

Células DSL-6A-C1 | 500166**Informações gerais****Description**

A linha celular DSL-6A/C1 é uma linha celular ductal pancreática originalmente derivada do carcinoma de células acinares transplantáveis DSL-6, um tumor estabelecido a partir de um carcinoma primário de células acinares do pâncreas num rato Lewis macho. Este rato foi exposto à azaserina por via intraperitoneal, o que levou ao desenvolvimento do tumor. Inicialmente, após o estabelecimento em cultura, as células DSL-6A/C1 mantiveram a capacidade de produzir amilase, uma enzima exócrina característica das células acinares. No entanto, esta produção cessou ao fim de uma a duas semanas de cultura.

Com o passar do tempo, à medida que as células DSL-6A/C1 eram mantidas em cultura e submetidas a experiências de reenxerto, sofreram uma notável transformação fenotípica. As células perderam marcadores estruturais e imunohistoquímicos típicos das células acinares e, em vez disso, começaram a expressar marcadores indicativos do fenótipo de células ductais. Um dos principais marcadores adquiridos durante esta transformação é o regulador transmembranar da fibrose cística (CFTR), que está normalmente associado às células ductais do pâncreas. Esta mudança na expressão dos marcadores sugere uma plasticidade significativa na linha celular, reflectindo alterações na identidade e função das células que podem ocorrer em resposta ao ambiente in vitro.

Organism

Rato

Tissue

Pâncreas

Disease

Carcinoma induzido por azaserina

Metastatic site

Ductal

Synonyms

DSL-6A/C1, DSL6A/C1

Caraterísticas**Breed/Subspecies**

Lewis

Age

2 anos

Gender

Masculino

Morphology

De tipo epitelial

Cell type

Células acinares

Growth properties

Aderente

Células DSL-6A-C1 | 500166**Dados regulamentares****Citation** DSL-6A-C1 (número de catálogo Cytion 500166)**Biosafety level** 1**NCBI_TaxID** 10116**CellosaurusAccession** CVCL_4166**Dados biomoleculares****Tumorigenic** Sim, nos ratos Lewis as células produzem tumores sólidos compostos por estruturas semelhantes a ductos rodeadas por tecido fibroso denso**Manuseamento****Culture Medium** Waymouth medium (Não fornecemos este produto; considere outros fornecedores. Por favor, informe-nos se precisar de mais assistência)**Supplements** Suplementar o meio com 10% de FBS, 2,0 mM de L-glutamina**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.**Seeding density** 1×10^4 células/cm²**Fluid renewal** 2 vezes por semana**Post-Thaw Recovery** Após o descongelamento, coloque as células em placas a uma densidade de 5×10^4 células/cm² e deixe-as recuperar do processo de congelamento e aderir durante pelo menos 24 horas.

Células DSL-6A-C1 | 500166

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.

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

Nenhum

Células DSL-6A-C1 | 500166

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 / 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 inspeções visuais diárias.