

中华人民共和国国家标准

GB/T 21100—2007

动物源性饲料中骆驼源性成分 定性检测方法 PCR 方法

Identification of Camelidae derived materials in animal-
originated feedstuffs—PCR method

2007-10-24 发布

2008-04-01 实施



中华人民共和国国家质量监督检验检疫总局 发布
中国国家标准化管理委员会

前 言

本标准的附录 A 为资料性附录。

本标准由中华人民共和国国家质量监督检验检疫总局提出。

本标准由全国饲料工业标准化技术委员会归口。

本标准起草单位：中国检验检疫科学研究院、中华人民共和国辽宁出入境检验检疫局、中华人民共和国山东出入境检验检疫局、中华人民共和国深圳出入境检验检疫局。

本标准主要起草人：陈颖、吴亚君、徐宝梁、王晶、曹际娟、高宏伟、宗卉、黄文胜、袁飞、赵贵明。

本标准首次发布。

动物源性饲料中骆驼源性成分 定性检测方法 PCR方法

1 范围

本标准规定了动物源性饲料中骆驼(Camelidae)源性成分检测的PCR方法,该检测方法的检出限为0.1%(质量分数)。

本标准适用于动物源性饲料中骆驼源性成分的定性检测。

2 规范性引用文件

下列文件中的条款通过本标准的引用而成为本标准的条款。凡是注日期的引用文件,其随后所有的修改单(不包括勘误的内容)或修订版均不适用于本标准,然而,鼓励根据本标准达成协议的各方研究是否可使用这些文件的最新版本。凡是不注日期的引用文件,其最新版本适用于本标准。

GB 6682 分析实验室用水规格和试验方法

GB/T 14699.1 饲料 采样(GB/T 14699.1—2005,ISO 6497:2002,IDT)

SN/T 1193 基因检验实验室技术要求

3 术语和定义

下列术语和定义适用于本标准。

3.1

聚合酶链式反应 polymerase chain reaction; PCR

用于扩增位于两段已知序列之间的DNA(deoxyribonucleoside acid,脱氧核糖核酸)的方法。模板DNA经过高温变性成单链,在DNA聚合酶和适宜的温度下,两条互不互补的寡核苷酸片段即引物分别与模板DNA两条链上的一段互补序列发生退火,接着在DNA聚合酶的催化下以4种dNTP(deoxyribonucleoside triphosphate,脱氧核苷酸三磷酸)为底物,使退火引物得以延伸,如此反复变性、退火和DNA合成这一循环,使位于两段已知序列之间的DNA片段呈几何倍数扩增,经25个~30个扩增循环,扩增倍数达到约 10^8 。

4 原理

利用裂解液破碎细胞,三氯甲烷抽提蛋白质,无水乙醇沉淀得到DNA;以提取的DNA为模板进行PCR扩增,琼脂糖凝胶电泳检测PCR扩增产物,PCR阳性产物应用限制性内切酶酶切反应进行确证。

5 试剂和材料

除另有规定外,试剂为分析纯或生化试剂。实验用水符合GB 6682的要求。

5.1 骆驼源性成分检测用引物(对)序列为:

F:5'-AGCCTTCTCTTCAGTCGCACAC-3'

R:5'-GCCCATGAAAGCTGTTGCT-3'

5.2 TaqDNA聚合酶(Taq, *Thermus aquaticus*,水生栖热菌)。

5.3 限制性内切酶: Taq I酶。

5.4 dNTPs: dATP(deoxyadenosine triphosphate,脱氧腺苷三磷酸)、dTTP(deoxythymidine triphos-

GB/T 21100—2007

phate,脱氧胸苷三磷酸)、dCTP(deoxycytidine triphosphate,脱氧胞苷三磷酸)、dGTP(deoxyguanosine triphosphate,脱氧鸟苷三磷酸)。

- 5.5 琼脂糖:电泳纯。
- 5.6 溴化乙锭。
- 5.7 三氯甲烷。
- 5.8 无水乙醇。
- 5.9 70%乙醇。
- 5.10 DNA分子量标准品(100 bp ~600 bp)(bp:base pair,碱基对)。
- 5.11 裂解液:1% CTAB(cetyltrimethylammonium bromide,十六烷基三甲基溴化铵),0.05 mol/L Tris-HCl(pH 8.0)[Tris-,tris (hydroxymethyl) aminomethane,三(羟甲基)氨基甲烷],0.7 mol/L NaCl,0.01 mol/L EDTA (pH8.0)(ethylene diaminetetraacetic acid,乙二胺四乙酸)。
- 5.12 TE缓冲液(Tris-HCl,EDTA缓冲液):10 mmol/L Tris-HCl (pH8.0),1 mmol/L EDTA (pH 8.0)。
- 5.13 10×PCR缓冲液:100 mmol/L KCl,160 mmol/L (NH₄)₂SO₄,20 mmol/L MgSO₄,200 mmol/L Tris-HCl (pH8.8),1% Triton X-100(t-octylphenoxypolyethoxyethanol,辛基苯氧基聚乙二醇),1 mg/mL BSA(bovine serum albumin,牛血清蛋白)。
- 5.14 电泳缓冲液:Tris 54 g,硼酸 27.5 g,0.5 mol/L TE缓冲液(pH8.0)20 mL,加蒸馏水至1 000 mL;使用时10倍稀释。
- 5.15 溴化乙锭贮存液:用水配制成10 mg/mL。
- 5.16 加样缓冲液:0.25%溴酚蓝,40%(质量浓度)蔗糖水溶液。
- 5.17 酶切缓冲液:10 mmol/L Tris-HCl (pH7.5),10 mmol/L MgCl₂,50 mmol/L NaCl,0.1 mg/mL BSA。

6 仪器设备

- 6.1 DNA热循环仪。
- 6.2 核酸蛋白分析仪或紫外分光光度计。
- 6.3 恒温水浴锅。
- 6.4 离心机:离心力12 000 g。
- 6.5 微量移液器(0.5 μL~10 μL,10 μL~100 μL,10 μL~200 μL,100 μL~1 000 μL)。
- 6.6 电泳仪。
- 6.7 紫外检测仪。
- 6.8 pH计。
- 6.9 天平:感量0.01 g。

7 试样选取与制备

按照 GB/T 14699.1 采样,将实验室样品粉碎,充分混合均匀后待用。

8 检验步骤

8.1 样品的总DNA提取

样品粒度100目时最少称取50 mg;60目时最少称取100 mg;20目时最少称取200 mg。

称取样品于微量离心管中,加入600 μL~800 μL裂解液,65℃ 3 h,期间不时振荡混匀;12 000 g离心5 min,转移上清于洁净离心管中,加等体积酚,混匀;12 000 g离心5 min,转移上清于洁净离心管中,加等体积三氯甲烷+异戊醇(24+1),混匀;12 000 g离心5 min,取上清液;加2倍体积冰预冷的无水乙醇,-20℃沉淀1 h;12 000 g离心5 min,弃上清液;70%乙醇洗涤一次,晾干;加入50 μL TE,溶解

沉淀。

也可用等效 DNA 提取试剂盒提取模板 DNA。

8.2 DNA 浓度和纯度的测定

取 5 μL DNA 溶液加双蒸水稀释至 1 mL, 使用核酸蛋白分析仪或紫外分光光度计分别检测 260 nm 和 280 nm 处的吸光值 A_{260} 和 A_{280} 。DNA 的浓度按式(1)计算:

$$c = A \times N \times 50 / 1\ 000 \quad \dots\dots\dots(1)$$

式中:

c ——DNA 浓度, 单位为微克每微升($\mu\text{g}/\mu\text{L}$);

A ——260 nm 处的吸光值;

N ——核酸稀释倍数。

当 A_{260}/A_{280} 比值在 1.7~1.9 之间时, 适宜于 PCR 扩增。

8.3 PCR 扩增

50 μL 反应体系: 10 \times PCR 缓冲液 5 μL 、dNTP (5 mmol/L) 1 μL 、引物对(各 5 $\mu\text{mol/L}$) 2 μL 、*Taq* DNA 聚合酶 2 U、模板 DNA 100 ng \pm 50 ng。

一般反应程序: 94 $^{\circ}\text{C}$ 预变性 5 min, 94 $^{\circ}\text{C}$ 变性 30 s, 63 $^{\circ}\text{C}$ 退火 30 s, 72 $^{\circ}\text{C}$ 延伸 30 s, 30 个循环。72 $^{\circ}\text{C}$ 延伸 5 min。4 $^{\circ}\text{C}$ 保存。

检测过程中分别设阳性对照、阴性对照和空白对照。用已知含骆驼源性成分的样品作阳性对照, 用已知不含骆驼源性成分的样品作阴性对照, 用等体积的双蒸水代替模板 DNA 作空白对照。

8.4 PCR 扩增产物电泳检测

取 2 g 琼脂糖, 于 100 mL 电泳缓冲液中加热, 充分熔化, 加入溴化乙锭贮存液至终浓度为 0.5 $\mu\text{g}/\text{mL}$, 制胶。在电泳槽中加入电泳缓冲液, 使液面刚刚没过凝胶。将 5 μL ~8 μL PCR 扩增产物分别和适量加样缓冲液混合, 点样。9 V/cm 恒压电泳, 直至溴酚蓝指示剂迁移至凝胶中部。紫外检测仪下观察电泳结果并记录。

8.5 限制性内切酶酶切及产物电泳检测

如果 PCR 扩增产物电泳检测结果阳性, 进行限制性内切酶酶切反应。

反应体系(20 μL): *Taq* I 酶 2 U, 酶切缓冲液 2 μL , 加入 PCR 扩增产物至总体积 20 μL 。

酶切在 65 $^{\circ}\text{C}$ 或 37 $^{\circ}\text{C}$ 下进行, 30 min。酶切完成后电泳, 方法见 8.4。

9 结果判断与表述

9.1 PCR 扩增产物电泳检测结果

阳性样品扩增产物为 208 bp(序列参考附录 A)。

9.2 限制性内切酶酶切电泳检测结果

扩增产物酶切片段大小为 153 bp 和 55 bp。

9.3 结果表述

PCR 产物为阳性, 同时酶切结果正确者判为含有骆驼源性成分, 表述为检出骆驼源性成分;

PCR 产物为阴性者判为不含有骆驼源性成分, 表述为未检出骆驼源性成分。

10 检测过程中防止交叉污染的措施

按照 SN/T 1193 执行。

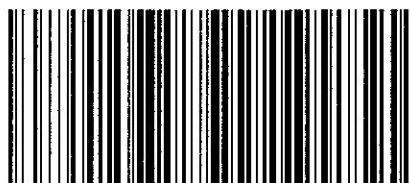
11 废弃物处理

检测过程中的废弃物, 收集后在焚烧炉中焚烧处理。

GB/T 21100—2007

附录 A
(资料性附录)
PCR 产物测序结果

AGCCTTCTCTTCAGTCGCACACATCTGCCGAGATGTAACTACGGCTGAATCATTCTGA
TATTTACATGCTAACGGAGCTTCCATATTCTTCATTTGCTTATATATTACGTGGGTCCG
GGGCTTTATTACGGCTCGTATACCTTTTCAGAAACCTGAAACGTTGGAATKGTTTTATTG
TTCACAGTAATAGCAACAGCTTTCATGGGC



GB/T 21100-2007

版权专有 侵权必究

*

书号:155066·1-30288

定价: 10.00 元