

Células TE-1 | 305060

Información general

Description

La línea celular TE-1 se derivó de un carcinoma de células escamosas del esófago bien diferenciado. Las células TE-1 se caracterizan por su morfología epitelial, creciendo como colonias tanto aisladas como apiladas. Los estudios citogenéticos revelan un cariotipo masculino y cromosomas marcadores distintivos.

Las células TE-1 destacan por sus estructuras asociadas a la diferenciación, como desmosomas y microvellosidades interdigitadas, según se observa en microscopía electrónica de barrido. Estas células también presentan abundantes orgánulos, incluidas mitocondrias y retículo endoplásmico rugoso, como se observa en la microscopía electrónica de transmisión. Cuando se trasplantan a ratones inmunodeficientes, las células TE-1 forman tumores que se asemejan mucho a las características histológicas del tumor original, lo que las convierte en un modelo fiable para la investigación del carcinoma esofágico de células escamosas.

La línea celular se ha utilizado para investigar los mecanismos moleculares y celulares del carcinoma de células escamosas, incluyendo estudios sobre la expresión y señalización del receptor del factor de crecimiento epidérmico (EGF). Las células TE-1 muestran un número reducido de receptores EGF de alta afinidad en comparación con las células epiteliales esofágicas normales, y su respuesta al EGF difiere notablemente. Estas características hacen del TE-1 un modelo valioso para explorar las funciones de la señalización del factor de crecimiento, la biología tumoral y la resistencia terapéutica en el carcinoma de células escamosas de esófago.

Organism Humano

Tissue Esófago

Disease Carcinoma esofágico de células escamosas

Synonyms TE1

Características

Age 58 años

Gender Hombre

Ethnicity Asiático

Morphology Epitelial

Growth properties Adherente

Datos reglamentarios

Células TE-1 | 305060

Citation TE-1 (número de catálogo de Cytion 305060)

Biosafety level 1

NCBI_TaxID 9606

CellosaurusAccession CVCL_1759

Datos biomoleculares

Manejo de

Culture Medium RPMI 1640, con: 2,0 mM de glutamina estable, con: 2,0 g/L de NaHCO₃ (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.

Split ratio 1:2 a 1:4

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 TE-1 | 305060

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 TE-1 | 305060

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: 10,12
D13S317: 10
D16S539: 12
D5S818: 11
D7S820: 10,11
TH01: 7
TPOX: 8,11
vWA: 18,19
D3S1358: 16
D21S11: 28
D18S51: 17
Penta E: 12,18
Penta D: 10
D8S1179: 11,13
FGA: 24
D6S1043: 11,12
D2S1338: 19
D12S391: 20
D19S433: 14,15.2