

Células AH-130 | 500412

Información general

Description	Yoshida et al. han establecido el hepatoma ascítico convirtiendo el hepatoma inducido por colorante aminoazo de la rata en la forma ascítica (Yoshida 1956). AH-130 es una cepa de hepatoma de ascitis compuesta de células tumorales libres, sólo están presentes pequeñas islas de islotes tumorales. La línea celular aquí descrita se estableció como cultivo celular in vitro a partir de esta cepa Yoshida AH-130 de hepatoma ascítico.
Organism	Rata
Tissue	Hígado
Disease	Carcinoma hepatocelular
Metastatic site	Ascitis
Applications	Investigación sobre el carcinoma hepatocelular; biología de los tumores hepáticos en ratas; modelo de hepatoma de ascitis de Yoshida; ensayos de sensibilidad a fármacos y citotoxicidad; estudios de susceptibilidad a los adenovirus; modelos preclínicos de cáncer de hígado en ratas Sprague-Dawley; biología de los tumores adherentes y en suspensión
Synonyms	Yoshida AH-130, Yoshida AH130, AH130, AH 130, AH-130 Yoshida, AH130-TC, AH130/P

Características

Breed/Subspecies	Sprague-Dawley
Age	Edad no especificada
Gender	Sexo no especificado
Ethnicity	No aplicable (línea celular de rata; Sprague-Dawley en Q)
Morphology	Células redondas en suspensión, células triangulares adherentes
Cell type	Células del carcinoma hepatocelular (hepatocarcinoma)
Growth properties	Adherente/suspensión

Datos reglamentarios

Células AH-130 | 500412

Citation	AH-130 (número de catálogo Cytion 500412)
Biosafety level	1
NCBI_TaxID	10116
CellosaurusAccession	CVCL_4367
GMO Status	Sin modificación genética; hepatoma de ascitis de rata trasplantable derivado de un hepatoma primario inducido por colorantes aminoazo, según Yoshida (1956)

Datos biomoleculares

Tumorigenic	Sí, en Wistar y otras cepas.
Viruses	Prueba RAP negativa. .
Virus susceptibility	Alta sensibilidad a los adenovirus humanos

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 NaHCO ₃ (número de artículo de Cytion 820400a)
Supplements	Complementar el medio con un 10% de FBS
Dissociation Reagent	Accutase
Doubling time	aprox. de 18 a 24 horas (crecimiento rápido; BD = rápido confirmado)
Subculturing	Reunir las células en suspensión en un tubo de 15 ml y lavar suavemente las células adherentes con PBS sin calcio ni magnesio (utilizar 3-5 ml para matraces T25 y 5-10 ml para matraces T75). Aplicar Accutase (1-2 ml para matraces T25, 2,5 ml para matraces T75) asegurando la cobertura completa de la capa celular. Dejar incubar las células a temperatura ambiente durante 10 minutos. Tras la incubación, combinar y centrifugar tanto la suspensión como las células adherentes. Tras la centrifugación, resuspender cuidadosamente el sedimento celular y transferir la suspensión celular a nuevos matraces que contengan medio fresco.
Split ratio	Del 1 al 3

Células AH-130 | 500412**Seeding density** 2×10^4 células/cm²**Fluid renewal** Cada 3 a 5 días**Post-Thaw Recovery** 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.

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

Células AH-130 | 500412**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.

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

Rat_D1Wox31: 104
Rat_D2Wox37: 150
Rat_D19Wox11: 220
Rat_D10Wox8: 266
Rat_D4Wox7: 145
Rat_D2Wox27: 223
Rat_D5Rat33: 140,148
Rat_D10Wox11: 165
Rat_D1Wox23: 210,214
Rat_D12Wox1: 410,414
Rat_D6Wox2: 108,112
Rat_D8Wox7: 185
Rat_D6Cebr1: 223
SRY: x,x