团 体 标 准

T/SZTCM XXX—20XX

# 鹿茸片中驯鹿源性成分检测 PCR 法

PCR Method for detecting *Rangifer tarandus*-derived components in Cervi Cornu Pantotrichum

2025 - XX - XX 发布

2025 - XX - XX 实施

# 目 次

| 前 | 言        |
|---|----------|
| 1 | 范围1      |
| 2 | 规范性引用文件1 |
| 3 | 术语和定义1   |
| 4 | 原理1      |
| 5 | 试剂与溶液配制1 |
| 6 | 仪器和设备2   |
| 7 | 检验步骤2    |
| 8 | 系统适用性3   |
| 9 | 结果判定4    |

# 前 言

本文件按照GB/T 1.1—2020《标准化工作导则 第1部分:标准化文件的结构和起草规则》的规定起草。

请注意本文件的某些内容可能涉及专利,本文件的发布机构不承担识别专利的责任。

本文件由深圳市药品检验研究院提出。

本文件由深圳市中药协会归口。

本文件起草单位:深圳市药品检验研究院、中国中医科学院中药研究所、广州中医药大学、长春中 医药大学、华润三九医药股份有限公司、深圳市和顺本草药业有限公司、广州至信药业股份有限公司、 九信中药集团有限公司、深圳市华辉药业有限公司。

本文件主要起草人:

# 鹿茸片中驯鹿源性成分检测 PCR 法

#### 1 范围

本文件规定了鹿茸中驯鹿源性成分的PCR检测方法。 本文件适用于驯鹿源性DNA成分的定性检测。

#### 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,仅所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

T/CACM 1027.2-2016 中药分子鉴定通则 第2部分:中药提取与中成药《中华人民共和国药典》(2025年版四部)

# 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

一种用于扩增特定DNA片段的分子生物学技术,即DNA片段的特异性体外扩增过程,其特异性依赖于与目的DNA片段两段互补的寡核苷酸引物。

#### 4 原理

本文件针对驯鹿种属特异序列设计特异性引物进行PCR扩增,根据凝胶电泳后条带有无判断每个反应体系的扩增结果,进而对驯鹿源性成分进行定性判定。

## 5 试剂与溶液配制

除非另有说明,所有试验仅使用分析纯及以上试剂和无DNase/RNase的重蒸馏水或符合GB/T 6682 二级水以上标准的水。

#### 5.1 组织或血液基因组 DNA 提取试剂盒(离心柱法)或动物成分相关 DNA 提取试剂盒

采用组织或血液基因组DNA提取试剂盒(离心柱法)或动物成分DNA提取试剂盒。

## 5.2 驯鹿源性成分检测用引物对序列

质控引物:

XLZKF: 5' - TGGTGCYTGAGCAGGCATAGTAGG - 3'

#### T/XXXX XXX—20XX

XLZKR: 5' - TGTRATTCCGGCTGCTAGTACAGG-3'

检查引物:

XLJCF: 5' - TGCCCTAAGCTTACTAATCCGTGCT - 3'

XLJCR: 5' - AGAAAAGAGGGAGGAGAAGTCAG - 3'

# 5.3 引物溶液

用无菌双蒸水将上述引物溶解至10µmo1/L。

## 5.4 琼脂糖(电泳纯)

# 5.5 DNA 分子量标准

选择可用于200~300bp、500~700bp目标片段定性参照的DNA分子量标准,如DL100 DNA分子量标准 经琼脂糖凝胶电泳后出现100bp、200bp、300bp、400bp、500bp、700bp、1000bp大小的指示条带。

# 6 仪器和设备

# 6.1 离心机

离心机最高速度应 ≥ 12000 r/min

# 6.2 金属浴

金属浴可放置2.0 配离心管,也可使用水浴锅替代。

- 6.3 制冰机
- 6.4 涡旋振荡器
- 6.5 超纯水发生器(分子生物学级别)
- 6.6 高压灭菌锅
- 6.7 PCR 仪

PCR仪使用前应进行温度校准。

## 6.8 电泳仪及其附件

附件应包括水平电泳槽、制胶器、鲨鱼齿梳等。

- 6.9 凝胶成像仪
- 6.10 核酸蛋白仪
- 6.11 电子天平(感量 0.01g)

## 6.12 连续可调微量移液枪

应包括  $0.1\mu$ L~ $2.5\mu$ L、 $0.5\mu$ L~ $10.0\mu$ L、 $10\mu$ L~ $100\mu$ L、 $100\mu$ L~ $1000\mu$ L 规格,并包括配套的一次性吸头。

## 6.13 低温冰箱

温度可维持在4℃及-20℃。

# 7 检验步骤

## 7.1 粉碎

取测试样品适量,置球磨粉碎仪中充分研磨粉碎。必要时取带有外皮及皮茸部分的鹿茸片。

#### 7.2 DNA 提取

取测试样品粉末适量置离心管中,用组织或血液基因组DNA提取试剂盒(离心柱型)提取DNA [加入缓冲液GA 200μL,振荡至彻底混匀;加入Proteinase K溶液20μL,混匀,在56℃放置2小时,每小时颠倒混合样品数次;加入缓冲液GB 200μL,充分混匀,70℃放置10分钟,溶液应变清亮,简短离心以去除管盖内壁水珠;加入200μL无水乙醇,充分振荡混匀15秒,此时可能会出现絮状沉淀,简短离心以去除管盖内壁水珠;将溶液和絮状沉淀加到CB3吸附柱上,将吸附柱放入收集管中,离心(转速为每分钟12000转)30秒,倒掉废液,将CB3吸附柱放回收集管中;加入己加入无水乙醇的缓冲液GD 500μL,离心(转速为每分钟12000转)30秒,倒掉废液,将CB3吸附柱放回收集管中;加入漂洗液PW 600μL,离心(转速为每分钟12000转)30秒,倒掉废液,将CB3吸附柱放回收集管中;再次加入漂洗液PW 600μL,离心(转速为每分钟12000转)30秒,倒掉废液,将CB3吸附柱放回收集管中;离心(转速为每分钟12000转)2分钟,倒掉废液。将CB3吸附柱置于室温放置数分钟,以彻底晾干吸附材料中残余的漂洗液。取出吸附柱,放入新的1.5 ml离心管中;向吸附膜的中间部位悬空滴加100 μL洗脱缓冲液TE,室温放置2~5 min分钟,离心(转速为每分钟12000转)2分钟,取洗脱液,作为供试品溶液,置-20℃保存备用。分别另取鹿茸、驯鹿茸对照药材各约20mg,同法制成对照药材模板DNA溶液。

#### 7.3 PCR 扩增

# 7. 3. 1 模板 DNA 质控 PCR 反应

在200μL离心管中进行,反应总体积为25μL,反应体系包括2×PCR预混液(包含DNA聚合酶或DNA高保真酶、dNTPs、MgCl2、反应缓冲液等)12.5μL,质控引物(10μmol/L)各0.25μL,模板2.0μL,无菌超纯水10μL。将离心管置于PCR仪,PCR反应参数为: 94℃预变性5分钟,循环反应30次(94℃,30秒,58℃,30秒,72℃,45秒),72℃延伸5分钟。另取无菌超纯水,同法上述模板DNA质控PCR反应操作,作为空白对照。

#### 7.3.2 模板 DNA 检查 PCR 反应

在200μL离心管中进行,反应总体积为25μL,反应体系包括2×PCR预混液(包含DNA聚合酶或DNA高保真酶、dNTPs、MgC12、反应缓冲液等)12.5μL,检查引物(10μmo1/L)各0.25μL,模板2.0μL,无菌超纯水10μL。将离心管置于PCR仪,PCR反应参数为: 94℃预变性5分钟,循环反应30次(94℃,30秒,63℃,45秒),72℃延伸5分钟。另取无菌超纯水,同法上述模板DNA检查PCR反应操作,作为空白对照。

#### 7.4 电泳检测

照琼脂糖凝胶电泳法(中国药典2025年版通则0541),胶浓度为2%,胶中加入核酸凝胶染色剂;供试品、对照药材、空白对照PCR反应溶液及DNA分子量标记物(0.5μg/μL)的上样量为5μL。电泳结束后,取凝胶片在凝胶成像仪上或紫外透射仪上检视。

# T/XXXX XXX—20XX

# 8 系统适用性

供试品、鹿茸对照药材、驯鹿茸对照药材质控PCR产物在500~700bp间应有单一DNA条带;驯鹿茸对照药材检查PCR产物在200~300bp间应有单一DNA条带,鹿茸对照药材检查PCR产物无条带;空白对照无扩增条带。应同时满足以上三个条件,否则实验无效。

# 9 结果判定

供试品检查PCR产物凝胶电泳图谱中,在200~300bp间若出现与驯鹿茸对照药材相同的单一DNA条带,视为检出驯鹿源性成分;在200~300bp间若未出现与驯鹿茸对照药材相同的单一DNA条带,视为未检出驯鹿源性成分。