

Células HEC-1-B | 305095**Información general****Description**

La línea celular HEC-1-B es una línea celular de adenocarcinoma endometrial humano. Esta línea se ha utilizado ampliamente en la investigación biomédica relacionada con el estudio del cáncer de endometrio, las respuestas hormonales y la farmacología del cáncer. Se sabe que estas células expresan receptores de estrógeno y progesterona, lo que las convierte en un modelo valioso para estudiar la dinámica relacionada con las hormonas en la progresión y el tratamiento del cáncer de endometrio. Estas células se han utilizado para investigar los mecanismos moleculares de la proliferación y diferenciación de las células cancerosas, así como su respuesta a los tratamientos hormonales y quimioterapéuticos.

En cuanto a la morfología, las células HEC-1-B suelen presentar una forma similar a la de las células epiteliales y crecen en monocapa. Se caracterizan por su alta capacidad de proliferación in vitro. Estudios genéticos han revelado varias alteraciones cromosómicas que se cree que contribuyen al fenotipo canceroso de estas células. La investigación con la línea celular HEC-1-B ha contribuido a una comprensión más profunda de la carcinogénesis endometrial y ofrece un sistema sólido para evaluar posibles agentes terapéuticos. Esta línea celular también se emplea comúnmente en estudios centrados en la invasión y la metástasis de las células cancerosas, lo que brinda información sobre los comportamientos celulares que sustentan estos procesos.

Organism

Humano

Tissue

Útero, endometrio

Disease

Adenocarcinoma endometrial

Synonyms

Hec-1-B, HEC-1B, Hec-1b, EC1-B, HEC1B, Hec1B

Características**Age**

71 años

Gender

Mujer

Ethnicity

asiático

Morphology

Epithelial

Growth properties

Adherente

Datos normativos**Citation**

HEC-1-B (número de catálogo de Cytion 305095)

Células HEC-1-B | 305095

Biosafety level	1
NCBI_TaxID	9606
CellosaurusAccession	CVCL_0294

Datos biomoleculares

Antigen expression	Tipo de sangre B, Rh+
---------------------------	-----------------------

Tumorigenic	Sí
--------------------	----

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 transfíralas 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 HEC-1-B | 305095

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 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, 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 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°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°C , aproximadamente. El almacenamiento a -80°C solo es aceptable como un paso intermedio breve antes de transferirlos al nitrógeno líquido.

Células HEC-1-B | 305095

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.