

Células DSL-6B-C2 | 500167**Información general****Description**

La línea celular DSL-6B/C2 se deriva del carcinoma de células acinares trasplantable DSL-6 del páncreas, establecido específicamente a partir de un modelo tumoral en una rata Lewis macho. Este modelo se inició en 1986 a partir de un carcinoma primario de células acinares que se desarrolló tras la administración intraperitoneal de azaserina, un potente carcinógeno. La importancia de esta línea celular radica en su origen en la investigación del cáncer de páncreas, lo que destaca su utilidad para estudiar la biología y los mecanismos subyacentes de los carcinomas de células acinares pancreáticos.

Inicialmente, al establecerse en cultivo, las células DSL-6B/C2 mostraron la producción característica de amilasa, un rasgo distintivo de la función exocrina del páncreas. Sin embargo, esta producción de enzimas exocrinas fue transitoria, cesando al cabo de una o dos semanas de cultivo. Este cambio en la expresión fenotípica es notable, ya que sugiere una adaptación al entorno in vitro, lo que podría afectar la utilidad de las células en ciertos tipos de ensayos biológicos. La pérdida de la producción de amilasa también podría reflejar cambios en la diferenciación celular o la aparición de subpoblaciones dentro de las células cultivadas, lo cual podría ser fundamental para los investigadores que se enfocan en la evolución de las características de las células tumorales in vitro.

Organism

Rata

Tissue

Páncreas

Disease

Carcinoma

Metastatic site

Ductal

Synonyms

DSL-6B/C2, DSL6B/C2

Características**Breed/Subspecies**

Lewis

Age

2 años

Gender

Hombre

Morphology

De tipo epitelial

Cell type

Células acinares

Growth properties

Adherente

Células DSL-6B-C2 | 500167**Datos normativos**

Citation	DSL-6B-C2 (número de catálogo de Cytion 500167)
Biosafety level	1
NCBI_TaxID	10116
CellosaurusAccession	CVCL_4167

Datos biomoleculares

Tumorigenic	Sí, en las ratas Lewis, las células producen tumores sólidos y tumores parcialmente quísticos compuestos por un fenotipo mixto de áreas escamosas, mucinosas y glandulares
Products	Mucina

Manejo

Culture Medium	DMEM:F12 de Ham (1:1), p/v: 3,1 g/L de glucosa, p/v: 2,5 mM de L-glutamina, p/v: 15 mM de HEPES, p: 0,5 mM de piruvato de sodio, p: 1,2 g/L de NaHCO ₃ (número de artículo de Cytion 820400a)
Supplements	Añade al medio un 10 % de FBS
Dissociation Reagent	Accutase
Subculturing	Retira el medio usado de las células adheridas y lávalas con PBS sin calcio ni magnesio. Para los frascos T25, usa de 3 a 5 ml de PBS, y para los frascos T75, usa de 5 a 10 ml. Luego, cubra las células por completo con Accutase, utilizando de 1 a 2 ml para los frascos T25 y 2,5 ml para los frascos T75. Deje que las células se incuben a temperatura ambiente durante 8 a 10 minutos para desprenderse. Después de la incubación, mezcla suavemente las células con 10 ml de medio para resuspenderlas; luego, centrifuga a 300xg durante 3 minutos. Deseche el sobrenadante, resuspenda las células en medio fresco y transfíralas a frascos nuevos que ya contengan medio fresco.
Seeding density	1 x 10 ⁴ células/cm ² formarán una capa confluyente en unos 4 días
Fluid renewal	2 veces por semana
Post-Thaw Recovery	Después de descongelarlas, siembre las células a una densidad de 5 x 10 ⁴ células/cm ² y deje que se recuperen del proceso de congelación y se adhieran durante al menos 24 horas.

Células DSL-6B-C2 | 500167

Freeze medium

Como medio de criopreservación, utilizamos un medio de crecimiento completo (que incluye FBS) + 10 % de DMSO para garantizar una viabilidad adecuada tras la descongelación, o CM-1 (número de catálogo de Cytion 800100), que incluye osmoprotectores y estabilizadores metabólicos optimizados para mejorar la recuperación y reducir el estrés inducido por la criopreservación.

Thawing and Culturing Cells

1. Verifique que el vial se mantenga profundamente congelado al momento de la entrega, ya que las células se envían en hielo seco para mantener temperaturas óptimas durante el transporte.
2. Al recibirlo, almacene el criovial inmediatamente a temperaturas inferiores a -150 °C para garantizar la preservación de la integridad celular, o bien continúe con el paso 3 si se requiere un 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 a 60 segundos hasta que quede un pequeño trozo de hielo.
4. Realice todos los pasos posteriores en condiciones estériles bajo una cabina de flujo laminar, desinfectando el criovial con etanol al 70 % antes de abrirlo.
5. Abra con cuidado el vial desinfectado y transfiera la suspensión celular a un tubo de centrífuga de 15 ml que contenga 8 ml de medio de cultivo a temperatura ambiente, mezclando suavemente.
6. Centrifugue la mezcla a 300 x g durante 3 minutos para separar las células y deseche con cuidado el sobrenadante que contenga medio de congelación residual.
7. Resuspende suavemente el sedimento celular en 10 ml de medio de cultivo fresco. Para las células adherentes, divide la suspensión entre dos frascos de cultivo T25; para los cultivos en suspensión, transfiere todo el medio a un solo frasco T25 para promover una interacción y un crecimiento celular efectivos.
8. Siga los protocolos de subcultivo establecidos para el crecimiento y mantenimiento continuos de la línea celular, asegurando resultados experimentales confiables.

Incubation Atmosphere

37 °C, 5 % de CO₂, atmósfera humidificada.

Shipping Conditions

Las líneas celulares criopreservadas se envían en hielo seco, en un embalaje aislante validado que contiene suficiente refrigerante para mantener una temperatura de aproximadamente -78 °C durante todo el transporte. Al recibir el envío, revise el contenedor de inmediato y traslade los viales sin demora al lugar de almacenamiento adecuado.

Células DSL-6B-C2 | 500167

Storage Conditions

Para la conservación a largo plazo, coloque los viales en nitrógeno líquido en fase de vapor a una temperatura de entre -150 y -196 °C, aproximadamente. El almacenamiento a -80 °C solo es aceptable como un paso intermedio breve antes de transferirlos al nitrógeno líquido.

Control de calidad y análisis molecular

Sterility

Se descarta la contaminación por micoplasmas mediante ensayos basados en PCR y métodos de detección de micoplasmas basados en luminiscencia.

Para garantizar que no haya contaminación bacteriana, fúngica o por levaduras, los cultivos celulares se someten a inspecciones visuales diarias.