

## 细胞培养说明书

### Cat NO.: SC0257

细胞名称	Kasumi-6 人急性髓细胞白血病细胞	英文名称	Kasumi-6
形态特性	粒细胞白血病	生长特性	悬浮生长
种属	人/男性；64岁		
组织疾病	外周血/急性髓系白血病		
完全培养基配制	RPMI-1640 (NaHCO <sub>3</sub> 1.5g / L) 培养基； 20% FBS； 2 ng/ml重组人粒巨噬细胞集落刺激因子RH GM-CSF, 双抗, 1% 气相：空气, 95% ; CO <sub>2</sub> , 5%。温度：37℃		
传代比例/细胞消化	1.0 x 10 <sup>6</sup> cells/ml, 建议第一次1:2传代。		
背景特性	Kasumi-6 是一种成粒细胞细胞系, 于 1999 年从一名患有复发性急性髓系白血病 (M2 亚型) 的亚洲 64 岁男性患者的外周血中分离出来。Kasumi-6细胞系可以作为研究非t(8;21) M2型髓系白血病的细胞和分子生物学的模型, 并可以阐明突变的C/EBPα在白血病发生中的作用。原始白血病细胞和 Kasumi-6 细胞系的编码 CCAAT/增强子结合蛋白 α (C/EBPα) (一种关键的骨髓转录因子) 的基因均存在半合子点突变。这些细胞表达 C/EBPα 蛋白, 但缺乏 C/EBPα 结合活性。12-O-十四烷酰佛波醇-13-乙酸酯 (TPA) 诱导 Kasumi-6 细胞分化为贴壁的单核细胞样细胞。		
细菌真菌支原体检测	阴性		
倍增时间	~70 hours		
冻存条件	90%FBS+10%DMSO, 推荐使用无血清冻存液货号 (CX001) 。保存: -80/液氮		
保藏机构	ATCC		
产品使用	仅限于科学研究。		
备注			

## 二、细胞收到后处理

1.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。

2.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小时稳定细胞状态后操作。镜下观察细胞: 未超过80%汇合度时, 可将瓶装的培养液离心去除, 重新加入6ml新的完全培养基, 放入37℃、5%CO<sub>2</sub>培养箱培养; 超过80%汇合度时, 根据情况传代或者冻存。

3.悬浮细胞收到需离心收集处理。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小皿1传2)**

## 三、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。

**（一）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-0.53mMEDTA）于培养瓶中，置于37°C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5-6ml培养液的新皿中或者瓶中。

**（二）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。

**四、特殊细胞收到注意事项**

部分细胞由于贴壁不牢在运输过程中发生细胞脱落，这是正常现象正确处理后可以正常生长。

1.将培养瓶内所有培养基转入无菌离心管，离心收集细胞(1200rpm 3-5min)去除旧培养基；

2.用PBS重悬细胞，将所有细胞收集到一个离心管中，再次离(1200rpm 3-5min)去除PBS；

3.加入1ml左右0.25%胰酶重悬细胞，混匀即可，不能吹打太多次，放入培养箱消化，根据细胞特性决定消化时间（约1~2分钟）；

4.消化好后，用移液枪轻轻吹打细胞悬液，使细胞团分散，迅速加入3-5ml完全培养基混匀以终止消化，离心（1200rpm3-5min）去除胰酶；

5.加入5ml左右的细胞相应的完全培养基混匀，按比例接入无菌培养瓶/皿中；

6.显微镜下观察看细胞是否成均匀分散的单颗细胞，若有3-5个成团的小细胞团可不用重新消化，使之贴壁后待细胞生长稳定后再消散细胞。