



# TG Color

GPO/PAP AA

Método enzimático para la determinación de triglicéridos en suero o plasma

#### SIGNIFICACION CLINICA

Los triglicéridos son lípidos absorbidos en la dieta y también producidos en forma endógena a partir de los carbohidratos. Su medición es importante en el diagnóstico y manejo de las hiperlipidemias. Estas enfermedades pueden tener origen genético o ser secundarias a otras tales como nefrosis, diabetes mellitus y disfunciones endócrinas. El aumento de triglicéridos se ha identificado como un factor de riesgo en enfermedades ateroscleróticas.

#### **FUNDAMENTOS DEL METODO**

El esquema de reacción es el siguiente:

December in December

triglicéridos — plicerol + ácidos grasos
glicerol + ATP
glicerol-1-fosfato + $O_2$ $\xrightarrow{\text{GPO}}$ > $H_2O_2$ + dihidroxiacetonafosfato
2 H <sub>2</sub> O <sub>2</sub> + 4-AF + clorofenol ————————————————————————————————————

#### **REACTIVOS PROVISTOS**

- A. Reactivo A: solución conteniendo buffer Good (pH 6,8), clorofenol, lipoprotein lipasa (LPL), glicerol kinasa (GK), glicerol fosfato oxidasa (GPO), peroxidasa (POD), adenosina trifosfato (ATP) y 4-aminofenazona (4-AF).
- S. Standard\*: solución de glicerol 2,26 mmol/l (equivale a 2 g/l de trioleína).

#### **Concentraciones finales**

Buffer Good	50 mmol/l; pH 6,8
clorofenol	2 mmol/l
lipoprotein lipasa	≥ 800 U/I
ĠK	≥ 500 U/I
GPO	≥ 1500 U/I
POD	≥ 900 U/I
ATP	2 mmol/l
4-AF	0,4 mmol/l

#### **REACTIVOS NO PROVISTOS**

Calibrador A plus de Wiener lab. para la técnica automática.

#### **INSTRUCCIONES PARA SU USO**

Reactivos Provistos: listos para usar.

#### **PRECAUCIONES**

Los reactivos son para uso diagnóstico "in vitro". Utilizar los reactivos guardando las precauciones habituales de trabajo en el laboratorio de análisis clínicos. Todos los reactivos y las muestras deben descartarse de acuerdo a la normativa local vigente.

### ESTABILIDAD E INSTRUCCIONES DE ALMACENAMIENTO

Reactivos Provistos: son estables en refrigerador (2-10°C) y al abrigo de la luz hasta la fecha de vencimiento indicada en la caja. No mantener a temperaturas elevadas durante lapsos prolongados.

### INDICIOS DE INESTABILIDAD O DETERIORO DE LOS REACTIVOS

El Reactivo A puede presentar una coloración rosada que no afecta su funcionamiento.

Lecturas del Blanco superiores a 0,250 D.O. o lecturas del Standard anormalmente bajas, son indicios de deterioro del Reactivo A. En tal caso, desechar.

#### **MUESTRA**

Suero o plasma

- a) Recolección: previo ayuno de 12 a 14 horas, obtener suero o plasma. Separar de los glóbulos rojos dentro de las 2 horas de extracción.
- **b)** Aditivos: en caso de emplear plasma, se recomienda el uso de Anticoagulante W o heparina para su obtención.
- c) Sustancias interferentes conocidas: no se observan interferencias por bilirrubina hasta 15 mg/dl; hemólisis marcadas no interfieren en la determinación.

Referirse a la bibliografía de Young para los efectos de las drogas en el presente método.

d) Estabilidad e instrucciones de almacenamiento: los triglicéridos en suero son estables 3 días en refrigerador (2-10°C). No congelar.

#### MATERIAL REQUERIDO (no provisto)

- Espectrofotómetro
- Micropipetas y pipetas para medir los volúmenes indicados
- Cubetas espectrofotométricas
- Baño de agua a 37°C
- Reloj o timer

#### CONDICIONES DE REACCION

- Longitud de onda: 505 nm
- Temperatura de reacción: 37°C
- Tiempo de reacción: 5 minutos
- Volumen de muestra: 10 ul
- Volumen de Reactivo A: 1 ml
- Volumen final de reacción: 1.01 ml

#### **PROCEDIMIENTO**

Homogeneizar la muestra antes de usar, especialmente frente a sueros lechosos.

En tres cubetas espectrofotométricas marcadas B (Blanco), S (Standard) y D (Desconocido) colocar:

	В	S	D
Muestra	-	-	10 ul
Standard	-	10 ul	-
Reactivo A	1 ml	1 ml	1 ml

Mezclar, incubar 5 minutos a 37°C o 20 minutos a temperatura ambiente (18-25°C). Enfriar y leer en espectrofotómetro a 505 nm llevando el aparato a cero con agua destilada.

#### Microtécnica

Seguir el procedimiento indicado anteriormente pero utilizando 5 ul de Muestra y 500 ul de Reactivo A.

#### ESTABILIDAD DE LA MEZCLA DE REACCION FINAL

El color de reacción final es estable 60 minutos, por lo que la absorbancia debe ser leída dentro de este lapso.

#### **CALCULO DE LOS RESULTADOS**

Corregir las lecturas con el Blanco de reactivos y usar las lecturas corregidas para los cálculos.

TG (g/l) = D x factor factor = 
$$\frac{2 \text{ g/l}}{\text{S}}$$

#### **CONVERSION DE UNIDADES**

Triglicéridos (g/l) = 0,01 x Triglicéridos (mg/dl)
Triglicéridos (mg/dl) x 0,0113 = Triglicéridos (mmol/l)

#### METODO DE CONTROL DE CALIDAD

Procesar 2 niveles de un material de control de calidad (**Standatrol S-E 2 niveles**) con concentraciones conocidas de triglicéridos, con cada determinación.

#### **VALORES DE REFERENCIA**

El panel de expertos del National Cholesterol Education Program (NCEP) provee los siguientes valores de Triglicéridos:

Deseable: < 1,50 g/l

Moderadamente elevado a elevado: 1.50 - 1.99 g/l

Elevado: 2,00 - 4,99 g/lMuy elevado:  $\geq 5,00 \text{ g/l}$ 

No obstante, se recomienda que cada laboratorio establezca sus propios intervalos o valores de referencia.

#### LIMITACIONES DEL PROCEDIMIENTO

Ver Sustancias interferentes conocidas en MUESTRA. Los reductores disminuyen la respuesta de color, mientras que los oxidantes colorean el Reactivo A aumentando los Blancos. Las contaminaciones con glicerol producen resultados falsamente aumentados.

#### **PERFORMANCE**

a) Reproducibilidad: procesando simultáneamente 20 replicados de las mismas muestras, se obtuvieron los siguientes datos:

Nivel	D.S.	C.V.
0,76 g/l	$\pm0,039g/l$	0,50 %
3,73 g/l	$\pm 0,060 \text{ g/l}$	0,16 %

- b) Recuperación: agregando cantidades conocidas de trioleína a distintos sueros, se obtuvo una recuperación entre 96 y 101% para todo el rango de linealidad del método.
- c) Linealidad: la reacción es lineal hasta 10 g/l de triglicéridos. Para valores superiores, repetir la determinación con muestra diluida 1:2 con solución fisiológica. Multiplicar el resultado obtenido por la dilución efectuada.
- d) Límite de detección: depende del fotómetro empleado. En espectrofotómetros, el cambio mínimo de concentración detectable en las condiciones de reacción descriptas, para una variación de absorbancia de 0,001 D.O. será aproximadamente de 0,009 g/l.

#### PARAMETROS PARA ANALIZADORES AUTOMATICOS

Para las instrucciones de programación debe consultarse el Manual del Usuario del Analizador en uso.

Para la calibración debe emplearse **Calibrador A plus** de Wiener lab., de acuerdo a los requerimientos del analizador.

#### **PRESENTACION**

- 1 x 100 ml (Cód. 1780111).
- 4 x 100 ml (Cód. 1780112).
- 4 x 60 ml (Cód. 1009318).
- 4 x 60 ml (Cód. 1009632).
- 8 x 50 ml (Cód. 1009274).

#### **BIBLIOGRAFIA**

- Fossati, P Clin. Chem. 28/10:2077 (1982).
- McGowan, M.W.: et al Clin, Chem. 29/3: 538 (1983).
- Tietz, N.W. Fundamentals of Clin. Chem. W.B., Saunders Co. Philadelphia, Pa. (1970), pág. 329.
- Expert Panel of National Cholesterol Education Program JAMA 285/19:2486 (2001).
- Young, D.S. "Effects of Drugs on Clinical Laboratory Tests", AACC Press, 4th ed., 2001.

## **Símbolos**

Los siguientes símbolos se utilizan en todos los kits de reactivos para diagnóstico de Wiener lab.



Este producto cumple con los requerimientos previstos por la Directiva Europea 98/79 CE de productos sanitarios para el diagnóstico "in vitro"



Representante autorizado en la Comunidad Europea



Uso diagnóstico "in vitro"



Contenido suficiente para <n> ensayos



Fecha de caducidad



Límite de temperatura (conservar a)



No congelar



Riesgo biológico



Volumen después de la reconstitución



Contenido



Número de lote



Elaborado por:



Nocivo



Corrosivo / Caústico



Irritante



Consultar instrucciones de uso



Calibrador



Control

CONTROL +

Control Positivo

CONTROL -

Control Negativo



Número de catálogo

Wiener Laboratorios S.A.I.C. Riobamba 2944 2000 - Rosario - Argentina http://www.wiener-lab.com.ar Dir. Téc.: Viviana E. Cétola Bioquímica Producto Autorizado A.N.M.A.T. Cert. Nº. 3803/00

