

小鼠恶性乳腺癌细胞PY8119+GFP



Cat No. :SC2199

细胞名称	小鼠恶性乳腺癌细胞PY8119+GFP	英文名称	PY8119+GFP
形态特性	间质细胞样	生长特性	贴壁生长
种属	小鼠		
组织	皮肤		
培养体系	Ham's F-12K+10% FBS+1% P/S	气相: 空气, 95%; CO ₂ , 5%。	温度: 37℃
简介	PY8119 是一种间充质样细胞系, 于 2004 年从患有腺癌的成年雌性小鼠的乳腺中分离出来。该细胞系是研究恶性乳腺肿瘤发生和转移的多步进展的模型, 也可用作三阴性乳腺癌的临床前小鼠模型。PY8119细胞系代表源自MMTV-PyMY (小鼠乳腺肿瘤病毒启动子驱动的多瘤中T抗原) 转基因C57BL/6雌性小鼠中自发产生的乳腺腺癌的间充质肿瘤细胞。该细胞系携带多瘤病毒中T癌基因, 但其表达下调。Py8119 细胞在某种程度上呈纺锤形, 在培养中不会形成离散的集落。该细胞系非常强大, 可在体内形成侵袭性间质肿瘤。原位注射时肿瘤不会转移, 但尾静脉注射会导致多个部位出现肿瘤, 包括肺、肝和骨。Py8119 表达间充质标记物 N-钙粘蛋白、波形蛋白、Slug (SNAI2) 和细胞角蛋白 14, 并且雌激素受体、孕激素受体和 HER2 (人表皮生长因子受体 2) 的表达呈阴性。与同样源自 MMTV-PyMY 转基因 C57BL/6 雌性小鼠 (PubMed) 的分化程度更高、上皮样 CRL-3279、Py230 细胞相比, Py8119 细胞系表现出更未分化的表型, 并且在细胞培养物中生长更积极。Py8119 细胞与 Py230 细胞是一对鼠乳腺细胞系, 具有独特的间质 (Py8119) 或上皮样 (Py230) 特征, 源自 C57BL/6 小鼠中 MMTV-PyMT 转基因诱导的乳腺肿瘤, 可用于研究乳腺肿瘤发生。		
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	该细胞通过慢病毒转染的方式携带Luc基因, 若实验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℃、5%CO₂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拧松, 初次传代最好使用T25培养瓶或6cm小皿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。