

Biozellen®3D 类器官培养基质胶套装

Catalog No. B-P-00003-2、B-P-00003-4、B-P-00003-10

Specification 2ml-kit、4ml-kit 、10ml-kit

Storage -20℃保存、1 年保存.

一、产品描述

Biozellen®3D 类器官培养基质胶套装包含整套基质胶、胶体固定液、胶体溶解液，可应用到 3D 细胞培养与微环境应用等；本试剂盒操作便利且可调控基质胶硬度进行多种细胞培养测试；胶体可快速被固定液分解，请操作前详细阅读此使用指南。

(Biozellen®3D 类器官培养基质胶材料为植物来源，无动物成分、不含酚红)

二、应用

- 3D 类器官培养
- 3D 细胞球体培养
- 细胞侵袭
- 小鼠皮下成瘤
- 适用于 3D 细胞药物筛选平台
- 细胞生长和分化
- 代谢/毒理学研究
- 体外和体内血管生成分析

三、适用细胞种类

- 原代细胞
- 干细胞
- 细胞系

四、试剂盒组分

		B-P-00003-2、B-P-00003-4、B-P-00003-10 (对应数量和内容)		
货号.	Components	Amount	Content	Storage
B-P-00003-A	A 基质胶 (2X)	4、8、20	0.5mL / tube	Store at-20℃
B-P-00003-C	C 缓冲溶液 (10X)	1、2、1	1*10ml、2*10ml、1*50 mL / BT	Store at-20℃
B-P-00003-D	D 缓冲溶液 (10X)	1、2、1	1*10ml、2*10ml、1*50 mL / BT	Store at-20℃

五、使用步骤：

A、试剂制备

A 基质胶：将 A 基质胶溶于 37℃水浴槽回温 10 分钟，确认完全融解。

C 缓冲溶液(1X)制备：使用前将 10X C 缓冲溶液用冰的无细胞培养液(例如：无血清 DMEM、opt-MEM) 制备成 1X C 缓冲溶液。(不要用 PBS 稀释 C 缓冲液)。

D 缓冲溶液(1X)制备：使用前用冷的 1x PBS 稀释 10X D 缓冲溶液至 1X D 缓冲溶液。

B、Biozellen®3D 类器官培养基质胶的制备

全部步骤需要在无菌环境内操作，操作步骤如下：

1. 将 24 孔培养板放置于冰箱或者冰上预冷。
2. 细胞计数后取 $2 \times 10^5 \sim 2 \times 10^7$ 细胞与 0.5ml 37℃ 培养基均匀混合，并与 0.5ml 37℃ A 胶按照 1:1 等比例均匀混合，最终细胞密度 $1 \times 10^5 \sim 1 \times 10^7$ cells/mL。

注：请选择适当的培养溶液与条件进行试验。

3.取 20-40 微升步骤 2 含细胞的混合 A 胶溶液滴于 步骤 1 预冷的培养板上,胶体将于 5 分钟内成胶。

注: 测试胶体是否成胶, 可用微量吸管尖温和的触碰胶体表面进行确认。

4.待胶体成胶后, 添加 1 毫升冰的 1X C 缓冲溶液, 并盖过步骤 3 的胶溶液, 固定 15 分钟。

5.待 15 分钟固定后, 小心的吸取 C 缓冲溶液并替换为适合此细胞生长之培养基溶液。

6 将含有细胞的胶于 37°C 二氧化碳培养箱内进行 7~14 天的培养, 并观察细胞球体的形成, 按正常培养基更换频率进行更换操作。

C、溶胶与收集细胞球体准备程序

小心的将培养基吸取移除, 并用 1X PBS 进行清洗。

小心的将 1X PBS 吸取移除, 并添加 1 毫升冰的 D 缓冲溶液, 盖过胶滴于室温反应 5 分钟。

温和的用 1 毫升移液管吸取, 直到胶滴完全溶解。

将含有细胞球体的溶液吸入 1.5 毫升离心管, 用 1000 rpm 的转速离心 10 分钟, 移除上清液体并收集细胞球体做分析。

D、收集单颗细胞准备程序

在分离单细胞前, 先按上述溶胶与收集细胞球体准备程序进行操作

1. 添加 trypsin-EDTA 并与收集的细胞球体于 37°C 混合反应。
2. 用 1 毫升移液管混合, 直到细胞体完全分解。
3. 待细胞球体完全分解, 加入 3 倍体积的 1X PBS, 并用 1000 转的转速进行离心 10 分钟, 并移除上清液体收集沉淀的单细胞做分析。

六、细胞侵袭实验准备程序

A、试剂准备:

1、C 缓冲溶液 (0.5 X) 制备: 使用 37 °C 水浴回温的无血清细胞培养液 (例如: 无血清 DMEM(不可以用 PBS 稀释) 等, 用于稀释 A 胶) 稀释 C 缓冲溶液 (10 X) (货号: B-P-00003-C)至 C 缓冲溶液 (0.5 X), 即体积稀释 20 倍。使用前放置 37 度水浴槽。(例如:1 mL C 缓冲溶液 (10 X) + 19 ml 无血清 DMEM; 如未使用完毕, 可保存于 4 °C 冰箱, 保存一周)

2、A 胶 (1X) 制备: 将 A 胶 (2X) (货号: B-P-00003-A) 置于 37 °C 水浴槽回温 10 分钟, 确认完全溶解。再将 37 °C 水浴回温的无血清细胞培养液取 0.5 mL 加至 37 °C 已溶解的 0.5 mL A 胶 (2X) 配置成 1 mL 的 A 胶 (1X)。使用前置于 37 度, 可降低 A 胶黏度。(单次使用, 勿重复冷冻解冻 A 胶 (1X))

B、细胞侵袭实验步骤

- 1、准备适用 24 孔板的 Transwell 装置(例如:康宁 Transwell insert, 8 μ m PET membrane)。
- 2、用 37 °C 已回温的 C 缓冲溶液 (0.5 X) 将 A 胶 (1X) 原液体积稀释 5-20 倍, 建议一开始可选用 15 倍。(根据细胞种类做稀释比例对比实验, 找出最适合自己的实验体系的稀释倍数, 稀释倍数越高, 胶体越软, 越容易穿透)
- 3、根据 Transwell 上室底部面积加入步骤 2 的 0.1 mL 稀释后的 A 胶稀释液到 Transwell 上室中。
- 4、将步骤 4 在 4 °C 冰箱孵育 2-3 小时。
- 5、在 Transwell 上室中加入 0.1 mL 无血清的细胞悬液, 使细胞最终浓度约 7.5×10^4 cells/well。
- 6、在 Transwell 下室中加入 0.8 mL 含 10 % 血清的细胞培养液做为 chemoattractant, 吸引细胞进行迁移及分泌基质蛋白酶 (MMP) 侵袭。(对照组为 Transwell 下室中加入含 0.8ml 无血清的细胞培养液)。
- 7、将细胞培养板在 37 °C, 5 % CO₂ 培养箱孵育 24-48 小时。
- 8、移除培养液, 以 PBS 清洗 2 次。
- 9、用棉签轻轻擦掉上层未迁移的细胞。
- 10、加入 1 ml 100 % 甲醇室温固定 30 分钟, 再以 PBS 清洗 2 次。
- 11、加入 1 ml 0.1 % 结晶紫染液 (0.1 % (g/ml) PBS 结晶紫) 室温染色 20 分钟, 再以 PBS 清洗 2 次。

12、将 Transwell 移至载玻片上，在显微镜下随机 6-9 个视野观察计算迁移的细胞数。

七、小鼠皮下成瘤实验准备程序

A、细胞房内材料准备、试剂制备及步骤

(1) 材料准备:

1. 冰盒、2. 37 °C 水浴槽、3. C 缓冲溶液(10X)、4. 无血清细胞培养液 (例如: 无血清 DMEM ,DMEM-F12 等, 不可用 PBS)、5. A 胶 (2X)、6. 细胞培养液、7. 23-26G 针头、8. 1 mL 针筒、9. 细胞。

(2) 试剂制备:

1、C 缓冲溶液 (0.5 X) 制备 : 使用 37 °C 水浴回温的无血清细胞培养液 (例如: 无血清 DMEM 或 DMEM-F12 等, 不可用 PBS) 稀释 C 缓冲溶液 (10 X) 至 C 缓冲溶液 (0.5 X), 即体积稀释 20 倍。使用前放置 37 度水浴槽。(例如:1 mL C 缓冲溶液 (10 X) + 19 ml 无血清 DMEM; 若未使用完毕, 可先保存于 4 °C 冰箱, 保存一周)

2、A 胶 (1X) 制备 : 将 A 胶 (2X) (货号:B-P-00003-A) 置于 37 °C 水浴槽回温 10 分钟, 确认完全溶解。再将 37 °C 水浴回温的无血清细胞培养液取 0.5 mL, 加至 37 °C 已溶解的 0.5 mL A 胶 (2X) , 配置成 1 mL 的 A 胶 (1X)。使用前置于 37 度, 可降低黏度。(单次使用, 勿重复冷冻解冻 A 胶 (1X))

(3) 步骤:

- 1、取细胞溶液离心后收集细胞沉淀, 与 C 缓冲溶液 (0.5 X) 均匀混合使细胞浓度为 3×10^6 cells/mL。
- 2、A 胶 (1X) 与步骤 1 含 C 缓冲溶液 (0.5 X) 的细胞系悬浮液, 按照 2:1 比例均匀混合配置, 细胞悬浮液最终浓度为 10^6 cells/mL。使用前置于 37°C, 可降低黏度。(C 缓冲溶液用于 A 胶凝胶反应, 例如 0.5 ml C 缓冲溶液(0.5 X)含细胞 加入 1ml A 胶 (1X) 混合成 1.5ml 的注射液)
- 3、选用 23-26 G 的针头 (建议选用 24 G) 及 1 mL 针筒, 抽取 步骤 2 A 胶与 C 缓冲溶液的细胞混合液至所需注射体积 (例如: 0.2-0.6 mL)。室温 37°C 至 20°C 操作抽取。(若抽取时发生塞针状态, 可先把针头拔掉, 以针筒进行抽取, 建议一次抽取配置好所需针筒数量, 避免步骤 2 溶液过度凝胶, 发生塞针)
- 4、将抽取好步骤 3 的针筒, 带入动物房, 若短时间无法施打建议置于冰上。

B、动物房内材料准备及步骤

(1) 材料准备:

1. 含 A 胶与 C 缓冲溶液的细胞混合液的针筒、2. 皮肤消毒剂 (例如 : 酒精)、
3. 手套、4. 实验小鼠、5. 麻醉小鼠的试剂

(2) 步骤:

1、室温下可直接注射。若是置于冰盒上的针筒, 回到室温后, 待液化再进行注射。含 A 胶与 C 缓冲溶液的细胞混合液的针筒, 以皮下注射方式, 注射实验所需的体积至实验鼠 (建议皮下注射量为 0.2 mL, 实际状况依需求而定)。(针筒放冰上注射阻力会上升, 放室温会液化注射阻力小。注射时若因凝胶缘故而阻力变大, 需缓慢注射避免针头喷落)

注 1: 注射体积可依不同实验目的做调整, 若为皮下血管生成研究注射体积需至少 0.5 mL 以上。

注 2: 此步骤依实验需求可执行或不执行, 若需呈现明显的皮下注射隆起效果, 可调整 2. 试剂制备将 C 缓冲溶液 (10 X) 稀释 15 倍, 变成 C 缓冲溶液 (0.66 X), 再执行后续成胶实验; 提高 C 浓度, 可提高胶体硬度。

2、培养一至三周后观察量测接种的肿瘤尺寸。

注 3: 若为血管生成研究, 应注射含 VEGF 及 heparin 的 A 胶, 以促进血管生成。约三天后, 可摘取含有新血管生成的肿瘤组织。

八、案例分享

A. 形成 3D 类器官成功案例分享

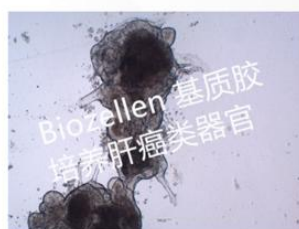
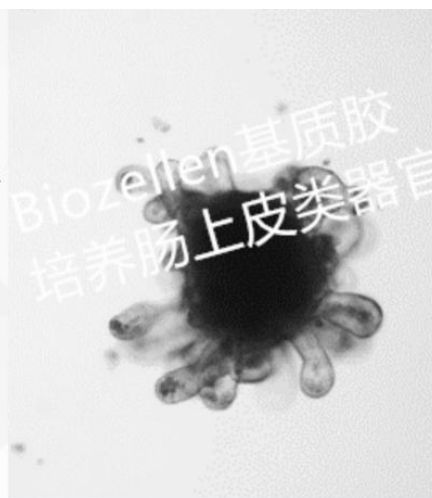


3D类器官培养

Biozellen® 3D Cell
Organoid Culture
Hydrogel Kit

肠上皮类器官

Biozellen.比利



肝癌类器官

liver cancer organoids

3D类器官培养/小鼠皮下成瘤/

细胞侵袭/体外和体内血管生成分析/

仅供研究使用