

C643 Células | 300298**Información general****Description**

La línea celular C643 fue establecida a partir de una biopsia con aguja fina de un carcinoma anaplásico de tiroides de un hombre de 76 años por Mark et al. en 1987. El paciente falleció 5 meses después del diagnóstico. La demostración de ARNm de tiroglobulina determinó el origen epitelial tiroideo de la línea celular. Las células C643 surgen como una valiosa herramienta para la investigación del cáncer de tiroides.

Estas células proceden de tejido de cáncer de tiroides humano y representan PTC, FTC y ATC metastásicos. Su composición genética refleja las mutaciones comunes observadas en el cáncer de tiroides, como alteraciones en los genes BRAF, RAS y PI3K, que activan vías de señalización críticas.

Esto convierte a las células C643 en un modelo ideal para investigar los mecanismos implicados en el desarrollo y la progresión del cáncer de tiroides. Además, las células C643 son un recurso crucial para probar posibles terapias dirigidas.

Su inclusión en estudios preclínicos puede ayudar a identificar y evaluar nuevos compuestos dirigidos específicamente a las vías de señalización alteradas implicadas en el cáncer de tiroides. Al representar con precisión el cáncer de tiroides humano, las células C643 contribuyen a desarrollar tratamientos más eficaces para pacientes con cáncer de tiroides avanzado.

Organism

Humano

Tissue

Glándula tiroides anaplásica

Disease

Carcinoma anaplásico de tiroides

Synonyms

C 643, C-643, c643

Características**Age**

76 años

Gender

Hombre

Ethnicity

Caucásico

Morphology

De tipo epitelial

Growth properties

Monocapa, adherente

Datos reglamentarios

C643 Células | 300298**Citation** C643 (número de catálogo 300298 de Cytion)**Biosafety level** 1**NCBI_TaxID** 9606**CellosaurusAccession** CVCL_5969**Datos biomoleculares****Tumorigenic** Sí, en ratones desnudos**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 Se recomienda una proporción de 1:5 a 1:10**Seeding density** 1×10^4 células/cm² producirá una capa confluyente en aproximadamente 3 días.**Fluid renewal** de 2 a 3 veces por semana**Post-Thaw Recovery** Después de descongelar, siembre las células a 5×10^4 células/cm² y deje que las células se recuperen del proceso de congelación y se adhieran durante al menos 24 horas.

C643 Células | 300298**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 crivial 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 crivial 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.

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.

C643 Células | 300298**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, 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: 10,11
D13S317: 8, 10
D16S539: 9, 13
D5S818: 11, 12
D7S820: 9, 12
TH01: 9.3, 10
TPOX: 11, 12
vWA: 15, 17
D3S1358: 15
D21S11: 28
D18S51: 14, 18
Penta E: 5, 15
Penta D: 9
D8S1179: 11, 13
FGA: 18, 21
PEZ6: NCI-H146