Product sheet

Células MDA-MB-361 | 305267

Informações gerais

Description	A linha celular MDA-MB-361 é derivada de um local metastático de adenocarcinoma da mama num adulto humano. Esta linha celular é utilizada extensivamente na investigação do cancro da mama, particularmente em estudos que investigam os mecanismos moleculares da metástase do cancro, a sinalização dos receptores hormonais e as respostas terapêuticas. As células MDA-MB-361 são receptores de estrogénio positivos (ER+) e HER2 positivos, o que as torna um modelo valioso para estudar a interação entre estes receptores na progressão e tratamento do cancro da mama. As células MDA-MB-361 apresentam uma morfologia epitelial e são conhecidas pela sua capacidade de formar colónias em ágar macio, o que indica o seu potencial tumorigénico. Expressam marcadores-chave associados ao cancro da mama, incluindo o recetor de estrogénio (ER), o recetor de progesterona (PR) e o recetor 2 do fator de crescimento epidérmico humano (HER2/neu). Estas células são frequentemente utilizadas para avaliar a eficácia de terapias hormonais, tratamentos direcionados e agentes quimioterapêuticos em estudos pré-clínicos. Além disso, as células MDA-MB-361 servem de modelo para estudar os mecanismos de resistência às terapias direcionadas para o HER2 e para desenvolver estratégias para ultrapassar essa resistência. A sua relevância na investigação do cancro da mama sublinha a sua importância para o avanço da nossa compreensão da biologia do cancro e para a melhoria das abordagens terapêuticas para os doentes com cancro da mama.
Organism	Humano
Tissue	Mama, glândula mamária
Disease	Adenocarcinoma
Metastatic site	Cérebro
Synonyms	MDA-MB 361, MDA MB 361, MDA-MB361, MDAMB361, MDA-361, MDA361, MB361, MD Anderson-Metastatic Breast-361

Caraterísticas

Age	40 anos
Gender	Feminino
Ethnicity	Europeu
Morphology	Epitelial
Growth properties	Pouco aderente

Product sheet

Células MDA-MB-361 | 305267

Dados regulamentares

Citation	MDA-MB-361 (número de catálogo Cytion 305267)
Biosafety level	1
NCBI_TaxID	9606
CellosaurusAccession	CVCL_0620

Dados biomoleculares

Oncogenes	Wnt7h+

Manuseamento

Culture Medium	DMEM:Ham's F12 (1:1), w: 3,1 g/L Glicose, w: 1,6 mM L-Glutamina, w: 15 mM HEPES, w: 1,0 mM Piruvato de sódio, w: 1,2 g/L NaHCO3 (Cytion 820400a)
Supplements	Suplementar o meio com 20% de FBS, 5 µg/mL de insulina
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	Recomenda-se um rácio de 1:2 a 1:6
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 optimizados e estabilizadores metabólicos para melhorar a recuperação e reduzir o stress induzido pela crio.

Células MDA-MB-361 | 305267

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, desinfectando o frasco criogénico com etanol a 70% antes de o abrir.

5. Abrir cuidadosamente o frasco desinfectado 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 x 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%$_{CO2}$, atmosfera humidificada.
Flask Coating	Nenhum
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.

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 e Análise Molecular

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.