

Células BJAB | 302006**Informações gerais****Description**

A linha celular BJAB foi criada em 1973 a partir de uma rapariga africana de 5 anos a quem foi diagnosticado um linfoma de Burkitt negativo para o vírus Epstein-Barr (EBV). Esta origem específica é crucial para a investigação, uma vez que fornece um modelo distinto para estudar o linfoma de Burkitt na ausência da influência do EBV, que é comum em muitas outras linhas celulares de linfoma. O estatuto EBV-negativo das células BJAB permite aos investigadores investigar os factores genéticos e ambientais que contribuem para a linfomagenese sem os efeitos de confusão do vírus.

As células BJAB são frequentemente utilizadas na investigação oncológica, especialmente para explorar a fisiopatologia do linfoma de Burkitt e para testar estratégias terapêuticas contra o mesmo. A linha celular apresenta muitas das características distintivas do linfoma de Burkitt, incluindo elevadas taxas de proliferação e um imunofenótipo característico. A sua estabilidade genética e a robustez com que pode ser cultivada tornam-na uma ferramenta valiosa para experiências in vitro destinadas a compreender a biologia do linfoma e a avaliar a eficácia dos medicamentos anti-cancro.

Organism

Humano

Tissue

Sangue

Disease

Linfoma de Burkitt

Applications

Análise dos antígenos de superfície das células B, teste de medicamentos citotóxicos, análise mutacional, análise dos mecanismos apoptóticos, tipagem HLA

Synonyms

BJAb, BJA-B, BJAB-1, BJA-B1, BJA-B-1

Caraterísticas**Age**

5 anos

Gender

Feminino

Ethnicity

Africano

Morphology

Células redondas

Cell type

Linfoblasto B

Growth properties

Suspensão

Células BJAB | 302006

Dados regulamentares

Citation	BJAB (número de catálogo Cytion 302006)
Biosafety level	1
NCBI_TaxID	9606
CellosaurusAccession	CVCL_5711

Dados biomoleculares

Antigen expression	CD10+, CD19+, CD20+, CD21(+), CD22+, CD23-, CD24-, CD32+, CD37+, CD38+, CD39-, CD40+, CD54+, CD72+, CD73-, CD75+, CD77+, CD81, CD82+, CD83+, CD84+, CD86+
Karyotype	46, hipodiplóide

Manuseamento

Culture Medium	RPMI 1640, com: 2,0 mM de glutamina estável, com: 2,0 g/L NaHCO ₃ (número de artigo Cytion 820700a)
Supplements	Completar o meio com 20% de FBS, 10 mM HEPES
Subculturing	Mantenha as culturas adicionando ou substituindo periodicamente o meio. Inicie as culturas com uma densidade de 5×10^5 células/ml e mantenha a concentração celular dentro da faixa de 3×10^5 a 1×10^6 células/ml para um crescimento ideal.
Seeding density	3×10^5 células/ml
Fluid renewal	A cada 3 a 5 dias
Post-Thaw Recovery	Deixar as células recuperarem do processo de congelação durante pelo menos 48 horas.
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 BJAB | 302006**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

**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 BJAB | 302006**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 inspeções visuais diárias.

Alelos HLA

A*: 01:01:83, '02:01:01
B*: '13:02:01, '35:01:01
C*: '04:01:01, '06:02:01
DRB1*: '12:01:01, '13:02:01
DQA1*: '01:02:01, '05:05:01
DQB1*: '03:01, '06:04:01
DPB1*: '04:02:01G
E: '01:01, '01:03