

版本号: DP210831

Order: 010-59822688

Toll-free: 800-990-6057 /400-810-6057 TIANGEN BIOTECH (BEIJING) CO., LTD

1

## RelaxGene Blood DNA System

## 血液基因组DNA提取系统(0.1~20ml)

(非离心柱型)

目录号: DP319

#### 产品内容

产品组成	DP319-01 (可处理50 ml血液)	DP319-02 (可处理200 ml血液)
细胞裂解液CL(Buffer CL)	125 ml	2×250 ml
缓冲液FG(Buffer FG)	30 ml	120 ml
洗脱缓冲液TB(Buffer TB)	30 ml	60 ml
Proteinase K	250 µl	1 ml

#### 储存条件

该试剂盒所有组分置于室温(15-30°C)干燥条件下,可保存15个月。若溶液产生沉淀,使用前可在37°C水浴中预热10 min以溶解沉淀,不影响效果。

#### 产品简介

本试剂盒采用独特的缓冲液系统,提取0.1-20 ml加入各种抗凝剂的新鲜血液和冻存血液 样品基因组DNA。本缓冲液系统可有效去除蛋白、色素、脂类及其他抑制性杂质污染。提取 的基因组DNA片段大、产量高、纯度好、稳定可靠。

本试剂盒避免使用苯酚、氯仿等有机溶剂,回收的DNA可适用于各种常规操作,如酶 切、PCR、文库构建、Southern杂交等实验。

#### 提取得率(根据血液样品中白细胞数量的不同, DNA产量有所差异)

材料	保存时间	提取量	DNA产量	OD <sub>260</sub> / OD <sub>280</sub>
人类全血	4°C一周	300 µl	3-10 µg	1.7 - 1.9
人类全血	4°C一周	1 ml	4-30 µg	1.7 - 1.9
人类全血	4°C一周	5 ml	100-200 μg	1.7 - 1.9
人类全血	4°C一周	10 ml	200-400 µg	1.7 - 1.9

#### 产品特点

高效提取:提取0.1-20 ml各种血液,可获得多达2-400 µg高纯度DNA。

安全可靠: 无苯酚、氯仿等有机溶剂的污染。

高性价比:与同类产品相较,性价比高,纯化得到的DNA样品可长期保存。

#### 注意事项 请务必在使用本试剂盒之前阅读此注意事项。

- 1. 血液样品反复冻融,会导致提取的DNA片段较小、且提取量下降。所得基因组DNA也应尽可能避免反复冻融,以免断裂。
- 2. 血液样品的储存:
  - a) 短期保存:已加入抗凝剂的血液样品可在2-8°C储存最多10天,对于某些实验例如 Southern杂交等,需要得到完整全长的基因组DNA,请将血液样品在2-8°C储存不超 过3天,此时基因组DNA的降解程度较轻。
  - b) 长期保存:已加入抗凝剂的血液请置于-70℃保存**(如果提取的是高分子量的DNA, 推荐使用EDTA作为抗凝剂)**
- 3. 所有离心操作均可在室温下完成。

#### 一、小体积全血操作流程(<600 µl血样;以300 µl血液处理量为例)

1. 向300 µl抗凝剂的血液中加入750 µl细胞裂解液CL,颠倒混匀5次。

注意: 为方便与离心机配套使用,可加入与血液等体积的细胞裂解液CL, 重复裂解两次。

2. 12,000 rpm(~13,400×g)离心1 min。倒弃上清,将离心管倒置在干净的吸水纸上停留 2 min,确保沉淀在管中 (此步骤应小心操作,为避免沉淀被倒出,推荐使用尖底离心 管)。

注意: 在极少的情况下沉淀可能会很松弛,所以要缓慢倒上清,将离心管倒置在吸水纸上是为了减少管壁上清的回流。

3. 按照表1配制缓冲液FG与Proteinase K的混合液。

注意: 此混合液最好现用现配,并在配好后1 h之内用完。

4. 加入150 µl缓冲液FG与Proteinase K的混合液, 立即涡旋混匀至溶液无团块。

注意: 当处理多个样品时,加入缓冲液FG和Proteinase K的混合液后要立刻涡旋混匀,不要等所有的样品加完后再涡旋振荡。通常涡旋混匀5sec就足以混匀沉淀,但是有可能痕量的胶状沉淀难以混匀,此时可再次补加缓冲液FG和Proteinase K的混合液(具体补加量见表1),再次涡旋混匀。

5. 65°C水浴10 min. 其间颠倒混匀数次。

注意: 随着蛋白的消解,溶液的颜色从红色变为黄绿色。

6. 加入150 µI异丙醇, 颠倒充分混匀至出现丝状或簇状基因组DNA。

注意:与异丙醇完全混合对于沉淀DNA非常重要,应该仔细观察。对于白细胞数目很少的样品,DNA沉淀可能看不到,此时应该至少颠倒离心管20次确保沉淀完全。

注意:在极少的情况下沉淀可能会很松弛,所以要缓慢倒上清。如果样品的白细胞数量足够多,可以看到白色的DNA沉淀。

- 8. 加入150 μl 70%乙醇, 涡旋振荡5 sec, 12,000 rpm(~13,400×g)离心2 min, 倒弃上清。
- 9. 重复操作步骤8。

10. 将离心管倒置在干净的吸水纸上停留至少5 min,确保沉淀在管中。

注意: 在极少的情况下沉淀可能会很松弛,所以要缓慢倒上清,将离心管倒置在吸水纸上是为了减少管壁中上清的回流。

11. 空气干燥DNA沉淀直至所有的液体挥发干净(至少5 min)。

注意:乙醇的残留会影响后续的酶反应(酶切、PCR等)实验。但是要避免过分干燥 DNA沉淀,因为过于干燥的DNA很难溶解。

12. 加入200 µl缓冲液TB, 低速涡旋5 sec, 65°C加热10 min-1 h溶解DNA, 其间轻弹数次助溶。

注意:如果DNA没有完全溶解,可室温过夜。如果使用少量的缓冲液TB溶解DNA,孵育时间可能需要延长。

#### 二、中量全血操作流程(1-10 ml血样;以5 ml血液处理量为例)

- 1. 向5 ml含抗凝剂的血液中加入5 ml细胞裂解液CL, 颠倒混匀5次, 3,600 rpm(~2,000×g) 离心2 min, 倒弃上清;
- 2. 再向其中加入7.5 ml细胞裂解液CL,颠倒混匀5次,3,600 rpm(~2,000×g)离心2 min,倒 弃上清,将离心管倒置在干净的吸水纸上停留2 min,确保沉淀在管中(此步骤应小心操 作,为避免沉淀被倒出,推荐使用尖底离心管)。

注意:在极少的情况下沉淀可能会很松弛,所以要缓慢倒上清,将离心管倒置在吸水纸上是为了减少管壁上清的回流。

3. 按照表1配制缓冲液FG与Proteinase K的混合液。

注意: 此混合液最好现用现配,并在配好后1 h之内用完。

4. 加入2.5 ml缓冲液FG与Proteinase K的混合液, 立即涡旋混匀至溶液无团块。

注意: 当处理多个样品时,加入缓冲液FG和Proteinase K的混合液后要立刻涡旋混匀,不要等所有的样品加完后再涡旋振荡。通常涡旋混匀5 sec就足以混匀沉淀,但是有可能痕量的胶状沉淀难以混匀,此时可再次补加缓冲液FG和Proteinase K的混合液(具体补加量见表1),再次涡旋混匀。

5. 65°C水浴10-30 min. 其间颠倒混匀数次。

注意: 随着蛋白的消解,溶液的颜色从红色变为黄绿色。

6. 加入2.5 ml异丙醇, 颠倒充分混匀至出现丝状或簇状基因组DNA。

注意:与异丙醇完全混合对于沉淀DNA非常重要,应该仔细观察。对于白细胞数目很少的样品,DNA沉淀可能看不到,此时应该至少颠倒离心管20次确保沉淀完全。

7. 3,600 rpm(~2,000×g)离心8 min, 倒弃上清。将离心管倒置在干净的吸水纸上,确保沉淀在管中。

注意:在极少的情况下沉淀可能会很松弛,所以要缓慢倒上清。如果样品的白细胞数量足够多,可以看到白色的DNA沉淀。

- 8. 加入2.5 ml 70%乙醇, 涡旋振荡5 sec, 3,600 rpm(~2,000×g)离心3 min, 倒弃上清。
- 9. 重复操作步骤8。
- 10. 将离心管倒置在干净的吸水纸上停留至少5 min, 确保沉淀在管中。

注意: 在极少的情况下沉淀可能会很松弛,所以要缓慢倒上清,将离心管倒置在吸水纸上是为了减少管壁中上清的回流。

11. 空气干燥DNA沉淀直至所有的液体挥发干净(至少5 min)。

注意:乙醇的残留会影响后续的酶反应(酶切、PCR等)实验。但是要避免过分干燥 DNA沉淀,因为过于干燥的DNA很难溶解。

12. 加入500 μl缓冲液TB, 低速涡旋5 sec, 65°C加热1 h溶解DNA, 其间轻弹数次助溶。

注意:如果DNA没有完全溶解,可室温振荡过夜。如果使用少量的缓冲液TB溶解DNA, 孵育时间可能需要延长。

#### 三、大量全血操作流程(10-20 ml血样;以10 ml血液处理量为例)

- 1. 处理样品:
  - a. 离心富集有核细胞进行核酸提取: 将血样3,600 rpm(~2,000×g)离心15-20 min,抽弃血浆,取中间白膜层细胞加入到15 ml离心管中,加入10 ml细胞裂解液CL,涡旋混匀10 sec,3,600 rpm(~2,000×g)离心2 min,倒弃上清。再加入15 ml细胞裂解液CL,涡旋混匀10 sec,3,600 rpm(~2,000×g)离心2 min,倒弃上清。

b. 细胞裂解液CL处理血液标本分次富集有核细胞进行核酸提取: 在15 ml离心管中添加细胞裂解液CL和血液样本(比例2.5:1),多次富集进行下游实验。

(例10 ml全血处理方式:在两个15 ml离心管中分别加入5 ml的全血和10 ml细胞裂解液CL,颠倒混匀5次,3,600 rpm(~2,000×g)离心3 min,倒弃上清;再向其中加入2.5 ml细胞裂解液CL,涡旋混匀10 sec,混合到一支离心管里,3,600 rpm(~2,000×g)离心3 min,倒弃上清;进行下游操作。)

注意:细胞裂解液CL处理步骤应小心操作,为避免沉淀被倒出,推荐使用尖底离心管。 在极少的情况下细胞裂解液CL处理得到的沉淀可能会很松弛,所以要缓慢倒上清。

2. 按照表1配置缓冲液FG与Proteinase K的混合液(比例100:1),对于10-20 ml 的全血标本,每个样品需要5 ml缓冲液FG与Proteinase K工作液。

注意: 此混合液最好现用现配,并在配好后1 h之内用完。

3. 加入5 ml缓冲液FG与Proteinase K的混合液,立即涡旋混匀至溶液无团块。

注意: 当处理多个样品时,加入缓冲液FG和Proteinase K的混合液后要立刻涡旋混匀,不要等所有的样品加完后再涡旋振荡。通常涡旋混匀30 sec就足以混匀沉淀,但是有可能痕量的胶状沉淀难以混匀,此时可再次补加1 ml缓冲液FG和Proteinase K的混合液,再次涡旋混匀。

4. 65°C水浴30 min, 其间颠倒混匀数次。

注意: 随着蛋白的消解,溶液的颜色从红色变为黄绿色。

5. 加入5 ml异丙醇, 颠倒充分混匀至出现丝状或簇状基因组DNA。

注意:与异丙醇完全混合对于沉淀DNA非常重要,应该仔细观察。应该至少颠倒离心管 20次确保沉淀完全。

6. 离心3,600 rpm(~2,000×g )离心10 min,倒弃上清。将离心管倒置在干净的吸水纸上,确保沉淀在管中。

注意: 如果得到的团块过于松弛,可以延长离心时间或者增大离心力。

- 7. 加入5 ml 70%乙醇, 涡旋振荡5 sec, 离心3,600 rpm(~2,000×g)离心3 min, 倒弃上清。
- 8. 重复操作步骤7。

注意: 如果得到的团块过于松弛,可以延长离心时间或者增大离心力。

9. 将离心管倒置在干净的吸水纸上停留至少5 min, 确保沉淀在管中。

注意: 在极少的情况下沉淀可能会很松弛,所以要缓慢倒上清,将离心管倒置在吸水纸上是为了减少管壁中上清的回流。

10. 空气干燥DNA沉淀直至所有的液体挥发干净(至少5 min)。

注意:乙醇的残留会影响后续的酶反应(酶切、PCR等)实验。但是要避免过分干燥 DNA沉淀,因为过于干燥的DNA很难溶解。

11. 加入1 ml缓冲液TB, 低速涡旋5 sec, 65°C加热1 h溶解DNA, 其间轻弹数次助溶。

注意:如果DNA没有完全溶解,可室温振荡过夜。如果使用少量的缓冲液TB溶解DNA, 孵育时间需要延长。

表1 不同体积血液所需各种缓冲液用量(µl)

	血液体积(µl)						
	100	300	1000	3000	5000	10000	20000
细胞裂解液CL	250	750	2500	7500	12500	25000	50000
缓冲液FG	50	150	500	1500	2500	5000	10000
Proteinase K	0.5	1.5	5	15	25	50	100
100%异丙醇	50	150	500	1500	2500	5000	10000
70%乙醇	50	150	500	1500	2500	5000	10000
缓冲液TB	100	200	200	300	500	1000	1000
补加缓冲液FG和 Proteinase K混合液	10	30	100	300	500	1000	1000



#### TIANGEN 官方微信,专业服务助力科研:

- 可视化操作指南
- 技术公开课合辑
  - T42 /BI 714
- 全线产品查询

- 在线专家客服
- 微信直播课堂
- 最新优惠活动

# 坚持 "CUSTOMER FIRST"理念 秉承"质量为天,服务为根"宗旨!

### TIANGEN为您提供从样本处理, 核酸纯化到下游检测的整体解决方案

#### 科研试剂

- 样本保护与处理
- 磁珠法外泌体系列
- 基因组 DNA 提取
- 质粒提取
- 总 RNA 提取
- DNA 产物纯化 / 胶回收
- PCR 系列

- NGS 文库制备
- 表观遗传学
- RT-PCR 系列
- 荧光定量 PCR 系列
- 克隆和点突变
- DNA 分子量标准
- 蛋白表达和检测

#### 科研解决方案

- 快速分子克隆整体解决方案
- 基因表达分析快速解决方案
- 环境微牛物解决方案
- 复杂样本 RNA 解决方案