

Células HROC32 T3 M1 | 300819**Información general**

Description Esta es una de las líneas celulares de una serie de líneas celulares tumorales que el Dr. Michael Linnebacher ha establecido a partir de muestras de resección de CCR primario desde 2006. Esta línea celular se derivó de un tumor en etapa avanzada de HROC32.

Organism Humano

Tissue Cólon ascendente, UICC IV, establecido a partir de tejido de CCR primario de un xenoinjerto derivado del paciente (cólon ascendente, estadio TNM T4N2M1R0L0V1, grado G2, Lk(n) + 9, Σ Lk(n) 14)

Disease Adenocarcinoma

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

Applications Investigación sobre el cáncer colorrectal; modelización del cáncer colorrectal en etapas avanzadas; 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 normativos

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

Células HROC32 T3 M1 | 300819

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

Datos biomoleculares

Protein expression	PTEN
Antigen expression	CD15+, CD24+, CD44+, CD55+, CD58+, CD50+, CD54+, CD66acde+, CD71+, CD102+, CD326+, CD80 -, CD86-, EpCAM+, HLA-A2+
Tumorigenic	Sí, en ratones desnudos inmunodeprimidos
Viruses	Libre de virus patógenos para el ser humano: SV40, JC/BK, VHB, VHC y 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

Culture Medium	DMEM:F12 de Ham (1:1), p/v: 3,1 g/L de glucosa, p/v: 2,5 mM de L-glutamina, p/v: 15 mM de HEPES, p: 0,5 mM de piruvato de sodio, p: 1,2 g/L de NaHCO ₃ (número de artículo de Cytion 820400a)
Supplements	Añade al medio un 10 % de FBS
Dissociation Reagent	Accutase
Doubling time	30 horas

Células HROC32 T3 M1 | 300819

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 transfíeralas a frascos nuevos que ya contengan medio fresco.

Split ratio 1 a 3

Seeding density 2×10^4 células/cm²

Fluid renewal Cada 3 a 5 días

Post-Thaw Recovery De 1 a 2 semanas

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 HROC32 T3 M1 | 300819

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 $-150\text{ }^{\circ}\text{C}$ 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 $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ 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, transfiera 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

$37\text{ }^{\circ}\text{C}$, 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 $-78\text{ }^{\circ}\text{C}$ 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 $-196\text{ }^{\circ}\text{C}$, aproximadamente. El almacenamiento a $-80\text{ }^{\circ}\text{C}$ solo es aceptable como un paso intermedio breve antes de transferirlos al nitrógeno líquido.

Células HROC32 T3 M1 | 300819

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.