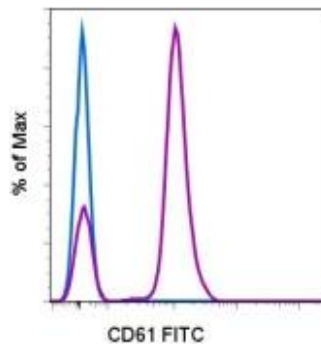


CD61 FITC

Catalog Number(s): 9011-0619-025 (25 tests), 9011-0619-120 (120 tests)



Patrones de fluorescencia de plaquetas humanas en reposo no teñidas (histograma azul) o teñidas con CD61 FITC (histograma violeta).

Información de producto

Índice: CD61 FITC

REF Σ **Catalog Number(s):** 9011-0619-025 (25 tests), 9011-0619-120 (120 tests)

Clon: VI-PL2

Concentración: 5 uL (0,25 ug)/análisis
(un análisis se define como la cantidad que teñirá 1 x 10e6 células en 100 uL)

Huésped/isotipo: IgG1 de ratón, kappa

Taller HLDA: V

Formulación: Tampón acuoso, 0,09% de azida sódica, puede contener proteína/estabilizante portador



Storage Conditions: Conservar a 2-8°C.

No congelar.



Material fotosensible.



Precaución, contiene azida



Manufacturer: eBioscience, Inc., 10255

Science Center Drive, San Diego, CA 92121, USA



Authorized Representative: Bender

MedSystems GmbH, an eBioscience Company

Campus Vienna Biocenter 2 A-1030 Vienna

Austria

Uso previsto

El anticuerpo monoclonal conjugado con el fluorocromo VI-PL2 reacciona con el antígeno CD61 humano, también conocido como integrina beta3 y GPIIIa. El CD61 se puede detectar en muestras biológicas humanas utilizando técnicas inmunológicas.

Principios de la prueba

La citometría de flujo es un instrumento útil para medir simultáneamente varias propiedades físicas de partículas individuales (como las células). Las células pasan de una en una a través de un haz láser. A medida que cada célula pasa a través del haz láser, el citómetro registra cómo la célula o partícula dispersa la luz láser

incidente y emite fluorescencia. Por medio de este protocolo de análisis citométrico se puede realizar un análisis simultáneo de las moléculas superficiales en cada célula individual.

Descripción

El anticuerpo monoclonal VI-PL2 reacciona con el antígeno CD61 humano, también conocido como integrina beta3 y GPIIIa. El CD61 es un miembro de la familia de integrinas beta 90-110 kDa expresada en un amplio conjunto de células, incluidos leucocitos, plaquetas, células endoteliales y de músculos lisos. El CD61 se une a través de enlace no covalente con las integrinas CD41 y CD51 para formar los complejos alfa

IIb/beta 3 (CD41/CD61) y alfa V/beta 3 (CD51/CD61). Estos heterodímeros alfa/beta pueden mediar en varias respuestas celulares, incluida la adhesión, tráfico, proliferación y diferenciación. Se ha observado que la integrina CD41/CD61 participa en la agregación plaquetaria y se une al fibrinógeno, Factor de von Willebrand (vWF) y fibronectina. La integrina CD51/CD61 se une a proteínas matriciales, que incluyen vitronectina, fibronectina, vWF y fibrinógeno, y se ha observado que tiene una importante función en la modulación y supervivencia de las células endoteliales angiogénicas.

Colección de muestras e instrucciones de almacenamiento

Recoja una muestra de sangre venosa mediante punción venosa en un tubo de recogida estéril utilizando un anticoagulante adecuado (se recomienda EDTA). Mantenga las muestras a temperatura ambiente (18-25°C). Antes de usarlas, agite suavemente las muestras para mezclarlas.

Materiales necesarios pero no suministrados

- Tubos de ensayo de 12x75 mm
- Tampones (se recomienda tampón para tinción en citometría de flujo de eBioscience, n.º ref. 00-4222)
- Tampón de lisis (se recomienda tampón de lisis 1X RBC de eBioscience, n.º ref. 00-4333 o solución de fijación/lisis en 1 paso de eBioscience (10X), n.º ref. 00-5333)
- Para la tinción intracelular, utilice tampón de fijación IC y tampón de permeabilización, n.º ref. 88-8823 (tinción intracelular de citocinas o citoplásmica de proteínas) o conjunto de tampón Foxp2, n.º ref. 00-5523 (para tinción nuclear de proteínas). Consulte la sección Mejores protocolos del sitio web de eBioscience para informarse sobre los protocolos de "Tinción de antígenos intracelulares para citometría de flujo".
- Tinción de viabilidad (se recomienda solución de tinción de viabilidad 7-AAD, n.º ref. 00-6993 o solución de tinción de yoduro de propidio, n.º ref. 00-6990)
- Pipetas automáticas
- Centrífuga
- Mezclador de vórtice
- Cubeta de hielo o refrigerador
- Citómetro de flujo

Protocolo de prueba

NOTA: Consulte la sección Mejores protocolos del sitio web de eBioscience para informarse sobre los protocolos de "Tinción de antígenos intracelulares para citometría de flujo".

1. Vierta 100 µl de la muestra de prueba en los tubos.
2. Añada 5 µl del anticuerpo adecuado a cada tubo.
3. Incube durante 30-60 minutos a 2-8°C. También puede incubar las muestras a temperatura ambiente en la oscuridad durante 15-30 minutos.
4. Añada 2 ml de tampón de lisis 1X RBC (a temperatura ambiente) por tubo. Mezcle suavemente (también se pueden incubar las muestras con 2 ml de solución de fijación/lisis en 1 paso).
5. Incube las muestras en la oscuridad a temperatura ambiente durante 10 minutos. No supere los 15 minutos de incubación con el tampón de lisis RBC.
6. Centrifugue las muestras a 300-400 x g durante 5 minutos a temperatura ambiente, decante/aspire el sobrenadante y lave 1 vez con 2 ml de tampón de tinción para citometría de flujo.
7. Centrifugue las muestras a 300-400 x g durante 5 minutos a temperatura ambiente, decante/aspire el sobrenadante.
8. Vuelva a suspender el sedimento celular teñido en 1 ml de tampón de tinción para citometría de flujo y analice las muestras en un citómetro de flujo.

Limitaciones

1. Para un rendimiento óptimo de los anticuerpos conjugados con fluorocromo, conserve los viales a 2-8°C en la oscuridad. No los congele.
2. Centrifugue el vial de anticuerpos antes de abrirlo para que recupere el volumen máximo.
3. Salvo cuando se exprese en el protocolo, todas las tinciones se deben realizar en hielo o a 2-8°C con una exposición mínima a la luz.

Características de rendimiento

La uniformidad de los reactivos de alta calidad se garantiza comprobando que las características de cada lote de anticuerpos monoclonales coinciden con las de un reactivo estándar. Se incluyen datos representativos de la citometría de flujo cuando procede.

Pruebas de deterioro

Para consultar preguntas o dudas relativas al rendimiento o la calidad de los productos recibidos, póngase en contacto con el servicio técnico de eBioscience (véase más abajo).

Referencias

Procedures for the Collection of Diagnostic Blood Specimens by Venipuncture (H3-A6), 3rd Edition published by the National Committee for Clinical Laboratory Standards.

Schlossman S, Bloumsell L, et al, eds. Leucocyte Typing V: White Cell Differentiation Antigens. Oxford University Press. New York. 1995.