

HyCyte™ SD 大鼠骨髓间充质干细胞成脂诱导分化试剂盒

Sprague-Dawley Rat Bone Marrow Mesenchymal Stem Cells Adipogenic Differentiation Kit

货号：BMRS-D102

规格：400 mL/Kit

产品组分

成脂诱导分化培养基——诱导液 Induction Medium (200 mL)

试剂盒组分	规格	保存条件	有效期
SD BMSCs Adipogenic Differentiation Induction Basal Medium	175 mL	2~8℃, 避光	12 months
SD BMSCs Adipogenic Differentiation FBS	20 mL	-20℃	24 months
P/S Solution 双抗	2 mL	-20℃	12 months
Glutamine 谷氨酰胺	2 mL	-20℃	12 months
Insulin 胰岛素	400 μL	-20℃	12 months
IBMX	200 μL	-20℃	12 months
Rosiglitazone 罗格列酮	200 μL	-20℃	12 months
Dexamethasone 地塞米松	200 μL	-20℃	12 months

成脂诱导分化培养基——维持液 Maintenance Medium (200 mL)

试剂盒组分	规格	保存条件	有效期
SD BMSCs Adipogenic Differentiation Maintenance Basal Medium	175 mL	2~8℃, 避光	12 months
SD BMSCs Adipogenic Differentiation FBS	20 mL	-20℃	24 months
P/S Solution 双抗	2 mL	-20℃	12 months
Glutamine 谷氨酰胺	2 mL	-20℃	12 months
Insulin 胰岛素	400 μL	-20℃	12 months

染色液

Dye Liquor: Oil Red O Solution 油红 O 染色液	5 mL	2~8℃, 避光	12 months
---	------	----------	-----------

- NOTE:**
- 本产品组分均为无菌分装，可直接配制成完全培养基使用；染色液为独立包装组分，请勿与培养基混用。
 - 配制完全培养基前，请瞬时离心各管小剂量试剂以免损失，配制后请在有效期内使用完毕。IBMX因子的溶剂为DMSO，DMSO溶剂在低于18.4℃是冻结状态，18.4℃以上是液体。使用前请将因子放置于37℃培养箱中复温10 min左右，再将因子吸取加到基础培养基中。不要直接吸取温度较低的培养基到因子管中进行涮洗，容易导致因子因温度过低重新冻结。
 - 完全培养基储存条件：2~8℃，避光；配制后有效期：3 months。
 - 本产品仅用于科研实验，不可用于临床治疗。

为科研加速，为工业赋能！



海星商城二维码



公众号二维码



产品描述

本产品是海星生物专为SD大鼠骨髓间充质干细胞研制优化的HyCyte™成脂诱导分化培养基试剂盒，用于增强SD大鼠骨髓间充质干细胞向成脂细胞方向诱导分化的能力。在库产品均通过生物安全检测 and 产品质量检测，体系稳定有效，现货发送，性价比高。海星生物专业的研发团队可提供最有效的技术指导，保证售后品质。

质检标准

pH: 7.2~7.4

内毒素含量: < 10 EU/mL

生物安全: 细菌、真菌、支原体检测阴性

质量检测: 诱导测试合格

运输方式

产品冰袋冷藏运输

检验原理

油红O染料属于苏丹染料家族的一员，是一种脂溶性的偶氮染料。显色明显便于观察，主要用于脂肪染色。干细胞在诱导培养基的作用下，会逐渐分化成前成脂细胞和脂肪细胞，将形成大小不一的脂滴。油红O在脂肪中的溶解度大于其在染色液中的溶解度，从而使脂肪着色呈现红色或橘红色。

使用说明

1. 成脂诱导分化操作

1.1 接种干细胞

取对数生长期的细胞，按照 2.0×10^4 cells/cm² 的细胞密度接种至培养器皿，于 37℃，5% CO₂ 培养环境下培养至汇合度 90~100%，弃掉上清，加入成脂诱导分化培养基诱导液。

NOTE: 如细胞贴壁性较差，建议使用 0.1%明胶对培养底面进行包被。

1.2 细胞分化诱导

于 37℃，5% CO₂ 培养环境下培养约 3 天，更换为成脂诱导分化培养基维持液，培养 1 天后，再更换为成脂诱导分化培养基诱导液，继续培养 3 天。

按照以上换液频率诱导 14~21 天，并注意观察细胞形态变化。根据细胞诱导形成的脂滴数量和大小，决定终止细胞诱导的时间，并进行染色鉴定。

2. 染色鉴定

2.1 细胞固定

吸去培养基使用适量 1×PBS 清洗一次，弃去后取适量 4%中性甲醛溶液覆盖培养器皿底面，室温固定 30~60 min，弃去固定液再使用 1×PBS 清洗两次。

2.2 油红 O 染色

取生理盐水或 1×PBS 与油红 O 原液配制油红 O 工作液（油红 O 原液: 生理盐水=3:2），现用现配。配制后可对油红 O 工作液进行离心，以沉淀染色液中的过饱和析出物。向清洗干净的诱导孔内加入适量油红 O 工作液，静置染色 30min。吸走油红 O 工作液，用 1×PBS 清洗两次，并加入适量 1×PBS 避免细胞干燥。

2.3 诱导评估

显微镜下观察成脂染色效果，并进行图像采集和诱导评估。诱导成功时，脂滴与油红 O 染料结合后呈现红色或橘红色。

NOTE: 干细胞的成脂分化水平因细胞类型、细胞供体来源，培养条件、细胞代次、细胞状态和分化时间等因素而异。

为科研加速，为工业赋能！



海星商城二维码



公众号二维码

