

胶原包被培养耗材系列

Collagen-coated Series

Cat#LV-Coated

(仅用于科学研究)

该说明书方法仅适用于本公司制作的胶原包被细胞培养板/皿/瓶，您使用时，请按随货的说明书操作，如有任何疑问可咨询公司技术人员。

I 简介

I型胶原是重要的细胞外基质蛋白，可促进细胞贴壁、生长、分化、迁移以及维持细胞分化状态。我们的胶原包被产品是经过SD大鼠尾腱或猪皮分离提纯得到的天然胶原，在无菌环境下包被而成。本产品经过严格的无菌及质量检测，可用于多种原代细胞的细胞培养，例如原代肝细胞、血管内皮细胞、胰岛beta细胞等。

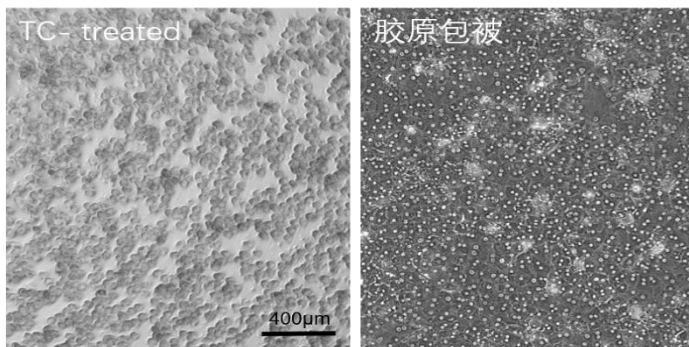
II 试剂与材料

- 细胞培养液
- 移液枪头
- 自动移液枪
- 75%乙醇消毒液
- 生物安全柜
- 37°C/5%CO₂培养箱

III 细胞培养板使用

1. 使用之前先检查产品外包装是否完整，确保使用的产品无破损。
2. 将胶原包被板/皿/瓶外包装上均匀喷洒 75%酒精消毒后，迅速置于生物安全柜中。紫外消毒 15min 后再撕开外包装取出包被板/皿/瓶，放置备用。
3. 使用前每孔/皿/瓶加入无菌 PBS 进行清洗，加入量为相应培养基使用体积（参照培养板规格参数），如 12 孔板，则每孔加入 1mL PBS。
4. 轻轻晃动包被板/皿/瓶，洗净残留醋酸，去掉 PBS 即可使用。**特别说明：由于常温放置或者运输，胶原包被板/皿/瓶可能析出胶原纤维或者盐离子结晶，导致培养板在相差显微镜中显现为“污渍”，此为正常现象，不影响后续使用。**
5. 将调整好浓度的细胞悬液加入到细胞培养板/皿/瓶中，轻轻摇匀细胞，放入 37°C/5%CO₂ 培养箱中培养。
6. 消化传代时，特别注意细胞消化程度，消化程度不够，加入血清终止时很可能导致细胞重新贴紧，最终导致收货的细胞量偏少。

建议：可用消化液直接吹打细胞，能轻松吹打细胞掉



落后，再加入含血清的培养基终止消化，并快速将细胞吹打下来，防止细胞重新贴壁。

培养板规格参数

培养板	培养面积 (cm ²)	高度 (带盖 mm)	推荐培养液量 /mL
6W	9.5	23	2
12W	3.6	23	1
24W	1.9	23	0.5
48W	0.88	23	0.3
96/96U/96V	0.32	16	0.2
384W	0.1135	16	0.033
35mm	8.5	12	2
60mm	22.9	15	5
100mm	57.6	20	10
150mm	150.1	25	25-30
T25	25	20	5
T75	75	35	10
T175	175	40	30

IV 关于售后

如您发现有产品任何质量问题，请您收集原始数据，请第一时间联系公司销售或者技术支持，公司安排人员保证售后。每个实验室条件不同，操作人员习惯不同，熟练程度不一样，实验失败存在客观因素。如未严格按照说明书操作、超过售后时限，公司不做售后，请老师理解与支持。

售后有效期与提供的原始数据：

贴壁问题：48 小时以内细胞无法贴壁；提供相差显微镜照片。

污染问题：96 小时以内发现污染；提供相差显微镜照片。

V 联系电话

公司电话：0755-28284050

技术支持：19902901483（周博士）