

# 小鼠淋巴细胞白血病带荧光素酶L1210+LUC



Cat No. : SC2116

细胞名称	小鼠淋巴细胞白血病带荧光素酶 L1210+UC	英文名称	L1210+UC
形态特性	淋巴母细胞样	生长特性	悬浮生长
种属	小鼠		
组织	皮肤		
培养体系	DMEM + 10% FBS + 1% P/S      气相：空气，95%; CO <sub>2</sub> , 5%。 温度：37°C		
简介	L1210细胞的体外悬浮培养最早是由G·Moore等(1966年)和P·Himmelfarb等(1967年)报导,源于用0.2%甲基胆蒽(乙醚溶解)涂抹雌性小鼠的皮肤诱发的肿瘤。L1210细胞广泛用于化学因子和天然产物细胞毒活性的常规筛选; L1210细胞接种裸鼠在21天内100%(5/5)成瘤		
致瘤性	Yes, in nude mice		
传代方法	建议第一次1:2传代		
冻存条件	90 FBS+10% DMSO, 推荐无血清冻存液 (CX001)		
用途	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。		
备注	该细胞为悬浮细胞,请注意离心收集细胞悬液,请勿直接倒掉细胞培养液。该细胞是通过慢病毒转染荧光素酶的稳转株,收到细胞后,若要求需要维持荧光强度,建议可以加入嘌呤霉素进行再次筛选。		

## 一、细胞收到后处理

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。

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。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°C、5%CO<sub>2</sub>孵箱培养;超过80%汇合度时,根据情况传代或者冻存。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)。

**(注意发货的是密封培养瓶的话, 处理完后放入培养箱培养记得培养瓶盖子拧松, 初次传代最好使用T25培养瓶或6cm皿1传2)**



## 二、细胞培养步骤

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。在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。

### 对于贴壁细胞，传代可参考以下方法：

1: 弃去培养上清，用不含钙、镁离子的PBS润洗细胞1-2次。

2: 加1-2ml消化液(0.25%Trypsin-0.53mM EDTA)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。

3: 轻轻吹打细胞，完全脱落后的吸出悬液至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。

4: 将细胞悬液按1: 2到1: 5的比例分到新的含5-6 ml培养液的新皿中或者瓶中。

### 对于悬浮细胞，传代可参考以下方法：

1: 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。

2: 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，弃去半数培养基后，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。

3: 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，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。