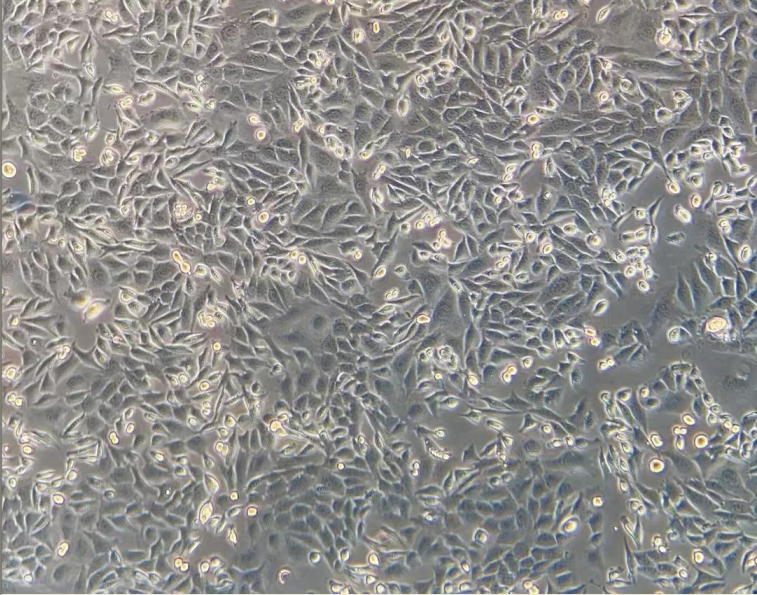


小鼠卵巢上皮癌细胞 ID8说明书

Cat NO.: SC0494

细胞名称	小鼠卵巢上皮癌细胞 ID8	英文名称	ID8/MOSEC
形态特性	上皮细胞样	生长特性	贴壁生长
种属	小鼠		
组织疾病	小鼠卵巢癌组织/自发永生化		
完全培养基配制	DMEM培养基；10%胎牛血清；1%双抗 气相：空气，95%；CO ₂ ，5%。温度：37°C，培养箱湿度70%-80%。		
传代比例/细胞消化	1：2-1:3传代,消化2-3分钟		
细菌真菌支原体检测	阴性		
特征特性	ID8是从晚代次的C57BL/6小鼠卵巢表面上皮细胞（MOSEC）建立的10个克隆系之一。向C57BL/6小鼠腹腔内注射10个克隆系中的每一个都会导致腹膜肿瘤和腹水的形成。在10个克隆系中，ID8表现出最高的肿瘤负荷。ID8细胞系是一种高度公开发表且具有良好特征的细胞系，常用作卵巢癌的同基因小鼠模型。		
细胞图片			
传代步骤	1、吸出原培养液；2、加入2ml左右PBS，轻轻晃动培养瓶润洗细胞,吸出PBS丢弃；3、加入1ml左右0.25%胰蛋白酶溶液（含EDTA），轻轻晃动培养瓶使之浸润所有细胞；4、放入培养箱消化，显微镜下看到细胞块中间的细胞明显变圆有间隙时可终止，全程不要拍打培养瓶；5、加入3ml含血清的培养基终止消化，吹打细胞使之脱壁并在液体里反复吹打使细胞尽量呈单颗粒细胞的悬浮液；6、收集细胞悬液离心，1200rpm/min 3分钟，离心完吸出上清丢弃；7、加入新鲜培养基，吹打几下混匀细胞即可，按比例接种到新培养瓶，补足培养基，拧松瓶盖或使用透气瓶盖进行培养。		
倍增时间	每周 2 至 3 次		
保藏机构	Millipore		
冻存条件	冻存液：55% 基础培养基+40%FBS+5%DMSO 温度：液氮		
产品使用	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。		

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，重新加入新鲜6ml完全培养基，放入37℃、5%CO₂培养箱培养；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。

细胞培养说明书

三、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。

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，再次离心（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（1200rpm 3-5min）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。