

## Triton-NH<sub>4</sub>OH 细胞裂解液 使用说明书

产品编号: SL1035

储存条件: 2-8 度保存, 有效期 1 年。

产品内容:

产品内容	SL1035-100mL	SL1035-500mL
Triton-NH <sub>4</sub> OH 细胞裂解液	100mL	500mL
说明书	1 份	

产品简介:

Triton-NH<sub>4</sub>OH 细胞裂解液经过优化配方, 在裂解无核红细胞的同时几乎不损伤淋巴细胞(Lymphocyte)或其它有细胞核的细胞。本裂解液经过滤除菌, 经过 Triton-NH<sub>4</sub>OH 细胞裂解液处理过的血液或组织细胞样品可以用于后续的细胞培养、细胞融合以及核酸或蛋白的提取及各种常规的分析 and 检测。

本产品主要成分为 Triton X-100(0.5%), NH<sub>4</sub>OH (20mM), PBS; 经过过滤除菌处理。

使用说明:

组织细胞样品常规操作步骤:

1. 制备细胞悬液: 新鲜组织经过胰蛋白酶或胶原酶等消化处理, 通过适当方法制备成细胞悬液, 离心弃上清。
2. 裂解: 加入 3~5 倍细胞沉淀体积的 Triton-NH<sub>4</sub>OH Lysis Buffer, 轻柔吹打混匀, 裂解。本操作步骤在 4°C 条件下操作更佳, 亦可在室温下操作。
3. 离心: 4°C, 离心 5min, 弃红色上清。如无低温离心机, 本步骤亦可在室温下操作。
4. 如果发现红细胞裂解不完全, 可以重复上述步骤 2 和步骤 3 各一次。
5. 洗涤: 根据实验要求加入适量 PBS、HBSS、生理盐水或无血清培养液, 轻柔混匀重悬沉淀。4°C, 离心 2~3min, 弃上清, 该离心步骤亦可在室温下操作。所加入的 PBS、HBSS、生理盐水或无血清培养液的量一般应大于细胞沉淀体积的 5 倍以上。

6. 如有必要，重复上述步骤 5 一次，共洗涤 1~2 次。
7. 根据实验需要用适当溶液重悬细胞沉淀，进行计数、培养等后续实验。

#### 血液样本的常规操作：

1. 取新鲜抗凝血，离心 5min，弃上清。
2. 裂解：加入 6~10 倍细胞沉淀体积的 Triton-NH<sub>4</sub>OH Lysis Buffer，轻柔吹打混匀，裂解。本操作步骤在 4°C 条件下操作更佳，亦可在室温下操作。
3. 离心：4°C，400~500g 离心 5min，弃红色上清。如无低温离心机，本步骤亦可在室温下操作。
4. 如果发现红细胞裂解不完全，可以重复上述步骤 2 和步骤 3 一次。
5. 洗涤：根据实验要求加入适量 PBS、HBSS、生理盐水或无血清培养液，轻柔混匀重悬沉淀。4°C，离心 2~3min，弃上清，该离心步骤亦可在室温下操作。所加入的 PBS、HBSS、生理盐水或无血清培养液的量一般应大于细胞沉淀体积的 5 倍以上。
6. 根据实验需要用适当溶液重悬细胞沉淀，进行计数、培养等后续实验。

**注意：**对于微量或少量的血液样本，可以不用第 1 步操作，可直接加入 10 倍血液体积的 Triton-NH<sub>4</sub>OH Lysis Buffer 进行第 2 步操作，并在 4°C 或室温裂解 4~15min。

#### 注意事项：

1. 制备细胞悬液时应根据实验需要，不一定要制备成单细胞悬液。
2. 后续试验如果是用于细胞培养，操作过程中应注意无菌操作，尽量在超净工作台内操作。
3. 离心步骤尽量在 4°C 离心机上操作。
4. 常规步骤不快速步骤的区别在于：常规步骤多了一步洗涤过程的离心，可以节省洗涤液的用量，并且洗涤效果也更好，不需要大体积的离心管；快速步骤少了一次离心过程，洗涤效果略差一些，同时需要大体积的离心管。
5. 离心洗涤后，通常极微量的红细胞不会影响后续的检测。
6. 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。