

**ATDC5 小鼠胚胎瘤细胞 (种属鉴定)**

Mouse Embryonic Tumor cell ,ATDC-5

**【产品介绍】**

一个 ATDC5 细胞是来源于畸胎瘤细胞的小鼠软骨发生细胞系,在胰岛素刺激下,分化成软骨细胞,形成软骨小结,表达 II 型胶原和 X 型胶原最后发生矿化,反映软骨发生过程。

**【包装】**

产品编号	产品名称	发货状态	规格
TS-40004	ATDC5 小鼠胚胎瘤细胞	复苏	T25 瓶
		冻存	1mL 冻存管*2

**【细胞特性】**

动物种别 Organism	小鼠
性别 Gender	***
形态 Morphology	上皮样; 贴壁生长
组织来源 TissueandCellType	小鼠 畸胎瘤
标识符 Identifier	

供应限制 Permits and Restrictions	仅限于研究使用
----------------------------------	---------

**【培养基及培养冻存条件准备】**

培养体系	准备DMEM培养基+优质胎牛血清10%+P/S双抗 1%
培养条件	气相：空气，95%；二氧化碳，5%。温度：37摄氏度，培养箱湿度为70%-80%
冻存条件	90%的血清，10%DMSO,现用现配
传代比例	根据实际情况按1:2~1:5的比例进行

**【细胞处理】**

**【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 4-6mL 完全培养基混合均匀。在 1000RPM 条件下离心 3-5min，弃去上清液，完全培养基重悬细胞。然后将细胞悬液加入含 6-8ml 完全培养基的培养瓶(或皿)中 37℃ 培养过夜。

第二天显微镜下观察细胞生长情况和细胞密度。

**【细胞传代】**

如果细胞密度达 80%-90%，即可进行传代培养。

**【细胞冻存】**

待细胞生长状态良好时，可进行细胞冻存。

### **【对于贴壁细胞，传代可以参考以下方法】**

弃去培养上清，用不含钙、镁离子的 PBS 润洗细胞 1-2 次。

加入 0.25% (w / v) 胰蛋白酶-0.53 mM EDTA 于培养瓶中 (T25 瓶 1-2mL, T75 瓶 2-3mL) , 置于 37°C 培养箱中消化 1~2 分钟 (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, 轻敲几下培养瓶后加入 3-4ml 含 10%FBS 的培养基来终止消化。

轻轻打匀后吸出, 在 1000RPM 条件下离心 3-5min, 弃去上清, 补加 1-2mL 培养液后重悬混匀后将细胞悬液按 1: 2 的比例分到新 T25 瓶中, 添加 6-8ml 按照说明书要求配置的新的完全培养基以保持细胞的生长活力, 后续传代根据实际情况按 1:2~1:5 的比例进行。

细胞冻存:收到细胞后建议在培养前 3 代时冻存一批细胞种子以备后续实验使用。

### **【运输和保存】**

1mL 冻存管包装干冰运输, 收到后立即转入液氮或者-80 度冰箱冻存或直接复苏。

T25 瓶复苏的存活细胞常温发货, 收到后按照细胞接收后的处理方法操作。

收到细胞后请拍照, 若发现干冰已挥发干净、冻存管瓶盖脱落、破损及细胞有污染, 请及时拍照与我们联系。

### **【细胞接收后的处理】**

收到细胞后, 75%酒精消毒瓶壁将 T25 瓶置于 37°C 培养箱放置约 2-3h, 若发现培养瓶破损、有液溢出及细胞有污染, 请拍照后及时联系我们。

请在 4 或 5X 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。

贴壁细胞：细胞在 37℃ 培养箱中放 2-3h，显微镜下观察细胞的生长和贴壁情况，有些贴壁细胞在快递运送过程中会因振动脱落和脱落后成团的情况。若镜下观察细胞的生长密度若在 60% 以下，可去除培养瓶中灌液培养基(若有未贴壁的细胞需要离心回收，重悬打入到原培养瓶中),加入新配制的完全培养基 6-8mL，放到细胞培养箱中继续培养。若细胞生长密度达 70%-80% 以上，可以对细胞进行传代处理。传代过程中，若因运输振动脱落的细胞需要离心回收。

#### **【注意事项】**

- ✔ 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 T25 培养瓶 1:2 传代。
- ✔ 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。
- ✔ **本产品仅供研究使用，不可用于人或动物的体外诊断与治疗。**
- ✔ **For laboratory use only. Not for diagnostic or therapeutic use.**