



## MCF7-spCas9 细胞说明书

货号: C1207

培养基: MEM (含NEAA)培养基 (gibco 货号: 41500083) +10%胎牛血清

消化液: 0.25%胰蛋白酶, 0.53mM EDTA

冻存液: 50%胎牛血清, 40%DMEM, 10%DMSO

培养条件: 37°C, 5% CO<sub>2</sub>

### 细胞简介:

MCF7-spCas9 细胞采用慢病毒载体 pLV-Cas9-puro 构建。该细胞稳定表达野生型 spCas9 蛋白(C 端有 NLS 信号), 可以转入 sgRNA 表达质粒或者化学合成的 sgRNA 对细胞基因组 DNA 进行定点切割, 可实现重组基因编辑、基因敲除等。

该细胞为经抗生素获得的稳定单克隆细胞株。

### 细胞特性:

表达基因: 野生型 spCas9, C 端 NLS 信号

基因导入方法: 慢病毒

筛选抗生素: puromycin

细胞克隆: 单克隆细胞株

### 使用注意事项:

- 1、MCF7-spCas9 细胞采用嘌呤霉素筛选得到, 表达嘌呤霉素抗性基因, 后续细胞筛选实验不宜采用 puromycin。
- 2、spCas9 蛋白需要 sgRNA 配合才能对定点切割细胞的基因组。单独使用不能发挥基因敲除或者编辑作用。配套的 sgRNA 表达载体有 pGR 系列载体和 pGR-EGFP 系列载体。MCF7-spCas9 细胞推荐用 pGR-Hygro (货号 CR2013) 和 pGR-EGFP-Hygro (货号 CR2016)。
- 3、仅采用 sgRNA 表达载体对目标基因切割, 细胞一般通过 NHEJ (非同源重组末端连接, nonhomologous end-joining) 进行修复, 从而产生缺失突变。转入 sgRNA 表达载体的同时转入同源重组的模板, 可以通过同源重组实现基因突变或敲除。具体同源重组的设计和构建以及阳性细胞克隆筛选的方法请参照相关文献。

### 细胞培养注意事项:

- 1、收到细胞后请尽快扩大培养, 批量冻存。

### 收到细胞的处理:

根据客户所在地及发货季节, 我们可能采用干冰运输的冻存细胞或者常温运输的培养瓶细胞两种不同形式发货。收到细胞后根据细胞运输类型采用下面两种方式操作。

#### 干冰运输细胞:

- 1、37°C 水浴融化细胞冻存液, 间或摇动冻存管以加速融化过程。待细胞冻存液完全融化后, 用 70%乙醇消毒细胞冻存管外壁。
- 2、室温, 2500rpm 离心 5min, 吸去冻存液。
- 3、在冻存管中加入 1ml 培养基, 轻轻吹吸, 重悬细胞。
- 4、将细胞接种到 25cm 培养瓶, 补足培养基到 5ml, 37°C 5%CO<sub>2</sub> 培养。

#### 常温运输细胞:

在显微镜下观察已收到的细胞, 根据细胞状态采取不同方法处理。

- A. 如果细胞大部分贴壁且密度不高, 则去除细胞原培养基, 加入 5ml 新鲜培养基即可。
- B. 如果细胞大部分贴壁且密度较高, 则按照常规方法消化细胞, 传代分瓶培养。
- C. 如果细胞脱落较多, 采用下面步骤处理:
  - 1) 将原培养基析出装入 50ml 离心管。200g 离心 10 分钟。
  - 2) 去除上清, 用 5ml 培养基重悬细胞, 将细胞重悬液接入一新的 10cm 培养皿培养。
  - 3) 在原细胞培养瓶中重新添加 5ml 培养基进行培养。
  - 4) 第二天视细胞密度和状态, 换液或传代。

### 细胞传代:

以 25cm 培养瓶传代为例。

- 1、传代前将细胞培养液、PBS 和胰蛋白酶温浴到 37°C。
- 2、吸去细胞培养液。
- 3、用 PBS 漂洗 1 到 2 次。
- 4、加入 3ml 胰蛋白酶, 轻轻晃动细胞瓶, 使胰蛋白酶均匀覆盖细胞。吸去胰蛋白酶, 将培养瓶放置在细胞培养箱中, 37 摄氏度消化。由于配制的胰蛋白酶活力有差别, 消化时间可用 30 秒到 1 分 30 秒。应在倒置显微镜下观察, 看到细胞分开及稍微变圆即可, 过度消化可能导致部分细胞贴壁困难。
- 5、加入 5ml 细胞培养基, 用吸管轻柔吹打分散细胞。
- 6、按 1:4 到 1:5 接种细胞。

### 细胞冻存:

- 1、将细胞培养液、PBS 和胰蛋白酶和冻存液温浴到 37°C。
- 2、冻存的细胞应为状态好, 生长旺盛的细胞。
- 3、按细胞传代方法消化细胞, 用适量细胞培养液终止消化, 重悬细胞。
- 4、室温 2500rpm 离心 10 分钟收集细胞, 用冻存液重悬细胞, 并调节浓度至大约  $1 \times 10^6$  个细胞/ml。分装到细胞冻存管。
- 5、将细胞冻存管放入程序降温盒, -80°C 过夜。
- 6、将冻存的细胞转入液氮中。