

## 小鼠骨髓 (未成熟)树突状细胞 JAWSII

### 产品基本信息

细胞名称: **JAWSII**, 小鼠骨髓 (未成熟)树突状细胞

种属来源: 小鼠

组织来源: 骨髓

细胞形态: 圆形

生长特性: 贴壁/悬浮生长

培养基: RPMI1640+20% FBS+PS+5ng/ml GM-SCF。

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 3 次

冻存条件: 无血清冻存液, 液氮储存

支原体检测: 无

### 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。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。

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。

c、加入 0.25% Trypsin-0.02% EDTA 消化液于培养瓶中 (T25 瓶 1-2ml, T75 瓶 2-3ml), 使消化液浸润所有细胞, 将培养瓶置于 37℃ 培养箱中消化 1-3 min (难消化的细胞可以适当延长消化时间), 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, 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。

e、将细胞悬液按 1:2 比例分到新的含 8 mL 培养基的新皿中或者瓶中, 置于培养箱中培养中。(第一次传代建议一个满的 T25 传一个 10cm 或者 2 个 T25)。

**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 5 min, 弃去上清液, 用 PBS 清洗一遍, 弃尽 PBS, 加 1 mL 血清重悬细胞, 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  $5 \times 10^6 \sim 1 \times 10^7/\text{mL}$ ，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  $-80^\circ\text{C}$  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，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  $37^\circ\text{C}$  培养箱放置 4-6h。
4. 请客户用相同条件的培养基用于细胞培养。
5. 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。
6. 该细胞仅供科研使用。
7. 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。
8. 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。

## 悬浮细胞收货注意事项：

1、收货时需镜下拍照（看密度、状态）

2、静置后需镜下拍照（看整体密度）

a. 如密度 50%以下，建议换液并竖瓶培养

b. 如密度 50%-80%，建议换液培养，隔天观察密度

c. 如密度 90%，建议传代

3、换液及传代处理前，培养瓶竖着放置至少半小时（使细胞沉到瓶底）；收集上清，必须将瓶内所有培养基（70ml）全部收集！并用 PBS（10ml）润洗瓶底并收集！离心转速为 1000rpm，5min。