

版本号: DP170322

Magnetic Swab DNA Kit

磁珠法口腔拭子基因组DNA提取试剂盒

目录号: DP703

产品内容

产品组成	DP703-01 (50 preps)	DP703-02 (200 preps)
组织消化液GHA (Buffer GHA)	50 ml	200 ml
缓冲液GHC (Buffer GHC)	20 ml	80 ml
去蛋白液PD (Buffer PD)	120 ml	2 x 240 ml
漂洗液PWD (Buffer PWD)	20 ml	40 ml
蛋白酶K (Proteinase K)	500 μ l	2 x 1 ml
磁珠悬浮液G (MagAttract Suspension G)	500 μ l	2 x 1 ml
洗脱缓冲液TB (Buffer TB)	15 ml	30 ml

选配试剂及工具

口拭子保存液 (目录号: RK112); 拼插式磁力架 (目录号: MF-01)

储存条件

该试剂盒中磁珠悬浮液G置于2-8 $^{\circ}$ C, 可保存12个月。试剂盒其它组分置于室温 (15-30 $^{\circ}$ C) 干燥条件下, 可保存12个月, 更长时间的保存可置于2-8 $^{\circ}$ C。2-8 $^{\circ}$ C保存条件下, 若溶液产生沉淀, 使用前应将试剂盒内的溶液在室温放置一段时间, 以溶解沉淀。

产品简介

本试剂盒采用具有独特分离作用的磁珠和独特的缓冲液系统，能够从口腔拭子、咽拭子以及漱口水等多种口腔样本中分离纯化高质量基因组DNA。独特包埋的磁珠，在一定条件下对核酸具有很强的亲和力，而当条件改变时，磁珠释放吸附的核酸，能够达到快速分离纯化核酸的目的。整个过程安全、便捷，提取的基因组DNA片段大，纯度高，质量稳定可靠，尤其适合高通量工作站的自动化提取。

使用本试剂盒纯化的DNA可适用于各种常规操作，包括酶切、PCR、文库构建、Southern杂交等实验。

产品特点

1. 本试剂盒即可满足手工提取也可适用于多种高通量平台批量提取。
2. 适用于口腔拭子、咽拭子以及漱口水等多种口腔样本。
3. 使用本试剂盒纯化的DNA可适用于各种常规操作，包括酶切、PCR、文库构建、Southern杂交等实验。

注意事项 请务必在使用本试剂盒之前阅读此注意事项。

1. 样品应避免反复冻融，否则会导致提取的核酸片段较小且提取量降低。
 2. 若缓冲液GHC中有沉淀，可在室温中重新溶解，摇匀后使用。
 3. 如果样本不能及时提取，可保存在口拭子保存液中（目录号：RK112），长期保存不会影响提取效果。
 4. 该产品手工提取可配合拼插式磁力架（目录号：MF-01）。
 5. 如需使用其他自动化平台提取，请与TIANGEN联系获取相应方案。
-

一、手工提取步骤

使用前请先在缓冲液GHC中加入异丙醇；漂洗液PWD中加入无水乙醇，加入体积请按照瓶上的标签。

1. 处理材料：

1) 口腔拭子样本提取

将在面颊内擦拭过的拭子转移到2 ml离心管中，加入500 μ l组织消化液GHA。加入10 μ l Proteinase K溶液，涡旋10 sec混匀，65 $^{\circ}$ C放置15-30 min，每隔10 min涡旋混匀数次。取出300 μ l进行后续实验。

2) 咽拭子样本提取

将在咽部擦拭过的拭子转移到5 ml离心管中，加入1 ml-2 ml的组织消化液GHA，颠倒混匀。在提取前取出300 μ l的样品，加入10 μ l Proteinase K溶液，涡旋10 sec混匀，65 $^{\circ}$ C放置30 min，每隔10 min涡旋混匀数次。

3) 唾液样本提取

按照要求取出唾液样本，加入等体积的组织消化液GHA，颠倒混匀。在提取前取出300 μ l的样品，加入10 μ l Proteinase K溶液，涡旋10 sec混匀，65 $^{\circ}$ C放置30 min，每隔10 min涡旋混匀数次。

注意：如果样本已经保存在其他厂家的样品保存液里，加入样品1/2体积的组织消化液GHA和10 μ l Proteinase K溶液，涡旋10 sec混匀，65 $^{\circ}$ C放置15-30 min，取出300-350 μ l进行后续实验。提取咽拭子样本和唾液样本时，若组织消化液GHA不足，需另行购买。

2. 每管加入600 μ l缓冲液GHC（使用前请先检查是否已加入异丙醇），抽打混匀或振荡混匀。

3. 每管加入10 μ l磁珠悬浮液G，抽打混匀或振荡混匀12 min。

注意：为了确保磁珠彻底重悬，请在使用前振荡混匀。

4. 将离心管放置于磁力架上静置30 sec，待磁珠完全吸附时小心去除液体。

5. 将离心管从磁力架上取下，加入900 μ l去蛋白液PD，抽打混匀或振荡混匀3 min。

6. 将离心管放置于磁力架上静置30 sec，待磁珠完全吸附时小心去除液体。

7. 将离心管从磁力架上取下，加入900 μ l去蛋白液PD，抽打混匀或振荡混匀3 min。

8. 将离心管放置于磁力架上静置30 sec，待磁珠完全吸附时小心去除液体。

-
9. 将离心管从磁力架上取下，加入900 μ l漂洗液PWD（使用前请先检查是否已加入无水乙醇），抽打混匀或振荡混匀3 min。
 10. 将离心管放置于磁力架上静置30 sec，待磁珠完全吸附时小心去除液体。
 11. 将离心管放置于磁力架上，室温晾干10-15 min。
注意：乙醇残留会抑制后续的酶反应，所以晾干时要确保乙醇挥发干净。但也不要干燥太长时间，以免难以洗脱DNA。
 12. 将离心管从磁力架上取下，加入50-100 μ l洗脱液缓冲TB，抽打混匀或振荡混匀，置于56 $^{\circ}$ C，孵育10 min，期间颠倒混匀3次或振荡混匀。
 13. 将离心管放置于磁力架上静置2 min，待磁珠完全吸附时小心将DNA溶液转移至收集管中，并于适当条件保存。
-