

Yumizen C560 HDL

■ Yumizen C560

REF 1300148017

REAGENT 1 2 x 38,5 mL

REAGENT 2 2 x 14,5 mL

IVD  2797

HORIBA ABX SAS
Parc Euromédecine
Rue du Caducée
BP 7290
34184 Montpellier Cedex 4
FRANCE

Reactivo de diagnóstico para la determinación cuantitativa *in vitro* de colesterol de lipoproteínas de alta densidad (HDL-C) en suero o plasma humano mediante colorimetría.

Uso previsto

Yumizen C560 HDL es un reactivo de diagnóstico para la determinación cuantitativa *in vitro* de colesterol de lipoproteínas de alta densidad (HDL-C) en suero y plasma de origen humano que se basa en test enzimático con metodología de detergente selectivo acelerador.

Uso de laboratorios clínicos.

Las mediciones de lipoproteínas se utilizan en el diagnóstico y tratamiento de trastornos de los lípidos, aterosclerosis y varias enfermedades hepáticas y renales. La evaluación de las variaciones fisiológicas y patológicas de la concentración de colesterol de lipoproteínas de alta densidad (HDL-C) en el suero y el plasma humanos es útil para la detección o el seguimiento de estas enfermedades.

Interés clínico

Las lipoproteínas del plasma son partículas esféricas que contienen cantidades variables de colesterol, triglicéridos, fosfolípidos y proteínas. Los fosfolípidos, el colesterol libre y las proteínas forman la superficie exterior de las partículas de las lipoproteínas, mientras que la parte interior contiene mayoritariamente triglicéridos y colesterol esterificado. Estas partículas solubilizan y transportan el colesterol y los triglicéridos en el flujo sanguíneo.

Las proporciones relativas de proteínas y lípidos determinan la densidad de estas lipoproteínas y proporcionan una base para poder empezar a clasificarlas (1). Las clases son: quilomicrones, lipoproteínas de muy baja densidad (VLDL), lipoproteínas de baja densidad (LDL) y lipoproteínas de alta densidad (HDL). Numerosos estudios clínicos han demostrado que las diferentes clases de lipoproteínas tienen efectos muy distintos y variados en los riesgos de enfermedades coronarias cardíacas (2).

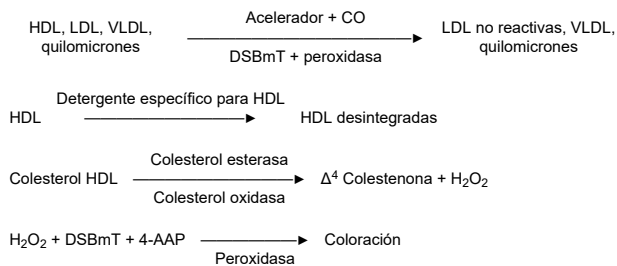
La principal función de las HDL en el metabolismo lipídico es la captación y el transporte del colesterol desde los tejidos periféricos al hígado mediante un proceso denominado transporte inverso del colesterol (un mecanismo cardioprotector propuesto) (3). Los niveles bajos de HDL-C están estrechamente asociados con un aumento del riesgo de enfermedades coronarias cardíacas y arteriales (4, 5, 6, 7, 8, 9). Por este motivo, la determinación cuantitativa del HDL-C en el suero es una herramienta muy útil a la hora de identificar a los pacientes de alto riesgo. El Adult Treatment Panel del Programa Nacional de Educación del Colesterol (NCEP, National Cholesterol Education Program) de Estados Unidos recomienda que todos los adultos a partir de 20 años realicen una vez cada cinco años un análisis del perfil lipoproteico en ayunas (colesterol total, colesterol LDL, colesterol HDL y triglicéridos) para evaluar el riesgo de enfermedades coronarias cardíacas (10).

El método de referencia para la cuantificación del HDL-C combina la ultracentrifugación y la precipitación química para separar las HDL de otras lipoproteínas, y seguidamente se mide el colesterol mediante el análisis de Abell-Kendall (11). Este método requiere demasiado tiempo y dedicación para usarlo en los análisis rutinarios (12). Los primeros métodos rutinarios que se usaron de forma extensa en los laboratorios consistían en procesos de precipitación selectiva y eliminación de las LDL y las VLDL, seguidos de la medición enzimática del HDL-C en la fracción sobrenadante (11). Dado que estos métodos requieren procesos de tratamiento previo y de separación adicionales, el procedimiento de ensayo no puede automatizarse por completo. Como resultado, la determinación rutinaria del HDL-C ha presentado siempre inconvenientes en cuanto al tiempo que requiere su manipulación y a su escasa reproducibilidad.

Yumizen C560 HDL

Método

El ensayo **Yumizen C560 HDL** (licencia con arreglo a PCT/JP97/04442, PCT/JP00/03860) es un método homogéneo para medir directamente los niveles de HDL-C en el suero o el plasma, sin necesidad de efectuar ni una centrifugación ni un tratamiento previo por separado. El método consiste en un formato de dos reactivos y depende de las propiedades de un detergente único, como se muestra en el gráfico. Este método se basa en la aceleración de la reacción de la colesterol oxidasa (CO) con colesterol no HDL no esterificado y la disolución selectiva de las HDL mediante un detergente específico. En el primer reactivo, el colesterol no HDL no esterificado está sujeto a una reacción enzimática; el peróxido que se genera se consume en una reacción peroxidásica con DSBmT (N,N-bis-(4-sulfobutil)-m-toluidina disódica) de la que resulta un producto incoloro. El segundo reactivo se compone de un detergente capaz de solubilizar las HDL específicamente, la colesterol esterasa (CE) y el cromógeno que genera la coloración para la determinación cuantitativa del HDL-C. Este proceso puede denominarse metodología de detergente selectivo acelerador.



(4-AAP = 4-aminoantipirina, CO = colesterol oxidasa, DSBmT = N,N-bis-(4-sulfobutil)-m-toluidina disódica)

Reactivos

Yumizen C560 HDL se presenta listo para su uso.

Reactivo 1 (R1):

Disolución amortiguadora de Good	
Colesterol oxidasa	< 1000 U/L
Peroxidasa	< 1300 ppg U/L
N,N-bis(4-sulfobutil)- m-toluidina disodio (DSBmT)	< 1 mmol/L
Acelerador	< 1 mmol/L
Tensioactivo	< 0,06%
Ácido ascórbico oxidasa	< 3000 U/L

Reactivo 2 (R2):

Disolución amortiguadora de Good	
Colesterol esterasa	< 1500 U/L
4-aminoantipirina (4-AAP)	< 1 mmol/L
Detergente	< 2%
Tensioactivo	

Yumizen C560 HDL debe utilizarse siguiendo este aviso. El fabricante no puede garantizar su funcionamiento si se utiliza de otro modo.

Manipulación

1. Retire los tapones del casete.
2. En caso de que haya espuma, retírela con una pipeta de plástico.
3. Coloque el reactivo R1 en el anillo interior del compartimento de reactivos refrigerado, y el reactivo R2 en el anillo exterior del compartimento de reactivos refrigerado.

Calibrador

Para la calibración utilice:

ABX Pentra HDL Cal (A11A01647) (no incluido)
2 x 1 mL (líoofilizado)

El valor del calibrador **ABX Pentra HDL Cal** se asigna usando procedimientos que cumplen el Sistema de Referencia Nacional para el Colesterol (NRS/CHOL, National Reference System for Cholesterol). Los materiales de calibración tienen concentraciones en torno al nivel de decisión médica.

Control

Para el control de calidad interno utilice:

- **ABX Pentra N MultiControl** (1300054414) (no incluido)
10 x 5 mL (líoofilizado)
- **ABX Pentra P MultiControl** (1300054415) (no incluido)
10 x 5 mL (líoofilizado)

Cada control debe realizarse diariamente y/o tras una calibración.

La frecuencia de los controles y los intervalos de confianza deben adaptarse a las exigencias del laboratorio y a las normativas específicas de cada país. Debería seguir las normativas federales, estatales y locales para someter a prueba materiales de control de

Yumizen C560 HDL

calidad. Los resultados deberán encontrarse dentro de los límites de confianza definidos. Cada laboratorio establecerá el procedimiento que deberá seguirse cuando los resultados se encuentren fuera de dichos límites de confianza.

Materiales necesarios, pero no suministrados

- Analizador automático de química clínica: Yumizen C560
- Calibrador: **ABX Pentra HDL Cal** (A11A01647)
- Controles:
 - **ABX Pentra N MultiControl** (1300054414)
 - **ABX Pentra P MultiControl** (1300054415)
- Equipamiento estándar de laboratorio.

Muestra

Este dispositivo está indicado para la realización de pruebas de la población general.

Tipos de muestra

- Suero.
- Plasma en heparina de litio.

Los anticoagulantes que no estén incluidos en la lista no han sido probados por HORIBA y por tanto no se recomienda su uso para este ensayo.

Estas muestras deberían extraerse del paciente tras un ayuno de 12 a 14 horas.

Estabilidad (11)

- A 4°C: 2 días
- A -20°C con viales que tengan precintos a prueba de goteo y de evaporación. 1 mes
- A -70°C con viales que tengan precintos a prueba de goteo y de evaporación. 2 años
- Suero: extraiga sangre total por punción venosa y deje que coagule. Centrifugue y retire el suero tan pronto como sea posible tras la extracción (durante las 3 horas siguientes).
- Plasma: centrifugue y retire el plasma tan pronto como sea posible tras la extracción (durante las 3 horas siguientes).

Nota: No deben usarse anticoagulantes que contengan citrato.

Valores de referencia (9, 13)

Cada laboratorio debe establecer sus propios valores de referencia. Los valores que aparecen en este documento deben tomarse sólo como pauta.

Hombres: 0,77 - 1,81 mmol/L (30 - 70 mg/dL)
Mujeres: 0,77 - 2,19 mmol/L (30 - 85 mg/dL)

De acuerdo con el NCEP, los valores de HDL superiores o iguales a 1,033 mmol/L (40 mg/dL) son los más adecuados, y se considera que los valores superiores o iguales a 1,550 mmol/L (60 mg/dL) ofrecen cierta protección contra las enfermedades coronarias cardíacas. Se considera que los valores inferiores a 1,033 mmol/L (40 mg/dL) constituyen un importante factor de riesgo independiente de enfermedades coronarias cardíacas (9).

La sensibilidad clínica y la especificidad, así como los valores predictivos positivos y negativos no se suelen notificar para este analito. Esto se debe, en gran medida, al hecho de que este analito no es el único indicador para la finalidad prevista y la toma de decisiones sobre el tratamiento de un paciente. Para determinar un diagnóstico y un tratamiento, deben utilizarse los resultados de otras pruebas de química clínica rutinarias junto con otra información diagnóstica y la evaluación del estado del paciente por parte de un profesional de la salud especialista.

Conservación y estabilidad

Estabilidad antes de abrir:

Permanece estable hasta su fecha de caducidad indicada en la etiqueta si se guarda entre 2-8°C.

Estabilidad después de la apertura:

Consulte el párrafo "Rendimiento en el Yumizen C560".

No congelar.

Tratamiento de los residuos

Consulte las normas legales locales.

Precauciones generales

- Este reactivo está indicado exclusivamente para el diagnóstico *in vitro* profesional. Para uso en laboratorio.

Yumizen C560 HDL

- Venta exclusiva con receta médica.
- Este reactivo está clasificado como no peligroso de conformidad con el Reglamento (CE) N°.1272/2008.
- No pipetee con la boca.
- No rellene los reactivos.
- No ingerir. Evitar el contacto con la piel y las membranas mucosas.
- Siga las precauciones estándar de laboratorio para su uso.
- Los casetes de reactivos son desechables y deben desecharse siguiendo las normas locales legales.
- Consulte la ficha de seguridad (MSDS) del reactivo.
- No utilice el producto si presenta pruebas visibles de deterioro biológico, químico o físico.
- No utilice el producto si no se han respetado las condiciones de almacenamiento recomendadas, incluida la temperatura.
- El usuario debe haber recibido capacitación por parte de un representante de HORIBA antes de intentar utilizar el dispositivo.
- Es responsabilidad del usuario comprobar que este documento sea aplicable al reactivo utilizado.
- Para obtener asistencia técnica, puede llamar al +33 (0)4 67 14 15 16.
- Cualquier incidente grave que se haya producido en relación con el dispositivo deberá ser comunicado al fabricante y a la autoridad competente del país en el que esté establecido el usuario y/o el paciente.

Rendimiento en el Yumizen C560

Variabilidad de lote a lote

La recuperación de muestras (suero y plasma) realizada durante el visto bueno del QC de tres lotes de reactivo consecutivos muestra que la variabilidad entre lotes se encuentra dentro de las especificaciones: < 10%.

Suero, plasma

Los datos de rendimiento que se presentan a continuación han sido obtenidos en el analizador Yumizen C560.

Número de tests: aproximadamente 384 pruebas

Estabilidad del reactivo en el equipo

Una vez abierto, el casete de reactivo colocado en el compartimento refrigerado del Yumizen C560 permanece estable durante 28 días.

Volumen de muestra: 2 µL/test

Nivel más bajo detectable

El nivel más bajo detectable representa el nivel medible más bajo de analito que puede distinguirse de cero. Se

calcula como la media absoluta más tres desviaciones estándar de 20 réplicas de una muestra sin analito. El nivel más bajo detectable se estima en 0,009 mmol/L (0,348 mg/dL).

Límite de cuantificación

El límite de cuantificación se ha determinado siguiendo las recomendaciones del protocolo CLSI (NCCLS), EP17-A2 (14) y es de 0,05 mmol/L (1,94 mg/dL).

Exactitud y precisión

Repetibilidad (precisión intraensayo)

Repetibilidad según las recomendaciones del protocolo CLSI (NCCLS), EP05-A3 (15) con muestras analizadas 20 veces:

- 2 controles
- 3 muestras (niveles bajo / medio / alto)

	Valor medio mmol/L	Valor medio mg/dL	% CV
Muestra de control 1	1,02	39,36	0,8
Muestra de control 2	1,79	69,34	0,3
Muestra 1	0,85	32,90	1,2
Muestra 2	1,38	53,31	0,6
Muestra 3	2,21	85,67	1,2

Reproducibilidad (precisión total)

Reproducibilidad según las recomendaciones que figuran en el protocolo CLSI (NCCLS), EP05-A3 (15) con muestras analizadas por duplicado durante 20 días (2 series por día):

- 2 controles
- 3 muestras (niveles bajo / medio / alto)

	Valor medio mmol/L	Valor medio mg/dL	% CV
Muestra de control 1	0,92	35,60	3,2
Muestra de control 2	1,68	65,02	1,9
Muestra 1	0,77	29,80	3,8
Muestra 2	1,39	53,79	2,2
Muestra 3	2,05	79,34	2,3

Intervalo de medida

El ensayo confirmó un intervalo de medida de 0,05 mmol/L (1,94 mg/dL) a 4,50 mmol/L (174,15 mg/dL).

Yumizen C560 HDL

El intervalo de medida se amplía hasta 18 mmol/L (697 mg/dL) con la posdilución automática.

El valor máximo de linealidad del reactivo se ha establecido en 4,50 mmol/L (174,15 mg/dL), de acuerdo con las recomendaciones del protocolo EP06-Ed2 (16) del CLSI (NCCLS).

Correlación

Muestras de paciente: Muestras de Suero

Número de muestras de paciente: 104

Las muestras se correlacionan con un reactivo comercial tomado como referencia siguiendo las recomendaciones del protocolo EP09c (17) del CLSI (NCCLS).

Los valores oscilan desde 0,08 mmol/L (3,10 mg/dL) hasta 4,24 mmol/L (164,09 mg/dL).

La ecuación de la recta alométrica obtenida con el procedimiento de regresión Passing-Bablok (18) es:

$$Y = 1,007 X - 0,049 \text{ (mmol/L)}$$

$$Y = 1,007 X - 1,890 \text{ (mg/dL)}$$

con un coeficiente de correlación $r^2 = 0,996$.

Interferencias

Hemoglobina: Sin interferencias significativas hasta una concentración de 579 $\mu\text{mol/L}$ (1000 mg/dL).

Triglicéridos: Sin interferencias significativas hasta una concentración de triglicéridos de 11,60 mmol/L (1015,00 mg/dL).

Bilirrubina total: Sin interferencias significativas hasta una concentración de 1544,20 $\mu\text{mol/L}$ (90,34 mg/dL).

Bilirrubina directa: Sin interferencias significativas hasta una concentración de 355,45 $\mu\text{mol/L}$ (20,79 mg/dL).

Young ha indicado otras limitaciones recogidas en una lista de medicamentos y variables preanalíticas de los cuales se sabe que afectan a esta metodología (19, 20).

Estabilidad de la calibración

El reactivo se calibra a Día 0. La estabilidad de la calibración se verifica sometiendo a prueba 2 controles.

La estabilidad de la calibración es de 7 días.

Nota: Se recomienda ejecutar una nueva calibración si se cambia de lote de reactivo o si los resultados del control de calidad exceden el intervalo establecido.

Factor de conversión

$$\text{mmol/L} \times 0,387 = \text{g/L}$$

$$\text{mmol/L} \times 38,7 = \text{mg/dL}$$

Referencia

1. Gotto AM. Lipoprotein metabolism and the etiology of hyperlipidemia, Hospital Practice. (1988) **23** (Suppl. 1): 4-13.
2. Crouse JR, Parks JS, Schey HM, Kahl FR. Studies of low density lipoprotein molecular weight in human beings with coronary artery disease. J. Lipid Res. (1985) **26** (5): 566-574.
3. Badimon JJ, Badimon L, Fuester V. Regression of Atherosclerotic Lesions by High Density Lipoprotein Plasma Fraction in the Cholesterol-Fed Rabbit. Journal of Clinical Investigation, (1990) **85**: 1234-1241.
4. Castelli WP, Doyle JT, Gordon T, Hames CG, Hjortland MC, Hulley SB, Kagan A, Zukel WJ. HDL Cholesterol and other lipids in coronary heart disease. Circulation (1977) **55**: 767-772.
5. Barr DP, Russ EM, Eder HA. Protein-lipid relationships in human plasma. Am. J. Med. (1951) **11**: 480.
6. Gordon T, Castelli WP, Hjortland MC, Kannel WB, Dawber TR. High density lipoprotein as a protective factor against coronary heart disease. Am. J. Med. (1977) **62**: 707-714.
7. Williams P, Robinson D, Bailey A. High-density lipoprotein and coronary risk factors in normal men. Lancet. (1979) **1** (8107): 72-5.
8. Kannel WB, Castelli WP, Gordon T. Cholesterol in the prediction of atherosclerotic disease; New perspectives based on the Framingham study. Am. J. Med. (1979) **90**: 85.
9. National Institutes of Health publication No. 93-3095, September, (1993).
10. Special Communication, Executive Summary of the Third Report of the National Cholesterol Education Program (NCEP) Expert Panel on Detection, Evaluation, and Treatment of High Blood Cholesterol in Adults (Adult Treatment Panel III), JAMA (2001) **285** (19): 2486-2497.
11. Warnick GR, Wood PD. National Cholesterol Education Program Recommendations for Measurement of High-Density Lipoprotein Cholesterol: Executive Summary. Clin Chem. (1995) **41** (10): 1427-1433.
12. Grundy SM et al. Summary of the Second Report of the National Cholesterol Education Program (NCEP) Expert Panel on Detection, Evaluation and Treatment of High Blood Cholesterol in Adults (Adult Treatment Panel II), JAMA (1993) **269** (23): 3015-3023.
13. Tietz NW. Clinical Guide to Laboratory Tests, WB. Saunders Co., Philadelphia (1986): 256.

Yumizen C560 HDL

14. Evaluation of detection capability for clinical laboratory measurement procedures. Approved Guideline, 2nd ed., CLSI (NCCLS) document EP17-A2 (2012) **32** (8).
15. Evaluation of Precision of Quantitative Measurement Procedures. Approved Guideline, CLSI (NCCLS) document EP05-A3 (2014) **24** (25).
16. Evaluation of Linearity of Quantitative Measurement Procedures. 2nd Edition, CLSI (NCCLS) guideline EP06-Ed2 (2020) **40** (16).
17. Measurement Procedure Comparison and Bias Estimation Using Patient Samples. Approved Guideline, 3rd ed., CLSI (NCCLS) document EP09c (2018) **38** (12).
18. Passing H, Bablok W. A new biometrical procedure for testing the equality of measurements from two different analytical methods. J. Clin. Chem. Clin. Biochem. (1983) **21**: 709-720.
19. Young DS. Effects of Drugs on Clinical Laboratory Tests. 5th Edition, Washington, DC, AACC Press (2000).
20. Young DS. Effects of Preanalytical Variables on Clinical Laboratory Tests. 2nd Edition, Washington, DC, AACC Press (1997) **3**: 120-132.