

Células HCC78 | 302156

Información general

Description

HCC78 es una línea celular derivada de un tumor primario de un adenocarcinoma de pulmón, concretamente de un subtipo conocido como carcinoma bronquioloalveolar mucinoso. Esta línea celular se estableció a partir de un paciente varón adulto. Las células HCC78 destacan especialmente por albergar un reordenamiento cromosómico único que implica a los genes ROS1 y SLC34A2, lo que da lugar a la proteína de fusión SLC34A2-ROS1. Esta proteína de fusión ha sido implicada en vías de señalización oncogénica, lo que convierte al HCC78 en un modelo valioso para estudiar los mecanismos moleculares de los cánceres de pulmón positivos para la fusión ROS1 y para probar terapias dirigidas contra ROS1.

En contextos de investigación, HCC78 se ha utilizado ampliamente para explorar la eficacia y el mecanismo de acción de los inhibidores de ROS1. Estos estudios han demostrado la utilidad de la línea celular en la evaluación preclínica de la sensibilidad a los fármacos, los mecanismos de resistencia y las vías celulares afectadas por la actividad de ROS1. La línea celular crece de forma adherente y presenta una morfología de tipo epitelial, característica de los tumores bronquioloalveolares. Las características genéticas y fenotípicas de HCC78 la convierten en una herramienta esencial para la investigación del cáncer de pulmón, especialmente para las investigaciones centradas en terapias dirigidas y medicina personalizada en el tratamiento de cánceres ROS1-positivos.

Organism Humano

Tissue Derrame pleural

Disease Adenocarcinoma

Synonyms HCC-78, HCC0078, Centro Oncológico Hamon 78

Características

Age 65 años

Gender Hombre

Ethnicity Europea

Growth properties Monocapa, adherente

Datos reglamentarios

Citation HCC78 (número de catálogo de Cytion 302156)

Células HCC78 | 302156

Biosafety level	1
NCBI_TaxID	9606
CellosaurusAccession	CVCL_2061

Datos biomoleculares**Manejo de**

Culture Medium	RPMI 1640, con: 2,0 mM de glutamina estable, con: 2,0 g/L de NaHCO ₃ (número de artículo de Cytion 820700a)
-----------------------	--

Supplements	Complementar el medio con un 10% de FBS
--------------------	---

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.
---------------------	--

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.
----------------------	---

Células HCC78 | 302156

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 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.

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.

Células HCC78 | 302156

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.