

## 大鼠肾上腺嗜铬细胞瘤细胞 低分化 (PC12 低分化)

### 产品基本信息

细胞名称: PC12 低分化, 大鼠肾上腺嗜铬细胞瘤细胞 低分化

种属来源: 大鼠

组织来源: 大鼠肾上腺嗜铬细胞瘤

细胞形态: 成团状悬浮、半贴壁; 小的形状不规则细胞

生长特性: 贴壁/悬浮

培养基: 1640+5%FBS+10%马血清+P/S

生长条件: 气相: 95%空气+5%二氧化碳; 温度: 37℃

传代方法: 1:2 至 1:3, 每周 2-3 次

冻存条件: 无血清冻存液, 液氮储存

支原体检测: 无

**注意: PC12 细胞呈漂浮成簇状生长, 伴有少量松散贴壁的细胞, 换液、传代时需小心保留漂浮生长的细胞。**

### 细胞培养操作

1) **复苏细胞:** 将含有 1 mL 细胞悬液的冻存管在 37℃ 水浴中迅速摇晃解冻, 加 4 mL 培养基混合均匀。在 1000 rpm 条件下离心 3 min, 弃去上清液, 加 1-2 mL 培养基后吹匀。然后将所有细胞悬液加入含适量培养基的培养瓶中培养过夜 (或将细胞悬液加入 6 cm 皿中, 加入约 4 mL 完全培养基, 培养过夜)。第三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。

a、收集细胞培养上清: 抽出瓶中的培养基和悬浮的细胞 1000rpm 离心 5 分钟, 弃去上清, 细胞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)。

b、剩下贴壁的细胞, 用不含钙、镁离子的 PBS 轻轻润洗细胞 1 次。由于细胞贴壁不牢 PBS 润洗后细胞会脱落所以 PBS 也要回收离心管中。

c、加 1 mL 消化液 (0.25%Trypsin-0.53mM EDTA) 于培养瓶中, 使消化液浸润所有细胞, 将培养瓶置于 37℃ 培养箱中消化 1-3min, 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少量培养基终止消化。

d、按 3mL/瓶补加培养基, 轻轻打匀吹下细胞后装入无菌离心管中, 1000 rpm 离心 5 min, 弃去上清液, 补加 1-2 mL 培养液后吹匀。

将细胞悬液按 1:2 比例分到新的含 6-8 mL 培养基的新皿中或者瓶中, 置于培养箱中培养中。

3) **细胞冻存:** 待细胞生长状态良好时, 可进行细胞冻存。下面 T25 瓶为例;

a、收集细胞及细胞培养液, 装入无菌离心管中, 1000 rpm 条件下离心 4 min, 弃去上清液, 用 PBS 清洗一遍, 弃尽 PBS, 进行细胞计数。

b、根据细胞数量加入无血清细胞冻存液, 使细胞密度  $5 \times 10^6 \sim 1 \times 10^7$ /mL, 轻轻混匀, 每支冻存管冻存 1mL 细胞悬液, 注意冻存管做好标识。

c、将冻存管放入 -80℃ 冰箱, 24 h 后转入液氮灌储存。记录冻存管位置以便下次拿取。

## 培养注意事项

1. 收到细胞后首先观察细胞瓶是否完好，培养液是否有漏液、浑浊等现象，**干冰运输的细胞检查干冰是否完全挥发，细胞是否解冻**，若有上述现象发生请及时和我们联系。
2. 仔细阅读细胞说明书，了解细胞相关信息，如细胞形态、所用培养基、血清比例、所需细胞因子等，**确保细胞培养条件一致**，若由于培养条件不一致而导致细胞出现问题，责任由客户自行承担。
3. 用 75%酒精擦拭细胞瓶表面，显微镜下观察细胞状态。因运输问题，部分细胞由于温度变化及剧烈碰撞死亡破碎形成碎片，是正常现象。**观察好细胞状态后，75%酒精消毒瓶壁将 T25 瓶置于 37℃培养箱放置 2-4h。**
4. 贴壁细胞可以消化，悬浮细胞直接混匀收集细胞，900 rpm-1000 rpm 离心 3 min，弃上清。加 5 mL PBS 重悬细胞，再 900 rpm-1000 rpm 离心 3 min，，用新鲜的完全培养基重悬细胞，并接种到新的培养瓶或培养皿中，置于培养箱中进行培养。
5. **请客户用相同条件的培养基用于细胞培养。**
6. 建议客户收到细胞后前 3 天各拍几张细胞照片，记录细胞状态，便于和我司技术部沟通交流。由于运输的原因，个别敏感细胞会出现不稳定的情况，请及时和我们联系，告知细胞的具体情况，以便我们的技术人员跟踪回访直至问题解决。
7. 该细胞仅供科研使用。
8. **备注：运输用的培养基（灌液培养基）不能再用来培养细胞，请换用按照说明书细胞培养条件新配制的完全培养基来培养细胞。 收到细胞后第一次传代建议 1: 2 传代 。**
9. **注意： 1:2 传代就是 1 个 T25 瓶传 2 个 T25 瓶或者 2 个 6cm 皿。不是 1 个 T25 瓶传 2 个 10cm 皿。**