

Delf 间充质干细胞成脂诱导分化试剂盒

产品描述

本产品为 Delf 团队精心优化的间充质干细胞成脂诱导分化试剂盒，可增强间充质干细胞向成脂细胞分化的能力。

本产品仅用于科研用途，不可用于诊断、治疗、临床、家庭及其他用途。

产品组成成分及保存

试剂名称	体积（200mL 体系/100mL 体系）	保存条件及有效期
诱导分化添加剂 I	10mL / 5mL	-20℃，1 Year
诱导分化添加剂 II	0.2mL / 0.1mL	-20℃，1 Year
优质胎牛血清	20mL / 10mL	-20℃，1 Year
细胞基础培养基	170mL / 85mL	-20℃，1 Year
油红 O 染色液	10mL / 5mL	4℃避光，1 Year

注意：1. 为保证产品的有效性，请避免反复冻融。

2. 配制好的诱导培养基保存于 2-8℃，有效期为 2 周，请根据实验用量合理配制。

产品使用说明

1. 成脂诱导分化完全培养基的配制

①室温条件下融化添加剂及血清。（注意：若添加剂或血清中有沉淀物，属正常现象，无须过滤，避免成分丢失。）

②根据实验用量，于无菌操作台中配制诱导分化完全培养基，建议每次配制 50mL，配制比例见表一。

试剂成分	配制比例	50mL 配制体系
诱导分化添加剂 I	5%	2.5mL
诱导分化添加剂 II	0.1%	50uL
优质胎牛血清	10%	5mL
细胞基础培养基	85%	42.5mL

表一

2. 成脂诱导分化实验步骤

网址：www.hfwanwu.com

电话：400-1016-218

地址：合肥市蜀山区长江西路 248 号 11 层



①建议取第 3~5 代、纯度达 90%以上、状态良好的间充质干细胞，将其消化下来，离心收集，使用含 10%FBS 的完全培养基调整细胞密度，均匀铺于培养瓶/板中，置于 37℃恒温细胞培养箱中培养。（接种细胞量与接种面积按照 $1 \times 10^5 \text{ cell/cm}^2$ 计算，可参考表二）

培养器皿	底面积	细胞量	培养液体积
24 孔培养板	2cm ² /孔	$2 \times 10^5 \text{ cell/孔}$	1mL/孔
12 孔培养板	4.5cm ² /孔	$4.5 \times 10^5 \text{ cell/孔}$	2mL/孔
6 孔培养板	9.6cm ² /孔	$9.6 \times 10^5 \text{ cell/孔}$	2mL/孔
T25 培养瓶	25cm ²	$25 \times 10^5 \text{ cell}$	5mL
6cm 培养皿	21cm ²	$21 \times 10^5 \text{ cell}$	5mL
10cm 培养皿	55cm ²	$55 \times 10^5 \text{ cell}$	10mL

表二

②待细胞汇合度达 80%~100%时，即可进行诱导分化。

③小心吸弃细胞培养上清，沿孔壁缓慢加入提前配制好的诱导分化完全培养基，置于 37℃恒温细胞培养箱中培养。（注意：完全培养基加入细胞前需提前置于 37℃预热。）

④每 2day 换用新鲜的诱导分化完全培养基。换液时，若细胞培养上清颜色变为澄清的黄色，是由于细胞量较大，培养基消耗较快导致的，请及时调整为每日换液。（注意：完全培养基加入前需提前置于 37℃预热。）

⑤细胞诱导 3 周后，即可进行油红 O 染色鉴定。

3. 油红染色分析

①细胞诱导分化结束后，小心吸弃细胞培养上清，1×PBS 润洗 1~2 次。加入适量细胞固定液，室温固定 30 min。（细胞固定液为 4%中性甲醛溶液等，体积参考表二）

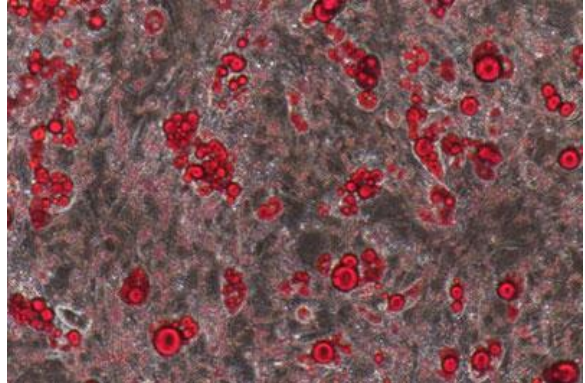
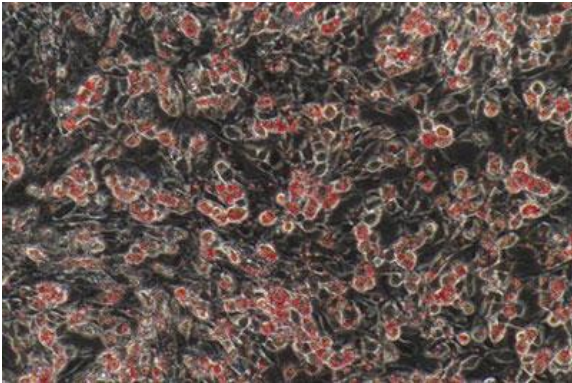
②配制油红 O 工作液：油红 O 贮存液与蒸馏水按照 3: 2 配制，（例：油红 O 贮存液 3mL，蒸馏水 2mL），混匀。使用滤纸过滤，收集滤液，即为油红 O 工作液。（注意：成脂细胞内的油滴极易脱落，操作时须谨慎。）

③细胞固定完成后，吸弃细胞固定液，1×PBS 润洗 2 次。沿孔壁缓慢加入油红 O 染色液，每孔 1mL，室温染色 30min。（注意：油红 O 工作液底部可能会有沉淀，吸取时尽量不要触及底部。若细胞染色后有沉淀，PBS 洗去即可。）

④吸出染色液，PBS 润洗，去掉浮色。显微镜下观察细胞染色效果。细胞内油滴着色，呈红色。



(注意：油红 O 工作液不可重复使用，不建议回收。)



图片仅供参考

质量控制

- . 无菌检测（细菌、真菌和支原体检测）
- . pH 测试
- . 渗透压检测
- . 内毒素

