



Amnii™羊水细胞培养基

货号: P4601

产品描述

羊水培养基是一种即用型完全培养基，于人羊水细胞（AFC）原代培养，绒毛膜绒毛取样（CVS）和受孕产物（POC）。可培养出成纤维样细胞（F）、上皮样细胞（E）和羊水特异细胞（AF），成纤维样细胞生长缓慢但具有较强的增殖能力，上皮样细胞寿命短，分裂缓慢，而羊水特异细胞主要用于染色体核型检测。培养基为解冻即用系列，已添加灭活的血清和生长因子，37°或者常温解冻后即可使用，解冻后 4°可保存 7-15 天。该产品含有抗生素硫酸庆大霉素（50 µg/ mL）

使用说明：

使用本产品进行羊水细胞直接培养方法：

- ①在无菌条件下取羊水 2.5ml。
- ②以 453g(1500rpm/min)室温离心 10 分钟。
- ③在无菌操作台上吸去上清液，每管约留 1ml，用吸管轻轻吹散细胞（注意防止气泡）。制成细胞悬液，再加入 4ml 培养基入管内，吸管轻混匀，移至 25cm² 方形一次性培养瓶中置含 5% CO₂ 的 37°C 温箱饱和湿度行开放式培养。
- ④6 天后镜下观察，可见成纤维样或上皮细胞贴壁生长

绒毛膜绒毛样品制备：

1. 将接收的每个样本贴上标签，并在无菌条件下转移样本内容物。向 6cm 的培养皿中加入 5 mL 预热的 Amnii™羊水细胞培养基完全培养基，并置于培养箱中，在 37°C、5%CO₂ 气体环境下静置孵育 30min，使血液沉淀。



2. 使用显微镜清洁样品，最初在 4 倍放大倍数下，然后调整至约 20 倍放大倍数。注意：需要约 20 -40 mg 绒毛膜绒毛样品。

3. 使用两对无菌镊子，在解剖显微镜下于培养皿内操作时，从绒毛材料中去除血凝块和母体蜕膜。绒毛物质呈浅色、管状和/或块状，有可见的分支和静脉。

4. 将清洁绒毛物质转移至另一个含预热的 Amnii™羊水细胞培养基的培养皿中。进行最后的清洁，使用镊子抓住绒毛并轻轻晃动。注意：保持皿里约有 5 mg 以上的培养物。小心避免损坏脆弱的绒毛。

5. 将绒毛和培养基转移至 15 mL 离心管中，并向离心管中加入 4 滴抗生素（即，硫酸庆大霉素，50 µg/mL）。静置 20-30 min 除菌。

6. 将绒毛在约 1500rpm 下离心 5 分钟。

绒毛膜绒毛样品培养：

从离心管中吸出上清液，在细胞沉淀的上方留下约沉淀体积的 2 倍的培养基。

2. 轻柔地重悬细胞沉淀。向离心管中加入 2 mL PBS 溶液。

3. 加入 2 mL 胰蛋白酶 EDTA，并在 37°C、5%CO₂ 气体环境下静置孵育培养物 3-5 min。

4. 从培养箱中取出离心管，加入 Amnii™羊水细胞培养基 2-3ml，重悬沉淀并在 1500 rpm 下离心 3-5 分钟。

5. 从培养箱中取出并目视检查沉淀是否混浊且看不到明显的单个绒毛。如果沉淀没有浑浊

6. 从离心管中吸取并移除上清液。重悬沉淀，然后将 1 mL 胶原蛋白酶加入试管中，置于培养箱中 5 分钟，若沉淀还没浑浊，再次置于培养箱中 5 分钟，直到沉淀浑浊为止。

7. 向离心管中加入 3 mL 预热的 Amnii™羊水细胞培养基，以停止胶原酶的作用。

8. 在 1500 rpm 转速下离心试管 5-8 分钟。



9. 从离心试管中吸取上清液，在细胞沉淀上方留下 0.5 mL 培养基。在添加预热 Amnii™ 羊水细胞培养基之前重悬沉淀。

10. 对于含有盖玻片的每个皮氏培养皿，使用 0.5 -1mL Amnii™ 羊水细胞培养基设置最佳培养物数量。

11. 在 37°C、5%CO₂ 气体环境下静置孵育培养物（静置）。

12. 第 2 天加入 1.5 mL 预热的 Amnii™ 羊水细胞培养基浸没培养物。

13. 4 天后检查培养物的生长。如果观察到生长，则除去培养基并再次加入 2ml 新鲜的 Amnii™ 羊水细胞培养基。然后每 1-2 天更换培养基。对于血性标本，培养物可能需要更频繁的培养基更换。

14. 在第 5-7 天检查培养物的生长情况，并在观察到足够的群落时收获。在收获前一天更换培养基可以获得最佳结果。

保存和运输：基础 4° 保存与运输，添加物干冰运输，-20° 以下保存为佳

声明：产品仅科研使用,提取原代细胞的时候尽量额外添加 5% 的 FBS 该产品含有抗生素硫酸庆大霉素 (50 µg/ mL) 生长因子请置于 4° 的环境下解冻

产品技术规格：

PH:7.00 - 7.60

渗透压: 320.00 - 360.00mOsm/Kg

内毒素低于: <0.05EU/ML
