

小鼠脾脏 NK 细胞分离液试剂盒

货号：P9310

规格：2×200mL

保存：常温保存，有效期 2 年。本品易感染细菌，需无菌条件操作。无菌条件下操作，启封后置常温保存。如 4℃ 保存，本分离液易出现白色结晶，影响分离效果。

产品内容：

名称	规格
小鼠脾脏 NK 细胞分离液 1	200mL
小鼠脾脏 NK 细胞分离液 2	200mL
匀浆冲洗液	200mL
组织稀释液	200mL
清洗液	200mL
洗涤液	200mL

实验前准备：

1. 适用仪器

最大离心力可达 1200g 的水平转子离心机。

（离心机使用时调整为慢升慢降（具体参数请咨询离心机厂家）建议升速（指开始启动→达到设定离心力）的时间、降速（指设定离心时间完成→机器完全停止）时间均控制在 3 分钟左右。）

2. 实验最佳分离时间

为获得最佳的实验结果，最好在取样 2h 内进行实验，样品存放时间越长，细胞分离效果越差。样品放置超过 6h 后分离效果更差甚至不能达到分离目的。

3. 分离液的使用环境

- 分离液需常温（15℃-25℃）避光保存，严禁冷藏冷冻保存；
- 使用时严格遵守无菌操作规范（超净工作台或生物安全柜内），并在 20℃-25℃ 环境温度下进行操作，20℃ 条件下分离效果最佳。超出此温度范围，有可能使分离液密度发生改变，造成分离效果不佳。

4. 参考值（目的细胞参考范围）

本试剂盒可保证目的细胞的提取率大于 80%，不是纯度。如需获得高纯度目的细胞，请配合免疫磁珠分选。本试剂盒可减少磁珠的使用量，减少成本。

检测方法：

全过程样本、试剂及实验环境均需在 20±2℃（试剂需要复温。夏季 20℃，冬季 25℃。）的条件下进行。





脾脏组织单细胞悬液的制备:

1. 取组织块称重后, 用眼科剪刀无菌操作, 将脾脏组织剪成小块。
2. 将组织块放在 70 μ m 细胞筛网 (需要另购) 上, 用研磨器反复揉搓, 边揉搓边加入匀浆冲洗液 (以 0.1g 组织为例, 约加 5-8ml), 使细胞全部通过筛网冲到离心管中。

注: 需要让细胞形成单个的细胞悬液冲到离心管中, 而不是被揉搓研磨挤压到离心管中。

目的: 使脾脏组织形成单个的细胞, 而不是成团或碎片组织。单个的细胞更易分离。

3. 弃去筛网, 组织研磨液经 300-400g, 离心 10min, 弃去上清。
4. 用组织样本稀释液重悬组织细胞, 将细胞悬液细胞浓度调整为 2×10^8 -- 1×10^9 /ml (以 0.1g 组织为例, 约使用 0.5-1ml 组织样本稀释液重悬细胞), 备用。

注: A. 多个动物脾脏组织需要分离时, 应逐个单独进行, 不可同时混合进行揉搓研磨。

B. 用组织样本稀释液重悬组织细胞时, 以小鼠或大鼠为例, 约使用 0.5ml 或 1.0ml 组织样本稀释液重悬细胞。细胞悬液的细胞浓度约为 2×10^8 -- 1×10^9 /ml。

C. 若发现匀浆冲洗液冲洗的细胞粘度较大, 可进行以下处理:

- ① 配置新冲洗液: 4 份的匀浆冲洗液加 1 份的胰蛋白酶/EDTA 消化液 (需另购) 进行稀释, 配置为新冲洗液。
- ② 离心管预处理: 再研磨开始之前, 在离心管中加入 0.5-1ml 胎牛血清, 进行保护和终止胰蛋白酶/EDTA 消化液。
- ③ 再进行 2,3,4 实验步骤即可

根据脾脏组织样本单细胞悬液的量, 分以下两种情况:

情况 A: 样本细胞悬液量 0.5-1.5ml 时, 实验方法如下:

1. 取一支 5ml 无菌玻璃离心管, 先加入 2ml 分离液 1, 后缓慢加入 1ml 的分离液 2, 形成梯度界面。再缓慢加入 0.5-1.0ml 样本细胞悬液。样本细胞悬液小心加于分离液液界面之上。各液面分层一定要清晰。(分离液总量不得少于 2ml, 样本细胞悬液不得少于 0.5ml) 或 (取一支 10ml 无菌硅化离心管, 先加入 3ml 分离液 1, 后缓慢加入 1.5ml 分离液 2, 形成梯度界面, 再缓慢吸取 0.5-1.5ml 样本细胞悬液加于分离液液面之上。(分离液试剂总量不得少于 4ml, 样本细胞悬液不得多于 1.5ml。总液体量不得超过 2/3))

注: 两层分离液添加完成后, 需要在 1min 内添加样本细胞悬液。

2. 以 450g, 离心 30min (如使用 5ml 无菌玻璃离心管, 可能需要使用 50ml 的 PBMC 高效离心管)。
3. 离心后, 此时离心管中由上至下分为六层。第一层为组织稀释液层。第二层为环状乳白色 NK 细胞层(第一层白环及上层 50% 分离液 2)。第三层为环状乳白色单个核细胞层(下层 50% 分离液 2 及第二层白环)。第四层为透明分离液 1 液层。第五层为粒细胞层。第六层为红细胞和组织细胞碎片层。
4. ①小心吸取组织稀释液层转移到新离心管 A 中。
②小心吸取离心管中的环状乳白色 NK 细胞层转移到新离心管 B 中。
③小心吸取离心管中的环状乳白色单个核细胞层转移到新离心管 C 中。
5. 向含有 NK 细胞的离心管 B 中, 加入 5-10ml 洗涤液, 混匀细胞。
6. 400g, 离心 10min。弃去上清。
7. 用吸管吸取 5ml 清洗液重悬所得细胞。
8. 250g, 离心 10min, 弃去上清。
9. 重复清洗两次, 弃去上清, 用 0.5ml 清洗液或根据下一步实验要求加入相对应液体, 重悬所得细胞。



情况 B：样本细胞悬液量 2.0-3.0ml 时，实验方法如下：

1. 取一支 15ml 无菌离心管，先加入 5ml 分离液 1，后缓慢加入 2ml 分离液 2，形成梯度界面，再缓慢吸取 2-3ml 样本细胞悬液加于分离液液面之上。各液面分层一定要清晰。（总液体量不得超过 2/3）。

注：两层分离液添加完成后，需要在 1min 内添加样本细胞悬液。

2. 以 600g，离心 30min。
3. 离心后，此时离心管中由上至下分为六层。第一层为组织稀释液层。第二层为环状乳白色 NK 细胞层(第一层白环及上层 50%分离液 2)。第三层为环状乳白色单个核细胞层(下层 50%分离液 2 及第二层白环)。第四层为透明分离液 1 液层。第五层为粒细胞层。第六层为红细胞和组织细胞碎片层。
4. ①小心吸取组织稀释液层转移到新离心管 A 中。
②小心吸取离心管中的环状乳白色 NK 细胞层转移到新离心管 B 中。
③小心吸取离心管中的环状乳白色单个核细胞层转移到新离心管 C 中。
5. 向含有 NK 细胞的离心管 B 中，加入 5-10ml 洗涤液，混匀细胞。
6. 400g，离心 10min。弃去上清。
7. 用吸管吸取 5ml 清洗液重悬所得细胞。
8. 250g，离心 10min，弃去上清。
9. 重复清洗两次，弃去上清，用 0.5ml 清洗液或根据下一步实验要求加入相对应液体，重悬所得细胞。

分离过程中可能出现的情况及处理方案：**情况一：NK 细胞层和单个核细胞层混在一起不能分开**

1. 吸取全部白色环状细胞层，清洗后用组织样本稀释液 1-2ml 重悬细胞。
2. 使用分离液 2 重新提取 NK 细胞。
3. 取 15ml 离心管，加入 4ml 分离液 2，将用组织样本稀释液重悬的 1-2ml 细胞缓慢加于分离液之液面上，400g，离心 20min。
4. 离心后，离心管可分为 4 层，第一层组织稀释液层，第二层 NK 细胞层，第三层分离液层，第四层单个核细胞层。
5. 可重复检验方法中的目的细胞洗涤方法，获得 NK 细胞。

注意事项：

1. 全过程样本、试剂及实验环境均需在 20±2℃的条件下进行。为获得最佳的实验结果，最好在取样 2h 内进行实验，样本存放时间越长，细胞分离效果越差。样本放置超过 6h 后分离效果更差甚至不能达到分离目的。
2. 本实验最好不使用高聚合材质（如聚苯乙烯）的塑料制品，应使用无静电、低静电离心管及未经碱处理过后的玻璃制品，因为静电作用将导致细胞贴壁、碱处理的玻璃表面会变成毛面，影响细胞分离效果。
3. 如实验后细胞得率或活性过低，请联系索莱宝技术支持以寻求帮助，致电 400-968-6088 咨询。

参考值（参考范围）：

本实验 NK 细胞提取率大于 80%





可能存在的问题及解决方法:

1. 由于血液粘度、细胞密度等差异可能造成问题及解决方案如下表所示:

出现情况	出现原因	建议解决方案
离心后目的细胞存在于血浆层或稀释液层	转速过小或离心时间过短	适当增减转速
离心后目的细胞存在于分离液中	转速过大或离心时间过长	
离心后白环层弥散	细胞密度过大	调整细胞密度
离心后白环层太浅或看不见	细胞密度过小	

2. 本分离液分离细胞的原理为密度梯度离心, 其密度与温度、大气压等密切相关。不同地区客户可根据当地情况对离心条件进行适当调整。建议对离心条件进行调整时, 恒定离心时间, 对离心转速进行调整。

3. 本分离液依照国际标准, 全部使用药用级原料, 性能指标与国产同类产品略有不同, 可能出现红细胞沉降不完全的情况, 可以适当加大离心转速。

注: 在对离心条件进行调整时, 离心转速的加减以 50-100g 为基数, 直至达到最佳分离效果, 离心力最小不得小于 400g, 最大不得大于 1200g。离心时间以 20-30min 为准。

