

- 种属：小鼠
- 组织来源：小鼠正常肺组织
- 疾病：/
- 形态特征：上皮细胞样
- 生长特征：贴壁生长

产品货号：LH-H448

小鼠肺泡上皮细胞 MLE-12

别称	MLE 12; MLE12; Murine Lung Epithelial-12
传代比例/细胞消化	1:2传代，消化2-3分钟 倍增时间：每周 2 次
完全培养基配置	细胞专用培养基 完全生长试剂盒货号：H448S
培养条件	气相：空气，95%；二氧化碳，5%。温度：37摄氏度，培养箱湿度为70%-80%。
冻存条件	冻存液：90%FBS，DMSO 10%,或使用非程序冻存液,官网货号：LBH-001
保藏机构	ATCC; CRL-2110
产品使用	仅限于科学研究，不可作为动物或人类疾病的治疗产品使用
简介/背景	该品系由 Kathryn A. Wikenheiser 于 1992 年在人类表面活性蛋白 C 基因启动子区控制下的 SV40 大 T 抗原转基因小鼠中建立。1) 产生、分泌并再利用肺表面活性物质。(2) 含Na ⁺ -K ⁺ -ATP酶和Na ⁺ 通道，调节肺 Na ⁺ 传递。(3) 维持着肺液体内环境稳定平衡。
注意事项	/

来百哈(上海)生物科技有限公司

上海市宝山区泰和路1088号3幢一层A147室

电话：021-56162805

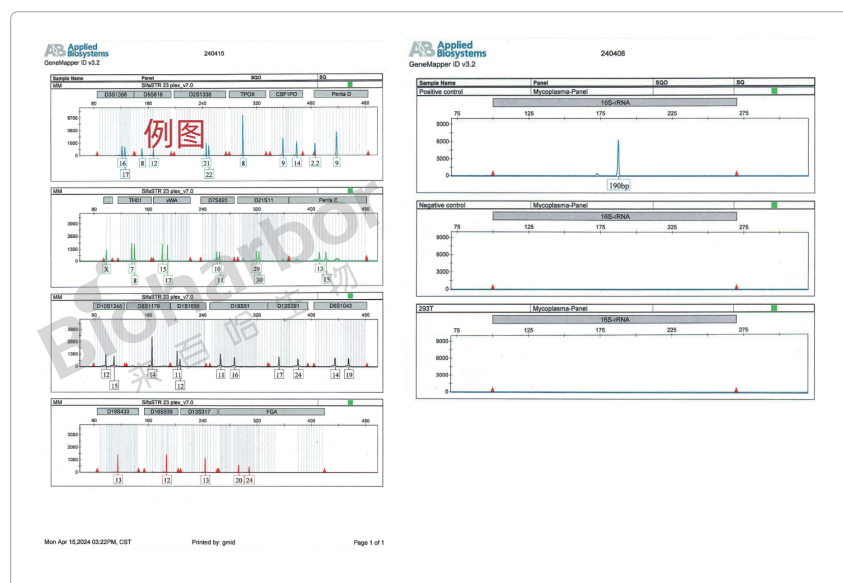
邮箱：784129740@qq.com

网址：<http://laibaiha.com/>



关注公众号
了解更多

输入COA可在官网下载STR原始图谱及支原体等鉴定数据



细胞接收处理流程 Cell Reception Processing Flow

- 1 请显微镜下确认细胞状态，同时给刚收到的细胞拍照（10×，20×）各2-3张以及培养瓶外观照片一张留存，作为售后时收到时细胞状态的依据。
 - 2 收到细胞回到自己的实验室后，先打开外包装，用75%酒精喷洒整个瓶消毒后放到超净台内，严格无菌操作，不开瓶盖放培养箱静置2-3小时稳定细胞状态。
 - 3 镜下观察：未超过80%汇合度时，可将瓶装的完全培养液收集至离心管中，重新加入6ml完全培养基，放入37℃、5%CO₂培养箱培养；超过80%汇合度时，根据情况传代或者冻存。
 - 4 悬浮细胞需离心收集处理。抽出瓶中的培养基和细胞1000rpm离心3-5分钟，弃去上清重悬后接种到新的培养瓶中（加入按照说明书细胞培养条件新配制的完全培养基）。
- （注意：若发货的是密封培养瓶，处理完后放入培养箱培养，记得培养瓶盖拧松，初次传代最好使用T25培养瓶或6cm小皿1传2）

细胞培养步骤 Cell Culture Steps

- 1 复苏细胞：将含有1mL细胞悬液的冻存管在37℃水浴中迅速摇晃解冻，加入5mL培养基混合均匀。1000RPM条件下离心3-5分钟，弃去上清液，补加4-6mL完全培养基后吹匀。然后将所有细胞悬液加入培养瓶中培养过夜（或将细胞悬液加入6cm皿中培养过夜），第二天换液并检查细胞密度。
- 2 细胞传代：如果细胞密度达80%-90%，即可进行传代培养。

贴壁细胞，传代可参考以下方法：

- 步骤一：**弃去培养上清，用不含钙、镁离子的PBS润洗细胞1-2次。
- 步骤二：**加1-2ml消化液（0.25%Trypsin-0.53mMEDTA）于培养瓶中，置于37℃培养箱中消化1-2min，然后在显微镜下观察细胞消化情况，若细胞大部分变圆并脱落，迅速拿回操作台，轻敲几下培养瓶后加5ml以上含10%血清的完全培养基终止消化。
- 步骤三：**轻轻吹打细胞，完全脱落后吸出悬液至15ml离心管中，在1000RPM条件下离心3-5分钟，弃去上清液，补加1-2mL培养液后吹匀。
- 步骤四：**将细胞悬液按1:2到1:5的比例分到新的含5-6mL培养液的新皿中或者瓶中。

悬浮细胞，传代可参考以下方法：

- 步骤一：**收集细胞，1000RPM条件下离心3-5分钟，弃去上清液，补加1-2mL培养液后吹匀，将细胞悬液按1:2到1:5的比例分到新的含8mL培养基的新皿中或者瓶中。
- 步骤二：**较脆弱的悬浮细胞可选择半数换液方式将培养瓶竖置1-2小时待大部分细胞沉到底部后，弃去半数培养基，将剩余细胞悬起，将细胞悬液按1:2到1:3的比例分到新的含8mL培养基的新皿中或者瓶中。
- 步骤三：**细胞冻存：待细胞生长状态良好时，可进行细胞冻存。贴壁细胞冻存时，弃去培养基后加入少量胰酶，细胞变圆脱落后，进行离心收集，1000RPM条件下离心3-5分钟，去除上清，按冻存数量加入血清及DMSO，冻存比例为90%FBS+10%DMSO。

特殊细胞收到注意事项 Special Cell Precautions

部分细胞由于贴壁不牢在运输过程中发生细胞脱落，这是正常现象，正确处理后可以正常生长。

- 1、将培养瓶内所有培养基转入无菌离心管，离心收集细胞（1200rpm3-5min）去除旧培养基；
- 2、用PBS重悬细胞，将所有细胞收集到一个离心管中，再次离心（1200rpm3-5min）去除PBS；
- 3、加入1ml左右0.25%胰酶重悬细胞，混匀即可，不能吹打太多次，放入培养箱消化，根据细胞特性决定消化时间（约1~2分钟）；
- 4、消化好后，用移液枪轻轻吹打细胞悬液，使细胞团分散，迅速加入3-5ml完全培养基混匀以终止消化，离心（1200rpm3-5min）去除胰酶；
- 5、加入5ml左右细胞相应的完全培养基混匀，按比例接入无菌培养瓶/皿中；
- 6、显微镜下观察看细胞是否成均匀分散的单细胞，若有3-5个成团的小细胞团可不用重新消化，使之贴壁，待细胞生长稳定后再消散细胞。