

Células HROC32 T3 M1 | 300819

Información general

Description Esta es una línea celular de una serie de líneas celulares tumorales que han sido establecidas por el PD Dr. Michael Linnebacher a partir de especímenes de resección primaria de CCR desde 2006. Esta línea celular se derivó de un tumor en fase tardía de HROC32.

Organism Humano

Tissue Colon ascendens, UICC IV, establecido a partir de un tejido de CCR primario xenoinjertado derivado de un paciente (Colon ascendens, estadio TNM T4N2M1R0L0V1 clasificación G2, Lk(n) + 9, Σ Lk(n) 14)

Disease Adenocarcinoma

Metastatic site Metástasis a distancia (estadio IV de la UICC; TNM T4N2M1; no se ha documentado la localización específica de la metástasis a distancia)

Applications Investigación sobre el cáncer colorrectal; modelización del cáncer colorrectal en estadio avanzado; biología del cáncer colorrectal PTEN-negativo; evaluación de la quimioterapia y la terapia dirigida; inmunología del cáncer colorrectal; estudios con xenoinjertos derivados de pacientes

Synonyms HROC32x

Características

Age 82 años

Gender Mujer

Ethnicity Caucásico

Morphology De tipo epitelial

Cell type Células epiteliales

Growth properties Adherente

Datos reglamentarios

Citation HROC32 T3 M1 (número de catálogo de Cytion 300819)

Células HROC32 T3 M1 | 300819

Biosafety level	1
NCBI_TaxID	9606
CellosaurusAccession	CVCL_1D07
Depositor	M. Linnebacher
GMO Status	Sin modificación genética; línea celular de CCR de tipo salvaje derivada de un paciente, establecida por el Dr. Linnebacher

Datos biomoleculares

Protein expression	PTEN
Antigen expression	CD15 +, CD24 +, CD44 +, CD55 +, CD58 +, CD50 +, CD 54 +, CD66acde +, CD71 +, CD102 +, CD326 +, CD80 -, CD86-, EpCAM +, HLA-A2 +
Tumorigenic	Sí, en ratones desnudos inmunodeprimidos
Viruses	Libre de virus patógenos humanos SV40, JC/BK, VHB, VHC, VIH.
Ploidy status	Aneuploide
MSI-status	MSS
Mutational profile	APCwt, p53R282W, K-RasG12A, N-Raswt, H-Raswt SNP rs12628 en el codón 27, PIK3CAst, BRafwt

Manejo de

Culture Medium	DMEM:Ham's F12 (1:1), w: 3,1 g/L de glucosa, w: 2,5 mM de L-glutamina, w: 15 mM de HEPES, w: 0,5 mM de piruvato sódico, w: 1,2 g/L de NaHCO3 (número de artículo de Cytion 820400a)
Supplements	Complementar el medio con un 10% de FBS
Dissociation Reagent	Accutase
Doubling time	30 horas

Células HROC32 T3 M1 | 300819

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	Del 1 al 3
Seeding density	2×10^4 células/cm ²
Fluid renewal	Cada 3 a 5 días
Post-Thaw Recovery	de 1 a 2 semanas
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 HROC32 T3 M1 | 300819

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 HROC32 T3 M1 | 300819

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: 14
D13S317: 11,12
D16S539: 11,12
D5S818: 11,12
D7S820: 8,11
TH01: 8,9
TPOX: 8,11
vWA: 19
D21S11: 31