

Células HOS | 300449

Información general

Description

HOS (también conocida como TE85) es una línea celular de osteosarcoma humano derivada del tejido óseo de una paciente caucásica de 13 años con osteosarcoma. Las células crecen formando una monocapa adherente y presentan una morfología predominantemente plana, de tipo epitelial, con algunas características similares a las de los fibroblastos. Tienen una baja densidad de saturación en cultivo y una baja eficiencia de siembra en agar blando.

Las células HOS también son susceptibles a la transformación tanto por virus oncogénicos como por carcinógenos químicos. La línea HOS y la línea celular relacionada 143B provienen de la misma paciente; la 143B es una sublínea deficiente en timidina quinasa (TK-) que se derivó indirectamente de la línea HOS TK-positiva.

Organism Humano

Tissue Hueso

Disease Osteosarcoma

Características

Age 13 años

Gender Mujer

Ethnicity caucásico

Morphology Una mezcla de células similares a los fibroblastos y células similares a las epiteliales

Growth properties Monocapa, adherente

Datos normativos

Citation HOS (número de catálogo de Cytion 300449)

Biosafety level 1

NCBI_TaxID 9606

CellosaurusAccession CVCL_0312

Células HOS | 300449

Datos biomoleculares

| | |
|-------------------|---------|
| Isoenzymes | G6PD, B |
|-------------------|---------|

Manejo

| | |
|-----------------------|---|
| Culture Medium | EMEM (MEM Eagle), con: 2 mM de L-glutamina, con: 2,2 g/L de NaHCO ₃ , con: EBSS (número de artículo de Cytion 820100a) |
|-----------------------|---|

| | |
|--------------------|--|
| Supplements | Añade al medio un 10 % de FBS y un 1 % de NEAA |
|--------------------|--|

| | |
|-----------------------------|----------|
| 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 transfírelas a frascos nuevos que ya contengan medio fresco. |
|---------------------|--|

| | |
|------------------------|---|
| Seeding density | 1×10^4 células/cm ² |
|------------------------|---|

| | |
|----------------------|---------------------------|
| Fluid renewal | De 2 a 3 veces por semana |
|----------------------|---------------------------|

| | |
|---------------------------|--|
| Post-Thaw Recovery | Después de descongelarlas, siembre las células a una densidad de 5×10^4 células/cm ² y deje que se recuperen del proceso de congelación y se adhieran durante al menos 24 horas. |
|---------------------------|--|

| | |
|----------------------|---|
| 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 HOS | 300449

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 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.