

Células DSL-6A-C1 | 500166

Información general

Description

La línea celular DSL-6A/C1 es una línea celular ductal pancreática derivada originalmente del carcinoma transplantable de células acinares DSL-6, un tumor establecido a partir de un carcinoma primario de células acinares del páncreas en una rata Lewis macho. Esta rata fue expuesta a azaserina por vía intraperitoneal, lo que condujo al desarrollo del tumor. Inicialmente, al establecerse en cultivo, las células DSL-6A/C1 conservaron la capacidad de producir amilasa, una enzima exocrina característica de las células acinares. Sin embargo, esta producción cesó al cabo de una o dos semanas de cultivo.

Con el tiempo, al mantener las células DSL-6A/C1 en cultivo y someterlas a experimentos de reimplante, sufrieron una notable transformación fenotípica. Las células perdieron los marcadores estructurales e inmunohistoquímicos típicos de las células acinares y, en su lugar, empezaron a expresar marcadores indicativos del fenotipo de célula ductal. Uno de los marcadores clave adquiridos durante esta transformación es el regulador transmembrana de la fibrosis quística (CFTR), que suele asociarse a las células ductales del páncreas. Este cambio en la expresión de los marcadores sugiere una plasticidad significativa en la línea celular, que refleja los cambios en la identidad y la función celular que pueden producirse en respuesta al entorno in vitro.

Organism

Rata

Tissue

Páncreas

Disease

Carcinoma inducido por azaserina

Metastatic site

Ductal

Synonyms

DSL-6A/C1, DSL6A/C1

Características

Breed/Subspecies

Lewis

Age

2 años

Gender

Hombre

Morphology

De tipo epitelial

Cell type

Células acinares

Growth properties

Adherente

Células DSL-6A-C1 | 500166**Datos reglamentarios**

Citation	DSL-6A-C1 (número de catálogo 500166 de Cytion)
Biosafety level	1
NCBI_TaxID	10116
CellosaurusAccession	CVCL_4166

Datos biomoleculares

Tumorigenic	Sí, en ratas Lewis las células producen tumores sólidos compuestos por estructuras ductales rodeadas de tejido fibroso denso
--------------------	--

Manejo de

Culture Medium	Waymouth medium (No suministramos este producto; considere otros proveedores. Por favor, háganoslo saber si necesita más ayuda)
Supplements	Completar el medio con un 10% de FBS, 2,0 mM de L-glutamina
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	Se recomienda una proporción de 1:3 a 1:4
Seeding density	1×10^4 células/cm ²
Fluid renewal	2 veces por semana
Post-Thaw Recovery	Después de descongelar, siembre las células a 5×10^4 células/cm ² y deje que las células se recuperen del proceso de congelación y se adhieran durante al menos 24 horas.

Células DSL-6A-C1 | 500166

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.

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 criopreservadas 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 DSL-6A-C1 | 500166

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.

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.

Perfil de STR

Rat_D1Wox31: 104
Rat_D2Wox37: 156
Rat_D19Wox11: 232
Rat_D10Wox8: 266
Rat_D4Wox7: 157
Rat_D2Wox27: 207
Rat_D5Rat33: 122
Rat_D10Wox11: 171
Rat_D1Wox23: 210
Rat_D12Wox1: 406
Rat_D6Wox2: 104
Rat_D8Wox7: 182
Rat_D6Cebr1: 239
SRY: x,Y