

Células HNO41 | 300126

Información general

Description

La línea celular HNO41 procede de un carcinoma hipofaríngeo de células escamosas, un tipo de carcinoma de células escamosas de cabeza y cuello (HNSCC). Esta línea celular se ha caracterizado por varias aberraciones cromosómicas, entre ellas aumentos del número de copias de ADN en regiones cromosómicas como 3q23-qter, 5p, 7p, 7q21-q22, 8q22.2-qter, 9q22-qter y 11q13. Se sabe que estas regiones albergan oncogenes que contribuyen a la progresión tumoral, lo que convierte al HNO41 en un modelo valioso para estudiar los mecanismos moleculares subyacentes al cáncer de hipofaringe.

Además de su perfil genético, se ha analizado la expresión en HNO41 de factores de crecimiento angiogénicos, críticos en el desarrollo tumoral y la metástasis. La línea celular muestra una fuerte expresión del factor de crecimiento endotelial vascular (VEGF) y del factor de crecimiento derivado de plaquetas (PDGF), entre otros. Estos factores están implicados en la promoción de la angiogénesis, la formación de nuevos vasos sanguíneos, que es un proceso clave en el crecimiento tumoral y la metástasis. La presencia de estos factores en el HNO41 refuerza aún más su utilidad en la investigación centrada en la comprensión de la angiogénesis tumoral y en la evaluación de terapias antiangiogénicas para el HNSCC.

Organism Humano

Tissue Amígdalas

Disease Carcinoma de células escamosas de cabeza y cuello (HNSCC)

Características

Age 52 años

Gender Hombre

Ethnicity Caucásico

Morphology De tipo epitelial

Growth properties Monocapa, adherente

Datos reglamentarios

Citation HNO41 (número de catálogo 300126 de Cytion)

Biosafety level 1

Células HNO41 | 300126**NCBI_TaxID** 9606**CellosaurusAccession** CVCL_D224**Depositor** C. Herold-Mende**Datos biomoleculares****Manejo de****Culture Medium** DMEM, w: 4,5 g/L de glucosa, w: 4 mM de L-glutamina, w: 3,7 g/L de NaHCO₃, w: 1,0 mM de piruvato sódico (número de artículo de Cytion 820300a)**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.**Split ratio** Se recomienda una proporción inicial de 1:3 en función de la tasa de crecimiento**Fluid renewal** de 2 a 3 veces por semana**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 HNO41 | 300126

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

Para una fijación y viabilidad óptimas tras la descongelación, recomendamos utilizar **matraces o placas recubiertos de colágeno**.

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.

Células HNO41 | 300126

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.

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.

Perfil de STR

Amelogenin: x,x
CSF1PO: 10
D13S317: 12
D16S539: 11,12
D5S818: 10,13
D7S820: 8
TH01: 6,7
TPOX: 8,9
vWA: 17,19
D3S1358: 17
D21S11: 30
D18S51: 12
Penta E: 11,12
Penta D: 9
D8S1179: 13
FGA: 22
D1S1656: 16,3,17
D6S1043: 11,12
D2S1338: 27
D12S391: 16,20
D19S433: 14
PEZ6: B-LCL-HROC10