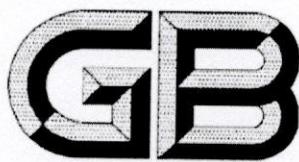


ICS 59.080.01  
W 04



# 中华人民共和国国家标准

GB/T 36433—2018

## 纺织品 山羊绒和绵羊毛的 混合物 DNA 定量分析 荧光 PCR 法

Textiles—DNA quantitative analysis of cashmere and wool mixture—  
Fluorescence PCR method

2018-06-07 发布

2019-01-01 实施

国家市场监督管理总局  
中国国家标准化管理委员会 发布

## 前　　言

本标准按照 GB/T 1.1—2009 给出的规则起草。

本标准由中国纺织工业联合会提出。

本标准由全国纺织品标准化技术委员会(SAC/TC 209)归口。

本标准起草单位:上海出入境检验检疫局、中纺标检验认证股份有限公司。

本标准主要起草人:费静、谢瑞蔓、隋阳华、斯颖、唐敏峰、陆维民。

国家图书馆  
公用

# 纺织品 山羊绒和绵羊毛的 混合物 DNA 定量分析 荧光 PCR 法

## 1 范围

本标准规定了采用荧光 PCR 法测定纺织品中山羊绒、绵羊毛的 DNA 定量检测方法。

本标准适用于纺织品混合物中两组分山羊绒、绵羊毛含量的检测。

本标准不适用于染用、剥色的山羊绒和绵羊毛纤维,以及安哥拉山羊毛。

## 2 规范性引用文件

下列文件对于本文件的应用是必不可少的。凡是注日期的引用文件,仅注日期的版本适用于本文件。凡是不注日期的引用文件,其最新版本(包括所有的修改单)适用于本文件。

GB/T 6682 分析实验室用水规格和试验方法

GB/T 16988 特种动物纤维与绵羊毛混合物含量的测定

GB/T 19495.1 转基因产品检测 通用要求和定义

GB/T 19495.2 转基因产品检测 实验室技术要求

## 3 术语和定义

下列术语和定义适用于本文件。

### 3.1

#### 聚合酶链式反应 polymerase chain reaction: PCR

在 DNA 聚合酶催化下,以母链 DNA 为模板,以特定引物为延伸起点,以 4 种单核苷酸(dNTP)为底物,通过变性、退火、延伸的循环反应,使极少量的 DNA 的特定片段,在数小时内扩增出百万倍的 DNA 的体外扩增链式反应。

### 3.2

#### 实时荧光定量 PCR real-time fluorescence PCR

在 PCR 反应体系中加入荧光基团,利用荧光信号积累实时监测整个 PCR 进程,再通过曲线对未知模板进行定量或定性分析的 DNA 扩增方法。

### 3.3

#### 引物 primer

在核酸合成反应时,作为每个多核苷酸链进行延伸的出发点并起作用的一小段单链 DNA 或 RNA。

### 3.4

#### TaqMan 探针 TaqMan probe

一种荧光基团连接在探针的 5'末端,而淬灭基团则在 3'末端的寡核苷酸链。

注: PCR 扩增时在加入一对引物的同时加入一个特异性的荧光探针,探针完整时,报告基团发射的荧光信号被淬灭基团吸收;PCR 扩增时,Tag 酶的 5'-3'外切酶活性将探针酶切降解,使报告荧光基团和淬灭荧光基团分离,从而荧光监测系统可接收到荧光信号,即每扩增一条 DNA 链,就有一个荧光分子形成,实现了荧光信号的累积与

PCR 产物形成完全同步。

### 3.5

#### Ct 值 cycle threshold

每个反应管内的荧光信号达到设定的阈值时所经历的循环数。

## 4 原理

针对山羊、绵羊的线粒体 DNA 序列设计物种特异的引物和探针, 利用实时荧光 PCR 技术, 建立起山羊绒、绵羊毛混合物与它们的 DNA 之间的对应关系。通过对混合纤维抽出的 DNA 中的山羊成分、绵羊成分进行特异性扩增, 根据得到的 Ct 值, 计算该样品中山羊绒、绵羊毛的相对含量。

## 5 试剂

除非另有说明, 在分析中仅使用分析纯试剂, 水应符合 GB/T 6682 一级水要求。

- 5.1 蛋白酶 K 溶液: 称取 180 mg 的蛋白酶( $>30\text{ U/mg}$ ), 溶于 10 mL 水中, 分装后置于  $-20\text{ }^{\circ}\text{C}$  冻存。
  - 5.2 二硫苏糖醇(DTT)溶液: 称取 1.5 g DTT 溶于 10 mL 水中, 分装后置于  $-20\text{ }^{\circ}\text{C}$  冻存。
  - 5.3 十六烷基三甲基溴化铵(CTAB): 纯度  $>98\%$ 。
  - 5.4 乙二胺四乙酸(EDTA): 纯度  $>98\%$ .
  - 5.5 氯化钠。
  - 5.6 氢氧化钠。
  - 5.7 三羟甲基氨基甲烷(Tris-HCl): 纯度  $>98\%$ 。
  - 5.8 苯酚。
  - 5.9 三氯甲烷。
  - 5.10 70% 冰乙醇(体积分数):  $-20\text{ }^{\circ}\text{C}$  冷藏。
  - 5.11 石油醚。
  - 5.12 CTAB 裂解液( $\text{pH}=8.0$ ): 含有 2% CTAB(质量体积比, g/L); 0.1 mol/L tris-HCl; 20 mmol/L EDTA; 1.4 mol/L NaCl.
  - 5.13 2×TaqMan 荧光定量预混液(2×TaqMan universal Master Mix): 4  $^{\circ}\text{C}$  保存, 或其他等效产品。
- 警告:** 2×TaqMan universal Master Mix 对眼睛和呼吸道有轻微刺激, 使用时应采取完善的保护措施。
- 5.14 引物、探针序列信息: 见表 1.

## 6 仪器和器具

- 6.1 冰箱:  $-20\text{ }^{\circ}\text{C} \sim 4\text{ }^{\circ}\text{C}$ .
- 6.2 天平: 分度值 0.001 g。
- 6.3 空气浴振荡仪, 能控制温度  $56\text{ }^{\circ}\text{C} \pm 2\text{ }^{\circ}\text{C}$ .
- 6.4 冷冻离心机:  $-20\text{ }^{\circ}\text{C} \sim 40\text{ }^{\circ}\text{C}$ .
- 6.5 涡旋仪。
- 6.6 微量移液器及吸头:  $0.2\text{ }\mu\text{L} \sim 2\text{ }\mu\text{L}, 1\text{ }\mu\text{L} \sim 10\text{ }\mu\text{L}, 2\text{ }\mu\text{L} \sim 20\text{ }\mu\text{L}, 20\text{ }\mu\text{L} \sim 200\text{ }\mu\text{L}, 200\text{ }\mu\text{L} \sim 1000\text{ }\mu\text{L}$ .
- 6.7 离心管: 1.5 mL、2.0 mL。
- 6.8 实时荧光 PCR 光学反应管或光学 96 孔板。

- 6.9 实时荧光定量 PCR 仪。  
 6.10 索氏抽提装置。  
 6.11 液氮冷冻研磨仪。

## 7 取样和试样的预处理

### 7.1 取样

按照 GB/T 16988 规定取样品,使其具有代表性,并足以提供全部所需试样,每个试样至少两份,每份试样不少于 0.2 g.

### 7.2 试样的预处理

对于经不溶性浆料、树脂等处理过的样品,如果需要可按以下方法进行预处理。

称取试样 1 g 左右,放在索氏萃取器中,用石油醚(5.11)萃取 1 h,每小时至少循环 6 次。待试样中石油醚挥发后,把试样浸入冷水中,浸泡 1 h,再在 65 ℃±5 ℃水中浸泡 1 h,浴比为 100 : 1,时时搅拌,然后抽吸或离心脱水、晾干。如试样上的水不溶性浆料、树脂等非纤维物质不能用石油醚和水萃取掉,则要用对纤维织成没有影响的特殊方法处理。

## 8 试验条件

试验条件满足 GB/T 19495.1 和 GB/T 19495.2 的规定。

## 9 试验步骤

### 9.1 标准曲线的建立

使用直径相近的 100% 山羊洗净绒、100% 绵羊洗净毛自制标准混合样。分别称取羊绒含量为 10%、30%、50%、70%、90%,总质量为 0.5 g 山羊绒、绵羊毛混合物,将它们用液氮冷冻研磨仪(6.11)粉碎,用以提取 DNA。按 9.2 和 9.3 中所述试验步骤进行操作。

对仪器采集到的针对每个标准混合物的 Ct 值,求得  $Ct_{cashmere} - Ct_{wool}$  两者的差值  $\Delta Ct$  为横坐标,以  $lg(1/9), lg(3/7), lg(5/5), lg(7/3), lg(9/1)$  的值为纵坐标,进行曲线拟合,建立线性的羊绒羊毛定量标准曲线。参见附录 A 标准曲线建立的示例。

### 9.2 DNA 的抽提

- 9.2.1 将所取试样(7.1)用剪刀尽量剪碎至纤维长度 0.2 mm 以下,也可使用液氮冷冻研磨仪(6.11)进行研磨。
- 9.2.2 称取试样 30 mg,并将其置于 2 mL 的离心管,使用微量移液器(6.6)加入 0.9 mL CTAB 裂解液(5.12),再加入 50  $\mu$ L 蛋白酶 K 溶液(5.1)及 150  $\mu$ L DTT 溶液(5.2),使用涡旋仪(6.5)混匀。
- 9.2.3 将离心管置于 56 ℃空气浴振荡仪(6.3),以 500 r/min。
- 9.2.4 取出反应完成后的离心管,将其置于离心机(6.4)以 10 000 r/min 室温离心 3 min 后,取上清液 900  $\mu$ L 移置另一个新的离心管。加入 450  $\mu$ L 苯酚,剧烈振荡。再加入 450  $\mu$ L 氯仿,将混合液上下剧烈颠倒 20 s。
- 9.2.5 将离心管于室温离心,10 000 r/min,10 min。取 800  $\mu$ L 的上清液至新的离心管。
- 9.2.6 重复 9.2.4(苯酚 400  $\mu$ L,氯仿 400  $\mu$ L)和 9.2.5,最后吸取 750  $\mu$ L 上清液至新的离心管。