

Células K7M2 wt | 305188

Informações gerais

Description

A linha celular K7M2 wt é derivada de um osteossarcoma murino e é frequentemente utilizada na investigação do cancro, particularmente para estudos que investigam a patogénese e a resposta terapêutica do osteossarcoma. Esta linha celular caracteriza-se pelo seu elevado potencial metastático, o que a torna um modelo inestimável para estudar os mecanismos subjacentes à metástase do cancro e para testar agentes anti-metastáticos. As células K7M2 wt apresentam uma morfologia epitelial típica e um crescimento robusto in vitro, o que facilita várias aplicações experimentais, incluindo estudos de expressão genética, rastreio de medicamentos e manipulação genética.

Os investigadores utilizam a linha celular K7M2 wt para explorar os processos moleculares e celulares envolvidos na progressão do osteossarcoma. Os estudos centram-se frequentemente nas vias de sinalização, como as vias Wnt/ β -catenina e PI3K/AKT, que são cruciais para o crescimento e a metástase do tumor. O perfil genético das células K7M2 wt inclui alterações comuns no osteossarcoma, fornecendo informações sobre os factores genéticos desta malignidade. Além disso, esta linha celular é fundamental para o teste pré-clínico de novas abordagens terapêuticas, incluindo terapias direcionadas e imunoterapias, oferecendo uma plataforma para traduzir os resultados da investigação em potenciais aplicações clínicas.

Organism

Rato

Tissue

Ascite

Disease

Osteossarcoma de ratinho

Metastatic site

Pulmão

Synonyms

K7M2-WT, K7M2

Caraterísticas

Breed/Subspecies

BALB/c

Age

895 dias

Gender

Feminino

Cell type

Osteoblastos

Growth properties

Aderente

Dados regulamentares

Células K7M2 wt | 305188**Citation** K7M2 wt (número de catálogo Cytion 305188)**Biosafety level** 1**NCBI_TaxID** 10090**CellosaurusAccession** CVCL_V455**Dados biomoleculares****Receptors expressed** Complemento (C3), expresso, recetor Fc, IgG, alta afinidade I (Fcgr1), expresso**Tumorigenic** Sim**Manuseamento****Culture Medium** DMEM, com: 4,5 g/L de glucose, com: 4 mM de L-Glutamina, com: 3,7 g/L de NaHCO₃, com: 1,0 mM de piruvato de sódio (número de artigo Cytion 820300a)**Supplements** Completar o meio com 10% de FBS**Dissociation Reagent** Accutase**Subculturing** Retirar o meio antigo das células aderentes e lavá-las com PBS sem cálcio e magnésio. Nos frascos T25, utilizar 3-5 ml de PBS e, nos frascos T75, 5-10 ml. Em seguida, cobrir completamente as células com Accutase, utilizando 1-2 ml para os frascos T25 e 2,5 ml para os frascos T75. Deixar as células incubar à temperatura ambiente durante 8-10 minutos para as destacar. Após a incubação, misturar suavemente as células com 10 ml de meio para as ressuspender e, em seguida, centrifugar a 300xg durante 3 minutos. Deitar fora o sobrenadante, ressuspender as células em meio fresco e transferi-las para novos frascos que já contenham meio fresco.**Split ratio** 1:2 a 1:4**Fluid renewal** 2 a 3 vezes por semana**Freeze medium** Como meio de criopreservação, utilizamos um meio de crescimento completo (incluindo FBS) + 10% DMSO para uma viabilidade pós-descongelamento adequada, ou CM-1 (número de catálogo Cytion 800100), que inclui osmoprotectores otimizados e estabilizadores metabólicos para melhorar a recuperação e reduzir o stress induzido pela crio.

Células K7M2 wt | 305188

Thawing and Culturing Cells

1. Confirme que o frasco permanece profundamente congelado aquando da entrega, uma vez que as células são enviadas em gelo seco para manter as temperaturas ideais durante o transporte.
2. Após a receção, armazenar o frasco criogénico imediatamente a temperaturas inferiores a -150°C para garantir a preservação da integridade celular, ou avançar para o passo 3 se for necessária uma cultura imediata.
3. Para uma cultura imediata, descongelar rapidamente o frasco imergindo-o num banho de água a 37°C com água limpa e um agente antimicrobiano, agitando suavemente durante 40-60 segundos até ficar um pequeno aglomerado de gelo.
4. Efetuar todos os passos subsequentes em condições estéreis numa capela de fluxo, desinfetando o frasco criogénico com etanol a 70% antes de o abrir.
5. Abrir cuidadosamente o frasco desinfetado e transferir a suspensão de células para um tubo de centrifugação de 15 ml contendo 8 ml de meio de cultura à temperatura ambiente, misturando suavemente.
6. Centrifugar a mistura a $300 \times g$ durante 3 minutos para separar as células e eliminar cuidadosamente o sobrenadante que contém o meio de congelação residual.
7. Ressuspender suavemente o pellet de células em 10 ml de meio de cultura fresco. No caso de células aderentes, dividir a suspensão entre dois frascos de cultura T25; no caso de culturas em suspensão, transferir todo o meio para um frasco T25 para promover uma interação e um crescimento eficazes das células.
8. Cumprir os protocolos de subcultura estabelecidos para o crescimento e manutenção contínuos da linha celular, garantindo resultados experimentais fiáveis.

Incubation Atmosphere

37°C , 5% CO_2 , atmosfera humidificada.

Flask Coating

Para uma fixação e viabilidade óptimas após a descongelação, recomendamos a utilização de **frascos ou placas revestidos com colagénio**.

Freezing Procedure

As linhas celulares criopreservadas são expedidas em gelo seco em embalagens validadas e isoladas com refrigerante suficiente para manter aproximadamente -78°C durante o transporte. Aquando da receção, inspecionar imediatamente o recipiente e transferir sem demora os frascos para um local de armazenamento adequado.

Células K7M2 wt | 305188

Shipping Conditions

As linhas celulares criopreservadas são expedidas em gelo seco em embalagens validadas e isoladas com refrigerante suficiente para manter aproximadamente -78 °C durante o transporte. Aquando da receção, inspecionar imediatamente o recipiente e transferir sem demora os frascos para um local de armazenamento adequado.

Storage Conditions

Para conservação a longo prazo, colocar os frascos em azoto líquido em fase de vapor a uma temperatura entre -150 e -196 °C. O armazenamento a -80 °C é aceitável apenas como um curto passo intermédio antes da transferência para azoto líquido.

Controlo de qualidade / Perfil genético / HLA

Sterility

A contaminação por micoplasma é excluída utilizando ensaios baseados em PCR e métodos de deteção de micoplasma baseados em luminescência.

Para garantir que não há contaminação bacteriana, fúngica ou de leveduras, as culturas de células são sujeitas a inspecções visuais diárias.