

## Células LX-2 | 305039

## Información general

## Description

LX-2 es una línea celular de células estrelladas hepáticas humanas que se ha convertido en un modelo estándar para el estudio de la fibrosis hepática. Esta línea celular se inmortalizó a partir de células estrelladas hepáticas humanas primarias, conservando muchas de las características in vivo necesarias para el estudio de la activación de las células estrelladas, la interacción con otros tipos de células hepáticas y la respuesta a señales inflamatorias. Las células LX-2 se destacan especialmente por su utilidad en investigaciones centradas en la patogénesis de la fibrosis hepática y la evaluación de fármacos antifibróticos. Expresan una variedad de marcadores relevantes para la función de las células estrelladas y la fibrogénesis, entre ellos la actina alfa del músculo liso ( $\alpha$ -SMA), la proteína ácida fibrilar glial (GFAP) y el colágeno tipo I.

Esta línea celular ofrece un modelo ventajoso debido a su fenotipo estable y a su capacidad de respuesta a las citocinas y los factores de crecimiento que suelen estar involucrados en los procesos de las enfermedades hepáticas. Las células LX-2 se utilizan para examinar los mecanismos celulares y moleculares que subyacen a la fibrosis hepática, incluyendo el papel de las células estrelladas en el depósito de la matriz extracelular y la modulación de estos procesos por parte de agentes terapéuticos. Estas células proporcionan un entorno in vitro reproducible y controlado que permite realizar cribados de alto rendimiento y estudios mecanísticos, lo que las hace valiosas tanto para la investigación básica como para el desarrollo farmacéutico enfocado en las enfermedades hepáticas.

**Organism** Humano

**Tissue** Hígado

**Synonyms** Lieming Xu-2

## Características

**Age** Edad no especificada

**Gender** Hombre

**Morphology** Epithelial

**Cell type** Células estrelladas hepáticas

**Growth properties** Adherente

## Datos normativos

**Citation** Lx-2 (número de catálogo de Cytion 305039)

**Células LX-2 | 305039****Biosafety level** 1**NCBI\_TaxID** 9606**CellosaurusAccession** CVCL\_5792**Datos biomoleculares****Manejo****Culture Medium** DMEM, p/v: 4,5 g/L de glucosa, p/v: 4 mM de L-glutamina, p/v: 3,7 g/L de NaHCO<sub>3</sub>, p/v: 1,0 mM de piruvato de sodio (número de artículo de Cytion 820300a)**Supplements** Añade al medio un 2 % 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 transfíeralas a frascos nuevos que ya contengan medio fresco.**Fluid renewal** De 2 a 3 veces por semana**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.

## Células LX-2 | 305039

### 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  $-150\text{ }^{\circ}\text{C}$  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  $37\text{ }^{\circ}\text{C}$  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 centrifuga de 15 ml que contenga 8 ml de medio de cultivo a temperatura ambiente, mezclando suavemente.
6. Centrifugue la mezcla a  $300 \times g$  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, transfiera 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

$37\text{ }^{\circ}\text{C}$ , 5 % de  $\text{CO}_2$ , 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  $-78\text{ }^{\circ}\text{C}$  durante todo el transporte. Al recibir el envío, revise el contenedor de inmediato y traslade los viales sin demora al lugar de almacenamiento adecuado.

### 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  $-196\text{ }^{\circ}\text{C}$ , aproximadamente. El almacenamiento a  $-80\text{ }^{\circ}\text{C}$  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.