

Células HROC24 T1 M1 | 300813**Información general**

Description	Esta es una de una serie de líneas celulares tumorales que han sido establecidas por el PD Dr. Michael Linnebacher de PDTx (Patient-derived Tumor xenografts) desde 2006.
Organism	Humano
Tissue	Colon, establecido a partir de un PDx (xenoinjerto derivado de paciente) de tejido de CCR primario (Colon ascendens, UICC I, estadio TNM T2N0M0R0L0V1 gradación G2). Lk(n) + 0, Σ Lk(n) 13
Disease	Epitelial
Metastatic site	No aplicable (estadio I de la UICC; TNM T2N0M0; sin metástasis regionales ni a distancia)
Applications	Investigación sobre el cáncer colorrectal; modelización del CCR con inestabilidad de microsatélites (MSI-H); biología del CCR impulsada por la mutación BRAF V600E; biología del CCR en estadio temprano; predicción de la respuesta a la inmunoterapia; investigación sobre el CCR derivada del PDx; estudios con biobancos de pacientes con HROC emparejados
Synonyms	HROC24x

Características

Age	98 años
Gender	Hombre
Ethnicity	Caucásico
Morphology	Células pequeñas en colonias
Cell type	Células epiteliales
Growth properties	Adherente

Datos reglamentarios

Citation	HROC24 T1 M1 (número de catálogo Cytion 300813)
Biosafety level	1

Células HROC24 T1 M1 | 300813**NCBI_TaxID** 9606**CellosaurusAccession** CVCL_1U80**Depositor** M. Linnebacher**GMO Status** Sin modificación genética; línea celular de CCR con MSI-H de tipo salvaje derivada de un paciente, establecida a partir de un xenoinjerto derivado de un paciente por el Dr. Linnebacher.**Datos biomoleculares****Tumorigenic** Sí, en ratones desnudos inmunodeprimidos**Viruses** Libre de virus patógenos humanos SV40, JC/BK, VHB, VHC, VIH.**Ploidy status** Euploide**MSI-status** MSI-H**Mutational profile** APCmut, p53wt, K-Raswt, N-Raswt, H-Ras wt , B-RAFV600E, PIK3CAwt**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** 20 horas**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.

Células HROC24 T1 M1 | 300813**Split ratio** Del 1 al 3**Seeding density** 2×10^4 células/cm²**Fluid renewal** Cada 3 a 5 días**Post-Thaw Recovery** Muy rápido

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.

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 x 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.

Células HROC24 T1 M1 | 300813

Incubation Atmosphere 37°C, 5%_{CO2}, atmósfera humidificada.

Flask Coating Ninguno

Freezing Procedure Las líneas celulares criopreservadas 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 criopreservadas 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, colocar 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 y análisis molecular

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,y
CSF1PO: 11,12
D13S317: 7,13
D16S539: 9,11
D5S818: 10,11
D7S820: 11,13
TH01: 6,9
TPOX: 11
vWA: 16,20
D21S11: 27,28