

Células H9c2(2-1) | 305203

Información general

Description

Las células H9c2(2-1), derivadas de los mioblastos ventriculares de corazones embrionarios de rata BD1X, son un subclon de la línea celular H9 original establecida a principios de la década de 1990. Estas células son mioblastos inmortalizados que se utilizan habitualmente in vitro para estudiar el metabolismo cardíaco, la fisiología y la fisiopatología, incluyendo la isquemia miocárdica, la hipertrofia y los mecanismos de apoptosis.

Fenotípicamente, las células H9c2 presentan características de músculo esquelético pero conservan la capacidad de adoptar un fenotipo de músculo cardíaco en condiciones experimentales específicas, como la diferenciación inducida por ácido retinoico u otros agentes. Esta flexibilidad las convierte en un modelo valioso para investigar el comportamiento del músculo cardíaco en respuesta a diversos estímulos fisiológicos y farmacológicos. Genéticamente, las células H9c2 son diploides, lo que facilita su uso en estudios genéticos, en los que es crucial mantener un cariotipo estable.

La investigación con células H9c2(2-1) ha contribuido significativamente a comprender las respuestas celulares al estrés oxidativo, la disfunción mitocondrial y las funciones protectoras de diversos agentes farmacológicos frente a la cardiotoxicidad. Esta línea celular sigue siendo una piedra angular en la investigación relacionada con los cardiomiocitos, ya que ofrece un modelo reproducible y controlado para dilucidar los complejos mecanismos biológicos y moleculares que subyacen a la función y las enfermedades cardíacas.

Organism Rata

Tissue Corazón, miocardio

Synonyms H9c2 (2-1), H9c2, H9C2

Características

Breed/Subspecies BD1x

Age Embrión

Morphology Mioblasto

Growth properties Adherente

Datos reglamentarios

Citation H9c2(2-1) (número de catálogo 305203 de Cytion)

Biosafety level 1

Células H9c2(2-1) | 305203**NCBI_TaxID** 10116**CellosaurusAccession** CVCL_0286**Datos biomoleculares****Receptors expressed** Acetilcolina, expresada**Protein expression** Mioquinasas, creatina fosfoquinasa, miosina**Manejo de****Culture Medium** DMEM, w: 4,5 g/L de glucosa, w: 4 mM de L-glutamina, w: 3,7 g/L de NaHCO₃, w: 1,0 mM de piruvato sódico (número de artículo de Cytion 820300a)**Supplements** Complementar el medio con un 10% de FBS**Dissociation Reagent** Accutase**Subculturing** Retire el medio antiguo de las células adheridas y lávelas con PBS que carezca de calcio y magnesio. Para matraces T25, utilice 3-5 ml de PBS, y para matraces T75, utilice 5-10 ml. A continuación, cubra completamente las células con Accutase, utilizando 1-2 ml para matraces T25 y 2,5 ml para matraces T75. Deje incubar las células a temperatura ambiente durante 8-10 minutos para desprenderlas. Tras la incubación, mezclar suavemente las células con 10 ml de medio para resuspenderlas y, a continuación, centrifugar a 300xg durante 3 minutos. Desechar el sobrenadante, resuspender las células en medio fresco y transferirlas a nuevos matraces que ya contengan medio fresco.**Split ratio** 1:2 a 1:4**Fluid renewal** de 2 a 3 veces por semana**Freeze medium** Como medio de criopreservación, utilizamos el medio de crecimiento completo (incluido FBS) + 10% DMSO para una viabilidad adecuada tras la descongelación, o CM-1 (número de catálogo 800100 de Cytion), que incluye osmoprotectores optimizados y estabilizadores metabólicos para mejorar la recuperación y reducir el estrés crioinducido.

Células H9c2(2-1) | 305203

Thawing and Culturing Cells

1. Confirme que el vial permanece profundamente congelado en el momento de la entrega, ya que las células se envían en hielo seco para mantener temperaturas óptimas durante el transporte.
2. Tras la recepción, almacene el criovial inmediatamente a temperaturas inferiores a -150°C para garantizar la conservación de la integridad celular, o proceda al paso 3 si se requiere el cultivo inmediato.
3. Para el cultivo inmediato, descongele rápidamente el vial sumergiéndolo en un baño de agua a 37°C con agua limpia y un agente antimicrobiano, agitando suavemente durante 40-60 segundos hasta que quede un pequeño grumo de hielo.
4. Realice todos los pasos siguientes en condiciones estériles en una campana de flujo, desinfectando el criovial con etanol al 70% antes de abrirlo.
5. Abrir con cuidado el vial desinfectado y transferir la suspensión celular a un tubo de centrifuga de 15 ml que contenga 8 ml de medio de cultivo a temperatura ambiente, mezclando suavemente.
6. Centrifugar la mezcla a $300 \times g$ durante 3 minutos para separar las células y desechar cuidadosamente el sobrenadante que contiene medio de congelación residual.
7. Resuspender suavemente el sedimento celular en 10 ml de medio de cultivo fresco. Para las células adherentes, dividir la suspensión entre dos matraces de cultivo T25; para los cultivos en suspensión, transferir todo el medio a un matraz T25 para promover la interacción y el crecimiento celular efectivos.
8. Siga los protocolos de subcultivo establecidos para el crecimiento y mantenimiento continuos de la línea celular, garantizando resultados experimentales fiables.

Incubation Atmosphere

37°C , 5% CO_2 , atmósfera humidificada.

Flask Coating

Ninguno

Freezing Procedure

Las líneas celulares crioconservadas se envían en hielo seco en envases validados y aislados con suficiente refrigerante para mantener aproximadamente -78°C durante el tránsito. A la recepción, inspeccione el envase inmediatamente y transfiera los viales sin demora al almacenamiento adecuado.

Shipping Conditions

Las líneas celulares crioconservadas se envían en hielo seco en envases validados y aislados con suficiente refrigerante para mantener aproximadamente -78°C durante el tránsito. A la recepción, inspeccione el envase inmediatamente y transfiera los viales sin demora al almacenamiento adecuado.

Células H9c2(2-1) | 305203

Storage Conditions

Para la conservación a largo plazo, coloque los viales en nitrógeno líquido en fase vapor a una temperatura aproximada de -150 a -196 °C. El almacenamiento a -80 °C sólo es aceptable como breve paso intermedio antes de la transferencia al nitrógeno líquido.

Control de calidad / Perfil genético / HLA

Sterility

La contaminación por micoplasma se excluye utilizando tanto ensayos basados en la PCR como métodos de detección de micoplasma basados en la luminiscencia.

Para garantizar la ausencia de contaminación bacteriana, fúngica o por levaduras, los cultivos celulares se someten a inspecciones visuales diarias.