

## 活细胞纯化培养基

#### Viable Cell Purification Medium

#### LV-PHIK00104/LV-PHIK00104-1

(仅用于科学研究)

#### I简介

活细胞纯化培养基(LV-PHIK00104)利用生物相容性优异的新型离心介质,利用活细胞对介质的排除性,可高效去除死细胞、细胞碎片、部分污染物等杂质,提高细胞回收效率。同时,本产品具有维持细胞正常渗透压、修复部分受损细胞和为细胞提供营养需求的优点。经测试,本产品可用于多种物种(人、猴、猪、兔子、大鼠、小鼠等)的多种原代细胞的活细胞分离与纯化过程,例如肝细胞、血管内皮细胞、胰岛 beta 等细胞。

## II 细胞分离(以肝细胞为例)

- 两步胶原酶灌注法灌注肝脏,具体步骤根据实验室的实验条件而定,通常情况灌注液 I(含 EGTA)灌注 10min~30min,37℃预热的灌注溶液 II(含胶原酶)灌注 15min~30min。
- 2. 消化终止与细胞分散,利用含血清的培养基终止消化,过70um细胞筛,得到单细胞悬液。
- 细胞洗液清洗,4℃,50g,离心5min,去上清(此 步骤重复两次)。
- 4. 活力检测: 重悬细胞,取少量细胞悬液,用台盼蓝排除法染色计数,细胞活力低于70%,或者未达到预期,可进行活细胞纯化步骤。
- 5. 细胞悬液离心去上清,4℃,50g,离心5min。为方便后续纯化,低于1\*10<sup>8</sup>细胞总数可用15mL离心管,高于1\*10<sup>8</sup>细胞总数可用50mL离心管。

## III 纯化步骤

将纯化培养基加入到含有细胞沉淀的离心管中,宽口枪头轻轻重悬细胞,纯化培养基推荐使用量见下表:

细胞总数	纯化培养基体积/mL
1*10 <sup>6</sup> ~1*10 <sup>7</sup>	2~3
1*10 <sup>7</sup> ~1*10 <sup>8</sup>	3~10
1*108~3*108	10~15
>3*108	实际细胞总量/108*15mL 计算

2. 沿管壁向离心管小心加入 2-5mL 肝细胞铺板培养 基(其它常规培养基亦可),**切勿扰动下层,加入** 后可见明显分层。



- 3. 离心 1 次, 4℃, 800g (升速为 9, 降速为 1), 离心 10min。
- 4. 取纯化培养基与铺板培养基之间的细胞层,转移到新的离心管中,加入两倍体积的铺板培养基(其它常规培养基亦可),离心 1次:50g,4℃离心5min。
- 5. 去上清,加入铺板培养基重悬,取少量细胞悬液, 用台盼蓝排除法染色计数:
- 6. 将肝细胞接种到胶原包被的培养板中,后续步骤遵循常规操作。

# IV 特殊说明

宽口枪头:将1mL枪头尖减掉,再灭菌使用,以降低细胞剪切力。

## VI 联系方式

公司电话: 0755-28284050

技术支持: 19902901483 (周博士)