación.

Tabla 1. Protocolo del ensayo (*volúmenes en microlitros*)

	T	S0-S5	C	M
Calibrador		50		
Control			50	
Muestra				50
Trazador	100	100	100	100
Agitar 2 horas a temperatura ambiente				
Agua destilada		2000	2000	2000
Decantar y secar en papel absorbente				
Agua destilada		2000	2000	2000
Decantar y secar en papel absorbente				
Medir la radiactividad (60 s/tubo)				
Procesar los datos				

Cálculo de los resultados

En la *Tabla 2* se muestran a manera de ejemplo los cálculos y una curva estándar típica de un ensayo.

Para los cálculos:

Hallar la media de los conteos por minuto (cpm) para cada par de tubos. Restar de cada media el promedio de cpm obtenido para el calibrador de concentración cero (S0 = enlace no específico, NSB). Los valores así corregidos se dividen por la actividad total (T) como se muestra a continuación:

$$B/T (\%) = \frac{S1-5/C/Mx/(\text{cpm}) - S0(\text{cpm})}{T(\text{cpm})} \times 100$$

Construir una curva estándar ploteando las medias de cpm o, alternativamente, los valores B/T% contra la concentración de fPSA de cada calibrador en un papel log-log.

Determinar la concentración de fPSA en las muestras basándose en las respectivas medias de cpm o en los valores B/T%, por interpolación de la curva estándar. No extrapolar valores fuera del rango de la curva. Para el procesamiento automatizado de los datos, recomendamos el uso del programa de ajuste tipo spline, desarrollado especialmente para el análisis inmunoradiométrico. Existen programas que interpolan los valores que se encuentran entre el calibrador de concentración cero y el primer calibrador. Entre las concentraciones así calculadas, solo aquellas mayores que el límite de detección del ensayo pueden considerarse como reales (ver sensibilidad).

Tabla 2. Resultados característicos del ensayo

Tubos	fPSA (ng/mL)	Media (cpm)	B/T%
T		263791	
S0	0	174	0,07
S1	0,3	1309	0,5
S2	1	3882	1,5
S3	3	10238	3,9
S4	10	31598	12
S5	30	94990	36
CI	2,8	9621	3,65
CII	7,89	25088	9,51

Características del ensayo

Sensibilidad

Los parámetros Límite del Blanco (LoB), Límite de Detección (LoD) y Límite de Cuantificación (LoQ) fueron determinados de acuerdo a la guía EP17 del CLSI (Clinical and Laboratory Standards Institute).

En base a 120 determinaciones en 4 muestras blanco y 6 muestras bajas (60 réplicas de muestras blanco y 60 réplicas de muestras con baja concentración) y con un 95% de probabilidad, los límites de medición son:

LoB: 0,03 ng/mL

LoD: 0,05 ng/mL

LoQ: 0,08 ng/mL.

El límite de cuantificación (LoQ) se determinó gráficamente a partir del perfil de precisión, como la concentración correspondiente al CV = 20%. Para esto se utilizaron 7 muestras de baja concentración, medidas durante 20 días, a 2 mediciones por día y 2 réplicas por medición.

Especificidad

Los anticuerpos monoclonales utilizados en este producto son específicos al fPSA. No se encontró reacción cruzada contra los siguientes analitos: CEA, AFP, CA 19-9, CA 125, PAP, Albúmina, Glicoproteínas, Bilirubina, IgG humana.

Precisión

La precisión intra-ensayo fue determinada a partir de 15 réplicas de 5 muestras, medidas en una serie. Para determinar la precisión inter-ensayo se midieron por duplicado 5 muestras, en 20 series independientes. Los valores obtenidos se muestran a continuación.

Intra-ensayo		Inter-ensayo	
Media (ng/mL)	CV %	Media (ng/mL)	CV %
0,38	5,53	0,36	7,42
0,83	3,22	0,79	6,74
1,68	2,61	1,66	3,57
1,82	1,75	1,79	4,26
5,26	2,66	5,33	4,26

Prueba de dilución (linealidad)

Se diluyeron serialmente seis muestras con calibrador de concentración cero y se sometieron a ensayo. Se obtuvo la siguiente relación lineal entre los valores medidos (Y) y los valores esperados (X):

$$Y = 1.0174X - 0.2511 \quad R = 0.9907 \quad n = 24$$

El método es lineal de 0,08 ng/mL (LoQ) a 30,03 ng/mL.

Prueba de recuperación

La recuperación se determinó como la diferencia porcentual entre el incremento observado y el incremento esperado, luego de añadir concentraciones conocidas de PSA libre a cinco muestras de suero diferentes. La recuperación obtenida fue de $97,3 \pm 9,6\%$ (media \pm SD).

Valores de referencia

Se recomienda que cada laboratorio establezca sus propios intervalos de referencia. Los valores que se proporcionan a continuación deben considerarse solo como informativos. Se evaluaron 211 muestras de suero provenientes de varones sanos donantes de sangre. El 95% de las muestras se encuentra por debajo de 0,3 ng/mL.

Limitaciones del procedimiento

- Los reactivos provistos en este juego están optimizados para la medición de PSA libre en suero.
- Los resultados de este análisis deben ser utilizados conjuntamente a la información clínica pertinente.
- Las muestras hemolizadas, turbias o lipémicas pueden dar resultados falsos, evite su uso.
- No se observa efecto Hook con el uso del presente producto en concentraciones de fPSA hasta 6000 ng/mL. Para cualquier muestra con una concentración en el intervalo entre 30-6000 ng/mL se obtendrán valores superiores a 30 ng/mL. Estas muestras deben ser diluidas con el calibrador de concentración cero y reanalizadas.

Notas acerca del procedimiento

1) **Fuente de error!** Los tubos recubiertos no están marcados individualmente. Se debe evitar la mezcla con tubos de ensayo comunes. Para minimizar este riesgo, no se deben sacar de la caja más tubos de los necesarios, de igual manera los tubos no utilizados en una serie deben ser guardados de nuevo en su caja. Se recomienda rotular los tubos con marcador permanente.

2) **Fuente de error!** Para asegurar la agitación eficiente de los tubos se debe utilizar una gradilla que los ajuste firmemente. Una agitación inadecuada puede provocar un rendimiento deficiente del ensayo y falsos resultados.

3) **Dosificación de agua destilada.** Para la adición de agua destilada se recomienda una jeringa automática o dispensador, equipado con un recipiente de 1 litro y un tubo flexible para la dosificación. En su ausencia puede utilizarse una pipeta automática apropiada.

Atención! No mezclar los componentes de lotes diferentes o con productos de otro fabricante!

Precauciones

Material radiactivo

Este producto contiene material radiactivo. Es responsabilidad de cada laboratorio cumplir con las regulaciones locales referentes a la manipulación, conservación y desecho de materiales radiactivos.
















Material potencialmente infeccioso

El suero humano utilizado en este producto ha sido analizado con métodos aprobados y no ha presentado positividad para anticuerpos frente a los virus de Inmunodeficiencia Humana (Anti-HIV-1/2) y Hepatitis-C (HCV), anticuerpos anti-Treponema y el antígeno de superficie de la Hepatitis-B (HBsAg). Ninguno de los métodos analíticos disponibles actualmente puede garantizar por completo la eliminación de posibles riesgos biológicos. Se deben manipular todos los reactivos y muestras de sangre como *material potencialmente infeccioso*.

Todos los productos y derivados de origen animal provienen de animales saludables. No obstante, los componentes que contienen suero animal deben considerarse como *material potencialmente infeccioso*.

Peligro químico

Algunos componentes de este juego contienen azida sódica como preservante. Al verter los desechos no radiactivos al sistema de desagüe se debe diluir con grandes cantidades de agua, para evitar la acumulación de azidas metálicas explosivas en las tuberías de plomo y cobre. Este producto contiene en total 19 mg de azida sódica.

	Fecha de vencimiento		Número de lote
	Almacenar entre 2 y 8 °C		Suero Control
	Precaución		Calibrador
	Peligro biológico		Tubos recubiertos
	Consulte las instrucciones		Trazador
	Dispositivo para diagnóstico <i>in vitro</i>		Número de determinaciones
	Fabricante		Material radiactivo
	Número de referencia		

CE 1011

Sitio WEB: <http://www.izotop.hu>

E-mail técnico: immuno@izotop.hu

E-mail comercial: commerce@izotop.hu

IZOTOP

INSTITUTE OF ISOTOPES Ltd.

1535 Budapest. Pf.: 851.

Tel.: +36 1 392-2577, Fax: +36 1 395-9247

Edición: Septiembre/2021