

DESCONGELAMENTO DE CÉLULAS DE MAMÍFEROS

NORMA Nº	REV. N°
NIT-LABIO-	01
PUBLICADO EM	PÁGINA
00/2020	1/4

SUMÁRIO

- 1 Objetivo
- 2 Campo de Aplicação
- 3 Responsabilidade
- 4 Documentos de Referência
- **5 Documentos Complementares**
- 6 Definições
- 7 Soluções
- 8 Materiais
- 9 Equipamentos
- 10 Descongelamento
- 11 Manutenção
- 12 Congelamento
- 13 Histórico de Revisão e Quadro de Aprovação

1 OBJETIVO

Esta norma estabelece os procedimentos para o correto descongelamento de células de mamíferos aderentes e em suspensão no Laboratório de Bioengenharia Tecidual.

2 CAMPO DE APLICAÇÃO

Esta norma se aplica aos usuários do Labio / Dimav.

3 RESPONSABILIDADE

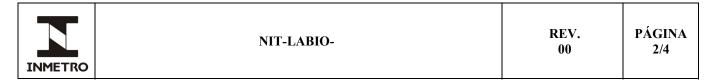
A responsabilidade pela emissão, cancelamento e revisão desta norma é do Labio.

4 DOCUMENTOS DE REFERÊNCIA

FRESHNEY, R. I.			Culture of Animals Cells; 5ª ed.;2005
Product Information ATCC®. CCL-163 TM	Sheet	for	https://www.atcc.org/products/all/CCL-163.aspx

5 DOCUMENTOS COMPLEMENTARES

FOR-Dimay-081	Registro de Culturas de Células		
FOR-Dimay-084	Procedimento Diário de Culturas de Células		
NIT-LABIO-202	Recebimento, Identificação e Controle da Qualidade de Cultura de Células de Mamíferos		



NIT-LABIO-201	Identificação e Controle de Qualidade de Meios e Soluções		
NIT-LABIO-208	Paramentação e Higienização de Usuários da Sala de Cultura de células		
NIT-LABIO-XXX	Quantificação de Células de Mamíferos na Câmara de Neubauer		
NIT-LABIO-XXX	Operação e Utilização do Tanque de Nitrogênio Líquido		
NIT-DIBIO-XXX	Preparo de solução tampão fosfato-salino de Dulbecco - DPBS		
NIT-DIBIO-XXX	Preparo de meio Eagle modificado por Dulbecco com alta concentração de glicose - DMEN High		
NIT-DIBIO-XXX	Preparo de solução de tripsina-EDTA 0,125%		
NIT-DIBIO-XXX	Preparo de solução de álcool etílico 77% (v/v)		
NIT-DIBIO-XXX	Operação e higienização do banho maria modelo W1106		
NIT-LABIO-236	Operação e Higienização da Cabine de Segurança Biológica modelo THERMO SCIENTIFIC MODELO MODELO1385		
NIT-DIBIO-XXX	Operação e higienização da incubadora de CO2 thermo Scientific modelo 3121		
NIT-DIBIO-XXX	Operação e higienização do microscópio invertido Primo Vert		
NIT-DIBIO-XXX	Quantificação de células de mamíferos na Câmara de Newbauer		
FOR-DIMAV-134	Agenda das Cabines de Seguraça Biológica da Sala de Cultura do Labio		

6 DEFINIÇÕES

6.1 Siglas

As siglas das UP/UO do Inmetro podem ser acessadas em: http://intranet.inmetro.gov.br/tema/qualidade/docs/pdf/siglas-inmetro.pdf.

CO₂ - Dióxido de carbono

DMSO - Dimetilsulfóxido

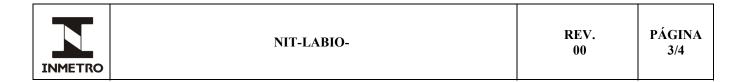
DMEN High 10% soro – Dulbecco's Modified Eagle's Medium High Glucose (Meio Eagle modificado por Dulbecco com alta concentração de glicose) com 10% de soro de bezerro.

DPBS – Dulbecco's Phosphate Buffered Saline (Tampão fosfato-salino de Dulbecco).

EPIs - Equipamentos de Proteção Individual

ID - Identificação

SFB - Soro Fetal Bovino



6.2 Termos

Balb/c 3T3 clone A31 – Clone da linhagem celular aderente obtida de embriões de camundongo Balb/c pelo protocolo 3T3.

Confluência – Estimativa visual do espaço ocupado por células em cultivo.

Debri – Sujidade presente no meio de cultura, geralmente células soltas ou parte delas.

Solução de congelamento - Solução composta por Soro (fetal bovino ou de Bezerro) e 5% de DMSO.

Sobrenadante – Refere-se ao meio de cultura acima do pellet;

Ressuspender – O ato de voltar a suspender, com objetivo de homogeneizar as células junto ao meio.

7 SOLUÇÕES

- 7.1 DMSO;
- **7.2** Meio Eagle modificado por Dulbecco com alta concentração de glicose DMEN High, preparado conforme NIT-Dibio-202;
- 7.3 Solução de tripsina-EDTA 0,125%, preparada conforme NIT-Dibio-203;
- 7.4 Solução tampão fosfato-salino de Dulbecco DPBS, preparada conforme NIT-Dibio-200;
- 7.5 Soro de Bezerro;
- 7.6 Soro fetal bovino.

8 MATERIAIS

- 8.1 Linhagem Balb/c 3T3 clone A31;
- 8.2 Recipiente para descarte de resíduos biológicos líquidos;
- 8.3 Pipetas sorológicas graduadas;
- 8.4 Tubos Falcon 15 mL ou 50 mL;
- 8.5 Ponteiras estéreis para Micropipetas de 20 μL e 1000 μL;
- 8.6 Garrafas de Cultura.

	NIT-LABIO-	REV. 00	PÁGINA 4/4
INMETRO			

9 EQUIPAMENTOS

- **9.1** Banho-maria, operando conforme NIT-Dibio-207.
- 9.2 Cabine de segurança biológica, operando conforme NIT-Dibio-208.
- 9.3 Centrífuga.
- **9.4** Estufa incubadora de CO2, operando conforme NIT-Dibio-209.
- 9.5 Microscópio óptico invertido, operando conforme NIT-Dibio-211.

10 DESCONGELAMENTO

10.1 Procedimento

- **10.1.1** Reservar em tubo de centrífuga, 9 mL do meio de cultivo.
- **10.1.2** Em banho-maria ou similar a 37° C \pm 0,5°C, descongelar rapidamente o criotubo.
- **10.1.3** Limpar o criotubo com solução de álcool etílico 77% (v/v).
- **10.1.4** Diluir, lentamente, as células recém-descongeladas nos 9 mL de meio de cultivo anteriormente reservados.
- 10.1.5 Centrifugar entre 300 G e 400 G por 5 min.
- **10.1.6** Ressuspender em volume adequado para contagem a ser realizada conforme a NIT-Dibio-217.
- **10.1.7** Plaquear cerca de 6,0 x 103 células/cm2 em garrafa de cultivo.
- **10.1.8** Registrar a linhagem celular em FOR-Dimav-081.

11 MANUTENÇÃO

- 11.1 As células devem ser cultivadas em DMEM HIGH 10% e mantidas em incubadora com $5\% \pm 0.5\%$ de CO2 a 37° C $\pm 0.5^{\circ}$ C e 90% de umidade.
- 11.2 Caso necessário deve-se adicionar o antibiótico adequado.
- 11.3 Deve-se observar ao microscópio óptico invertido nas objetivas de 10x e 40x a confluência, morfologia, presença de contaminantes e outras características da célula e do meio de cultivo.
- 11.4 Registre qualquer procedimento realizado com a linhagem celular em FOR-Dimav-084.

I	NIT-LABIO-	REV. 00	PÁGINA 5/4
INMETRO			

11.5 Troca de meio de cultivo

- 11.5.1 Deve ser realizada a cada três dias, caso não haja necessidade de tripsinização.
- 11.5.2 Seguir as seguintes etapas para troca de meio de cultivo:
- a) Aquecer antes do uso a tripsina 0,125%, o meio de cultivo e o DPBS, a $37^{\circ}\text{C} \pm 0.5^{\circ}\text{C}$;
- **b)** Retirar as garrafas da incubadora;
- c) Em cabine de segurança biológica, verter em recipiente de descarte o meio de cultura antigo;
- d) Caso haja muito debri, lavar até duas vezes com PBS;
- e) Adicionar meio de cultivo novo;
- f) Retornar as garrafas à incubadora.

11.6 Tripsinização

11.6.1 As células devem ser tripsinizadas a partir de 50% (ver figura) de confluência não devendo ultrapassar 80%, caso não atinjam esta confluência em 3 dias é preferível a troca do meio de cultivo, sendo também recomendável a investigação da causa do crescimento lento.

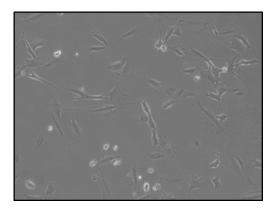


Figura – Cultura apresentando entre 50% e 60% de confluência

- 11.6.2 Para tripsinizar as células, siga as seguintes etapas:
- a) Aquecer antes do uso a tripsina 0,125%, o meio de cultivo e o DPBS, a $37^{\circ}\text{C} \pm 0.5^{\circ}\text{C}$;
- **b)** Retirar as garrafas da incubadora;
- c) Em cabine de segurança biológica, verter em recipiente de descarte o meio de cultivo antigo;
- **d)** Lavar entre 2 e 3 vezes com DPBS;
- e) Adicionar para cada 25 cm², 1 mL de Tripsina 0,125%;

N	NIT-LABIO-	REV. 00	PÁGINA 6/4
INMETRO			

- f) Deixar na incubadora aproximadamente 5 min, ou assim que as células soltarem da garrafa;
- g) Constatar ao microscópio óptico invertido que as células soltaram;
- h) Diluir a solução de células e Tripsina em volume igual de DMEM HIGH 10%;
- i) Centrifugar entre 300 G e 400 G por 5min;
- j) Ressuspender em volume adequado para contagem a ser realizada conforme a NIT-Dibio-217;
- **k)** Plaquear em concentração entre 3,0 x 103 e 4,0 x 103 células/cm2 em garrafa de cultivo ou utilizar para outros fins, conforme o protocolo desejado, e descartar o restante em recipiente adequado.

12 CONGELAMENTO

- 12.1 A concentração de células congeladas deve ser de aproximadamente 106 células por criotubo.
- 12.2 Registre o congelamento em FOR-Dimav-084.
- 12.3 Siga as etapas seguintes para congelamento das células:
- a) Realizar a tripsinização conforme o item 11.5, separar a quantidade necessária de criotubos e identificá-los, no mínimo, com os seguintes campos: nome da célula, data de congelamento e responsável pelo congelamento.
- b) Caso haja, deve ser identificado a passagem e o número de células congeladas;
- c) Ressuspender as células a serem congeladas em 1 mL de solução de congelamento para cada criotubo a ser feito;
- d) Adicionar a solução com células nos criotubos;
- e) Transportar rapidamente, sob refrigeração, os criotubos para a modalidade de congelamento escolhida: curva de congelamento manual, cooler, decaimento programado, etc.;
- f) Após 1 dia estocar em nitrogênio líquido (preferencialmente na fase vapor).
- **NOTA 1:** Para a realização dos procedimentos descritos nesta NIT, o responsável deve organizar-se com antecedência, separando todo o material que será utilizado, bem como, reservando os equipamentos necessários para o procedimento, conforme FOR DIMAV 134 Agenda das cabines de seguraça biológica da sala de cultura do labio;
- **NOTA 2:** O operador responsável pelo procedimento deve estar utilizando os EPIs necessários para o procedimento, conforme NIT LABIO 208 Paramentação e Higienização para uso da Sala de Cultura de Células.



NOTA 3: Os reagentes utilizados deverão dar entrada, através do formulário FOR DIMAV 091 – Registro de Meios e Soluções, e passar pelo controle de qualidade do laboratório, conforme NIT LABIO 201 – Identificação e Controle de Qualidade de Meios e Soluções Utilizados;

NOTA 4: As células utilizadas no ensaio deverão dar entrada, através dos formulários FOR DIMAV 081 – Registro de Cultura de Células e FOR DIMAV 084 – Procedimento Diário de Cultura de Células, conforme NIT LABIO 202 – Recebimento, Identificação e Controle de Qualidade de Cultura de Células de Mamíferos.

NOTA 5: É necessário que todo material plástico e soluções/reagentes utilizados sejam estéreis.

11 HISTÓRICO DE REVISÃO E QUADRO DE APROVAÇÃO

Revisão	Data	Itens Revisados
00	Julho/2015	■ Emissão inicial.
01	Março/2020	■ Revisão

Quadro de Aprovação				
	Atribuição			
Elaborado por:	Ítalo da Cruz Pacheco	Técnico Dimav		
Verificado por:	Josemar Vinicius Maiworm Abreu Silva Priscila Grion de Miranda Borchio	Técnico Dimav Técnica Bolsista da Dimav		
Aprovado por:	Leonardo Boldrini	Chefe da UO		