



# 中华人民共和国国家标准

GB/T 14926.18~14926.32—2001  
GB/T 14926.56~14926.64—2001

---

## 实验动物 微生物学检测方法(4)

Laboratory animal—Microbiological examination methods

2001-08-29 发布

2002-05-01 实施



中华人民共和国  
国家质量监督检验检疫总局 发布

GB/T 14926.18~14926.32—2001

GB/T 14926.56~14926.64—2001

## 目 录

GB/T 14926.18—2001	实验动物	淋巴细胞脉络丛脑膜炎病毒检测方法	1
GB/T 14926.19—2001	实验动物	汉坦病毒检测方法	4
GB/T 14926.20—2001	实验动物	鼠痘病毒检测方法	7
GB/T 14926.21—2001	实验动物	兔出血症病毒检测方法	10
GB/T 14926.22—2001	实验动物	小鼠肝炎病毒检测方法	13
GB/T 14926.23—2001	实验动物	仙台病毒检测方法	16
GB/T 14926.24—2001	实验动物	小鼠肺炎病毒检测方法	19
GB/T 14926.25—2001	实验动物	呼肠孤病毒Ⅱ型检测方法	22
GB/T 14926.26—2001	实验动物	小鼠脑脊髓炎病毒检测方法	25
GB/T 14926.27—2001	实验动物	小鼠腺病毒检测方法	28
GB/T 14926.28—2001	实验动物	小鼠细小病毒检测方法	31
GB/T 14926.29—2001	实验动物	多瘤病毒检测方法	34
GB/T 14926.30—2001	实验动物	兔轮状病毒检测方法	37
GB/T 14926.31—2001	实验动物	大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)检测方法	40
GB/T 14926.32—2001	实验动物	大鼠冠状病毒/延泪腺炎病毒检测方法	43
GB/T 14926.56—2001	实验动物	狂犬病病毒检测方法	46
GB/T 14926.57—2001	实验动物	犬细小病毒检测方法	49
GB/T 14926.58—2001	实验动物	传染性犬肝炎病毒检测方法	52
GB/T 14926.59—2001	实验动物	犬瘟热病毒检测方法	55
GB/T 14926.60—2001	实验动物	猕猴疱疹病毒 I 型(B 病毒)检测方法	58
GB/T 14926.61—2001	实验动物	猴逆转 D 型病毒检测方法	61
GB/T 14926.62—2001	实验动物	猴免疫缺陷病毒检测方法	64
GB/T 14926.63—2001	实验动物	猴 T 淋巴细胞趋向性病毒 I 型检测方法	67
GB/T 14926.64—2001	实验动物	猴痘病毒检测方法	70

## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.18—1994《实验动物 淋巴细胞脉络丛脑膜炎病毒检测方法》的修订。  
本标准删除了 GB/T 14926.18—1994 中“酶联免疫吸附试验、间接免疫荧光法和免疫酶染色法”的内容。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位：中国实验动物学会。

本标准主要起草人：贺争鸣。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

中华人民共和国国家标准

实验动物

GB/T 14926.18—2001

淋巴细胞脉络丛脑膜炎病毒检测方法

代替 GB/T 14926.18—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
lymphocytic choriomeningitis virus (LCMV)

1 范围

本标准规定了淋巴细胞脉络丛脑膜炎病毒(LCMV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于小鼠、豚鼠、地鼠 LCMV 的检测。

2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验

3 原理

根据免疫学原理,采用 LCMV 抗原检测小鼠、豚鼠、地鼠血清中 LCMV 抗体。

4 主要试剂和器材

4.1 试剂:

4.1.1 ELISA 抗原

4.1.1.1 特异性抗原

在生物安全柜内,用 LCMV 感染 Vero 细胞,当病变达+++~++++时,收获培养物。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

4.1.1.2 正常抗原

Vero 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

4.1.2 抗原片

在生物安全柜内,LCMV 感染 Vero 细胞,每 2~3 d 更换维持液,培养 7~10 d,用 IFA 法测定细胞内特异性荧光。当荧光达+++~++++时,将细胞用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥的同时,在紫外线下 20 cm 处照射 30 min,冷丙酮固定 10 min,-20℃ 保存。

4.1.3 阳性血清

用 β-丙内脂灭活 LCMV 抗原,免疫清洁或 SPF 小鼠、豚鼠、地鼠所获得的抗血清。

4.1.4 阴性血清

清洁或 SPF 小鼠、豚鼠、地鼠血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠、豚鼠、地鼠 IgG 抗体,用于检测相应动物血清抗体;辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)可用于检测小鼠、豚鼠、地鼠血清抗体。

4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠、豚鼠、地鼠 IgG 抗体,用于检测相应动物血清抗体。

#### 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 普通显微镜。

4.2.4 37℃培养箱或水浴箱。

#### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

#### 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

#### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。



## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.19—1994《实验动物 流行性出血热病毒检测方法》的修订。将“实验动物 流行性出血热病毒检测方法”改称为“实验动物 汉坦病毒检测方法”。删除了 GB/T 14926.19—1994 中“5 检测方法和结果判定”的内容,增加了检测病毒抗体的酶联免疫吸附试验和免疫荧光试验。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:贺争鸣。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 汉坦病毒检测方法

GB/T 14926.19—2001

代替 GB/T 14926.19—1994

### Laboratory animal—Method for examination of Hantavirus (HV)

#### 1 范围

本标准规定了汉坦病毒(HV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于小鼠、大鼠 HV 的检测。

#### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

#### 3 原理

根据免疫学原理,采用 HV 抗原检测小鼠、大鼠血清中 HV 抗体。

#### 4 主要试剂和器材

##### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

在生物安全柜内,用 Hantaan 型或 Seoul 型毒株感染的 E6 细胞,当特异性荧光达+++时,即可收获培养物。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

E6 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

在生物安全柜内,用 Hantaan 型或 Seoul 型毒株感染 E6 细胞,每 2~3 d 更换维持液,培养 7~10 d,用 IFA 法测定细胞内特异性荧光。当荧光达+++时,将细胞用胰酶分散,用 PBS 洗涤,涂片。室温干燥的同时,在紫外线下 20 cm 处照射 30 min,冷丙酮固定 10 min,-20℃保存。

##### 4.1.3 阳性血清

用  $\beta$ -丙内脂灭活 HV 抗原,免疫清洁或 SPF 小鼠或大鼠所获得的抗血清。

##### 4.1.4 阴性血清

清洁或 SPF 小鼠或大鼠血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠、大鼠 IgG 抗体。用于检测相应动物血清抗体；辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A (SPA)，用于检测小鼠血清抗体。

4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠、大鼠 IgG 抗体，用于检测相应动物血清抗体。

#### 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 37℃培养箱或水浴箱。

#### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

#### 6 结果判定

对阳性检测结果，应用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

#### 7 结果报告

根据判定结果，写出报告。





## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.20—1994《实验动物 脱脚病病毒(鼠痘病毒)检测方法》的修订。将“实验动物 脱脚病病毒(鼠痘病毒)检测方法”改称为“实验动物 鼠痘病毒检测方法”。为提高检测方法的敏感性,弃用痘苗病毒作为鼠痘病毒抗体检测用的替代抗原。删除了 GB/T 14926.20—1994 中 5.2 所规定的病毒检测有关内容,增加了免疫酶组织化学法作为病毒抗原的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:贺争鸣。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 鼠痘病毒检测方法

GB/T 14926.20—2001

代替 GB/T 14926.20—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
Ectromelia virus (Ect. .)

### 1 范围

本标准规定了鼠痘病毒(Ect)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于小鼠 Ect 的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

- GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验
- GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验
- GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验
- GB/T 14926.55—2001 实验动物 免疫酶组织化学法

### 3 原理

根据免疫学原理,采用 Ect. 抗原检测小鼠血清中 Ect 抗体;或用已知 Ect 抗体检测小鼠组织中的 Ect 抗原。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

用 Ect. 感染 BHK21 细胞,当病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

BHK21 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

Ect 感染 BHK21 细胞,接种后 2~3 d,病变达+++~++++时用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定 10 min,-20℃保存。

##### 4.1.3 阳性血清

用β-丙内脂灭活 Ect 抗原,免疫清洁或 SPF 小鼠所获得的抗血清。

4.1.4 阴性血清

清洁或 SPF 小鼠血清。

4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体；或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)。

4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体。

4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 普通显微镜。

4.2.4 石蜡切片机或冰冻切片机。

4.2.5 37℃培养箱或水浴箱。

5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

5.4 采用免疫酶组织化学法(见 GB/T 14926.55—2001)进行病毒抗原检测。

6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.21—1994《实验动物 兔出血症病毒检测方法》的修订。删除了“5.1 测兔瘟病毒抗原”和“5.2.2 间接 ELISA 测兔瘟病毒抗体”的有关内容。修订了“5 检测方法和结果判定”中的结果判定标准。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位：中国实验动物学会。

本标准主要起草人：贺争鸣。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物

GB/T 14926.21—2001

## 兔出血症病毒检测方法

代替 GB/T 14926.21—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
rabbit hemorrhagic disease virus (RHDV)

### 1 范围

本标准规定了兔出血症病毒(RHDV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于兔RHDV的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.53—2001 实验动物 血凝试验

GB/T 14926.54—2001 实验动物 血凝抑制试验

### 3 原理

根据RHDV在一定的条件下,能凝集人“O”型红细胞的特性,检测兔肝组织中RHDV抗原;或根据RHDV抗原凝集红细胞的能力可被特异性抗体所抑制的原理,检测兔血清中RHDV抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂

##### 4.1.1 血凝素

人工感染或自然发病的兔肝组织,经研磨制成10%悬液,3 000 r/min离心10 min而获得的上清液。

##### 4.1.2 阳性血清

RHDV抗原免疫或自然感染恢复后的兔血清。

##### 4.1.3 阴性血清

无RHDV感染、未经免疫的兔血清。

##### 4.1.4 人“O”型红细胞。

#### 4.2 器材

##### 4.2.1 37℃恒温培养箱。

##### 4.2.2 微量震荡器。

##### 4.2.3 微量血凝反应板(U型或V型)。

##### 4.2.4 微量加样器(容量5~50 μL)或微量稀释棒。

## 5 检测方法

5.1 采用 HA 方法(见 GB/T 14926.53—2001)进行病毒抗原检测。

5.2 采用 HAI 方法(见 GB/T 14926.54—2001)进行血清学检测。

## 6 结果判定

6.1 普通级兔如接种疫苗,HAI 抗体效价应 $>1:10$ 。

6.2 清洁级兔,不应进行疫苗接种。HAI 抗体效价 $\leq 1:10$  判为阴性;对阳性(HAI 抗体效价 $>1:10$ )检测结果,选用同一种方法重试,如为阳性则判为阳性。

6.3 经研磨制成 10%的兔肝上清液,HA 滴度 $\leq 1:16$  判为阴性。对阳性(HA 滴度 $>1:16$ )检测结果,选用同一种方法重试,如仍为阳性则判为阳性。

## 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.22—1994《实验动物 小鼠肝炎病毒检验方法》的修订。增加了免疫荧光试验方法。对 GB/T 14926.22—1994 中的个别文字做了修改。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位：中国实验动物学会。

本标准主要起草人：屈霞琴。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

中华人民共和国国家标准

实验动物  
小鼠肝炎病毒检测方法

GB/T 14926.22—2001

代替 GB/T 14926.22—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
mouse hepatitis virus (MHV)

1 范围

本标准规定了小鼠肝炎病毒(MHV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于小鼠MHV的检测。

2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

- GB/T 14926.21—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验  
GB/T 14926.31—2001 实验动物 免疫酶试验  
GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

3 原理

根据免疫学原理,采用MHV抗原检测小鼠血清中MHV抗体。

4 主要试剂和器材

4.1 试剂:

4.1.1 ELISA 抗原

4.1.1.1 特异性抗原

MHV(包括MHV<sub>1</sub>、MHV<sub>2</sub>、MHV-A<sub>59</sub>、MHV-IIIIM四个毒株)感染DBT或L929细胞,接种后2~4 d,病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成ELISA抗原。

4.1.1.2 正常抗原

DBT或L929细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

4.1.2 抗原片

MHV感染DBT或L929细胞,接种后1~2 d,病变达++~+++时用胰酶消化分散,PBS洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定10 min,-20℃保存。

4.1.3 阳性血清

MHV抗原免疫清洁或SPF小鼠所获得的抗血清。

4.1.4 阴性血清



清洁或 SPF 小鼠血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体；或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A (SPA)。

#### 4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体。

### 4.2 器材

#### 4.2.1 酶标仪。

#### 4.2.2 荧光显微镜。

#### 4.2.3 普通显微镜。

#### 4.2.4 37℃培养箱或水浴箱。

### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

### 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。



## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.23—1994《实验动物 仙台病毒检验方法》的修订。增加了检测病毒抗体的免疫荧光试验方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位：中国实验动物学会。

本标准主要起草人：贺争鸣。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 仙台病毒检测方法

GB/T 14926.23—2001

代替 GB/T 14926.23—1994

### Laboratory animal—Method for examination of Sendai virus (SV)

#### 1 范围

本标准规定了仙台病毒(SV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠、兔仙台病毒的检测。

#### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验  
GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验  
GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验  
GB/T 14926.54—2001 实验动物 血凝抑制试验

#### 3 原理

根据免疫学原理,采用SV抗原检测小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠、兔血清中仙台病毒抗体;或根据SV在一定的条件下,能凝集鸡、豚鼠红细胞,这种凝集红细胞的能力可被特异性抗体所抑制的原理,检测小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠、兔血清中仙台病毒抗体。

#### 4 主要试剂和器材

##### 4.1 试剂:

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

用SV感染9 d龄SPF鸡胚尿囊腔,培养于36℃温箱,72 h后收冻于4℃,次日无菌收取尿囊液,4℃2 000 r/min离心10 min,用0.5%鸡或豚鼠红细胞和SV阳性血清做血凝和血凝抑制试验,验证其病毒特异性和血凝效价。上清液再经超速离心浓缩后制成ELISA抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

9 d龄SPF鸡胚尿囊液。

##### 4.1.2 抗原片

SV感染BHK21细胞,接种后2~3 d,病变达++~+++时用胰酶消化分散,PBS洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定10 min,-20℃保存。

## 4.1.3 血凝素

见 ELISA 特异性抗原的制备。

## 4.1.4 阳性血清

SV 抗原免疫清洁或 SPF 小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠或普通级兔所获得的抗血清。

## 4.1.5 阴性血清

清洁或 SPF 小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠血清和无仙台病毒感染的兔血清。

## 4.1.6 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠 IgG 抗体,用于检测相应动物血清抗体。辣根过氧化物酶标记羊抗兔 IgG 抗体,用于检测兔血清抗体。辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)可用于小鼠、豚鼠、地鼠、兔血清抗体的检查。

4.1.7 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠 IgG 抗体,用于检测相应动物血清抗体。异硫氰酸荧光素标记羊抗兔 IgG 抗体,用于检测兔血清抗体。

## 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 普通显微镜。

4.2.4 37℃培养箱或水浴箱。

## 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

5.4 采用 HAI 方法(见 GB/T 14926.54—2001)进行血清学检测。

## 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

## 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。



## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.24—1994《实验动物 小鼠肺炎病毒检验方法》的修订。删除了血凝抑制试验检测方法,对个别文字作了修改。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:屈霞琴。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 小鼠肺炎病毒检测方法

GB/T 14926.24—2001

代替 GB/T 14926.24—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
pneumonia virus of mice (PVM)

### 1 范围

本标准规定了小鼠肺炎病毒(PVM)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于小鼠、大鼠、地鼠、豚鼠 PVM 的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

### 3 原理

根据免疫学原理,采用 PVM 抗原检测小鼠、大鼠、地鼠、豚鼠血清中 PVM 抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂:

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

PVM 感染小鼠待发病后取肺脏,研磨,制成 10% 悬液,3 000 r/min 离心 10 min 后取上清液感染 BHK21 细胞,吸附 1.5~2 h,加维持液培养 10~14 d,当细胞病变达+++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

BHK21 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

PVM 感染 BHK21 细胞,培养 5~7 d,病变达++~+++时,将细胞用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定 10 min,-20℃ 保存。

##### 4.1.3 阳性血清

PVM 免疫清洁或 SPF 小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠所获得的抗血清。

##### 4.1.4 阴性血清

SPF 小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠 IgG 抗体,用于检测相应动物血清抗体。辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)可用于小鼠、豚鼠、地鼠血清抗体的检查。

4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠 IgG 抗体,用于检测相应动物血清抗体。

#### 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 普通显微镜。

4.2.4 37℃培养箱或水浴箱。

#### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

#### 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

#### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.25—1994《实验动物 呼肠孤病毒Ⅲ型检验方法》的修订。对检测方法未作改动,仅对原标准的个别文字作了修改。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:屈霞琴。

本标准于1994年1月首次发布。



# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物

GB/T 14926.25—2001

### 呼肠孤病毒Ⅲ型检测方法

代替 GB/T 14926.25—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
reovirus 3 (Reo3)

#### 1 范围

本标准规定了呼肠孤病毒Ⅲ型(Reo3)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于小鼠、大鼠、地鼠、豚鼠 Reo3 的检测。

#### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

#### 3 原理

根据免疫学原理,采用 Reo3 抗原检测小鼠、大鼠、地鼠、豚鼠血清中 Reo3 抗体。

#### 4 主要试剂和器材

##### 4.1 试剂:

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

Reo3 感染 BSC-1 或 BHK21 细胞,当病变达++~+++时,收获培养物。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

BSC-1 或 BHK21 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

Reo3 感染 BHK21 细胞,培养 4~5 d,病变达++~+++时用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥的同时,在紫外线下 20 cm 处照 30 min。冷丙酮固定 10 min,-20℃保存。

##### 4.1.3 阳性血清

Reo3 抗原免疫清洁或 SPF 小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠所获得的抗血清。

##### 4.1.4 阴性血清

SPF 小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠 IgG 抗体,用于检测相应动物血清抗体。辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)可用于小鼠、豚鼠、地鼠血清抗体的检查。

4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠、大鼠、豚鼠、地鼠 IgG 抗体,用于检测相应动物血清抗体。

#### 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 普通显微镜。

4.2.4 37℃培养箱或水浴箱。

#### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

#### 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

#### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.26—1994《实验动物 小鼠脑脊髓炎病毒检验方法》的修订。对检测方法未作改动,仅对原标准的个别文字作了修改。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:屈霞琴。

本标准于1994年1月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物

GB/T 14926.26—2001

### 小鼠脑脊髓炎病毒检测方法

代替 GB/T 14926.26—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
Theiler's mouse encephalomyelitis virus (TMEV)

#### 1 范围

本标准规定了小鼠脑脊髓炎病毒(TMEV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于小鼠 TMEV 的检测。

#### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

GB/T 14926.54—2001 实验动物 血凝抑制试验

#### 3 原理

根据免疫学原理,采用 TMEV 抗原检测小鼠血清中 TMEV 抗体;或根据 TMEV 在一定的条件下,能凝集人“O”型红细胞,这种凝集红细胞的能力可被特异性抗体所抑制的原理,检测小鼠血清中 TMEV 抗体。

#### 4 主要试剂和器材

##### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

TMEV(GD<sup>Ⅶ</sup>株)感染小鼠,待发病后取脑,研磨,制成 10%悬液,3 000 r/min 离心 10 min 后取上清液接种 BHK21 细胞,吸附 1.5~2 h,加维持液培养 4~5 d 左右,当细胞病变达++~+++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

BHK21 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

TMEV(GD<sup>Ⅶ</sup>株)感染 BHK21 细胞,培养 4~5 d,病变达++~+++时,将细胞用胰酶分散,用 PBS 洗涤,滴片。室温干燥后,冷丙酮固定 10 min, -20℃ 保存。

#### 4.1.3 血凝素

脑腔接种(0.02 mL/只)14~21 d 龄小鼠 5~7 d 后,无菌取脑,研磨,制成 10% 悬液,冻融 2~3 次,1 000 r/min 离心 10 min,上清中加入等量的 0.5% 胰酶,4℃ 可短期保存。

#### 4.1.4 阳性血清

TMEV 抗原免疫 SPF 小鼠所获得的抗血清。

#### 4.1.5 阴性血清

SPF 小鼠血清。

#### 4.1.6 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体,或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)。

#### 4.1.7 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体。

#### 4.2 器材

##### 4.2.1 酶标仪。

##### 4.2.2 荧光显微镜。

##### 4.2.3 普通显微镜。

##### 4.2.4 37℃ 培养箱或水浴箱。

#### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFAT 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

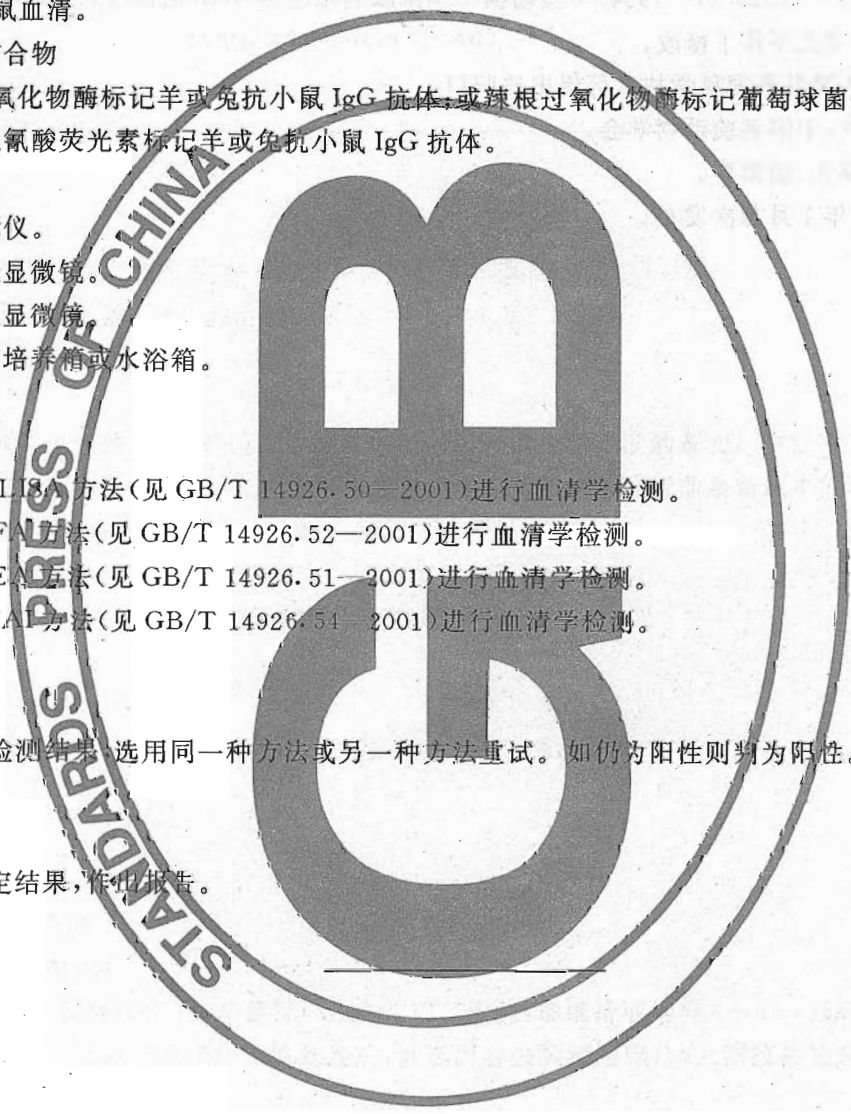
5.4 采用 HAI 方法(见 GB/T 14926.54—2001)进行血清学检测。

#### 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

#### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。



## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.27—1994《实验动物 小鼠腺病毒检验方法》的修订。对检测方法未作改动,仅对原标准的个别文字作了修改。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:屈霞琴。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 小鼠腺病毒检测方法

GB/T 14926.27—2001

代替 GB/T 14926.27—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
mouse adenovirus (MAd)

### 1 范围

本标准规定了小鼠腺病毒(MAd)的检测方法和试剂等。  
本标准适用于小鼠 MAd 的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

### 3 原理

根据免疫学原理,采用 MAd 抗原检测小鼠血清中 MAd 抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

MAd 接种小鼠胚(ME)或小鼠肾(MK)或 3T3 细胞,加维持液培养 4~5 d,当细胞病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

ME 或 MK 或 3T3 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

MAd 感染细胞,培养 3~5 d,病变达++~+++时用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定 10 min,-20℃保存。

##### 4.1.3 阳性血清

MAd 抗原免疫 SPF 小鼠所获得的抗血清。

##### 4.1.4 阴性血清

SPF 小鼠血清。

4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体;或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)。

4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体。

4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 普通显微镜。

4.2.4 37℃培养箱或水浴箱。

5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

7 结果报告

根据判定结果,作出报告。





## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.28—1994《实验动物 小鼠细小病毒检验方法》的修订。对检测方法未作改动,仅对原标准的个别文字作了修改。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:屈霞琴。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物

GB/T 14926.28—2001

### 小鼠细小病毒检测方法

代替 GB/T 14926.28—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
minute virus of mice (MVM)

#### 1 范围

本标准规定了小鼠细小病毒(MVM)的检测方法和试剂等。  
本标准适用于小鼠 MVM 的检测。

#### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

#### 3 原理

根据免疫学原理,采用 MVM 抗原检测小鼠血清中 MVM 抗体。

#### 4 主要试剂和器材

##### 4.1 试剂:

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

MVM 接种小鼠胚(ME)或 3T3 细胞,加维持液培养 7~10 d,当细胞病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

ME 或 3T3 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

MVM 接种大鼠胚(RE)或 ME 细胞,培养 7~10 d,病变达++~+++时用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定 10 min,-20℃保存。

##### 4.1.3 阳性血清

MVM 抗原免疫 SPF 小鼠所获得的抗血清。

##### 4.1.4 阴性血清

SPF 小鼠血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体;或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)。

#### 4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体。

### 4.2 器材

#### 4.2.1 酶标仪。

#### 4.2.2 荧光显微镜。

#### 4.2.3 普通显微镜。

#### 4.2.4 37℃培养箱或水浴箱。

### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

### 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.29—1994《实验动物 多瘤病毒检验方法》的修订。对检测方法未作改动,仅对原标准的个别文字作了修改。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:屈霞琴。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 多瘤病毒检测方法

GB/T 14926.29—2001

代替 GB/T 14926.29—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
polyoma virus (POLY)

### 1 范围

本标准规定了小鼠多瘤病毒(POLY)的检测方法和试剂等。  
本标准适用于小鼠POLY的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.29—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.30—2001 实验动物 免疫菌试验

GB/T 14926.31—2001 实验动物 免疫荧光试验

### 3 原理

根据免疫学原理,采用POLY抗原检测小鼠血清中POLY抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂:

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

POLY 接种小鼠胚(ME)或3T3细胞,加维持液培养10~14 d,当细胞病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成ELISA抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

ME或3T3细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

4.1.2 抗原片:POLY接种ME细胞,培养10~12 d,病变达++~+++时用胰酶消化分散,PBS洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定10 min,-20℃保存。

##### 4.1.3 阳性血清

POLY抗原免疫SPF小鼠所获得的抗血清。

##### 4.1.4 阴性血清

SPF小鼠血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体;或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)。

#### 4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗小鼠 IgG 抗体。

#### 4.2 器材

##### 4.2.1 酶标仪。

##### 4.2.2 荧光显微镜。

##### 4.2.3 普通显微镜。

##### 4.2.4 37℃培养箱或水浴箱。

### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

### 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.30—1994《实验动物 兔轮状病毒检验方法》的修订。检测方法未作改动,对原标准有关内容的描述作了修改。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:贺争鸣。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 兔轮状病毒检测方法

GB/T 14926.30—2001

代替 GB/T 14926.30—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
rabbit rotavirus (RRV)

### 1 范围

本标准规定了兔轮状病毒(RRV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于兔RRV的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.10—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验  
GB/T 14926.11—2001 实验动物 免疫酶试验  
GB/T 14926.12—2001 实验动物 免疫荧光试验

### 3 原理

猴轮状病毒(SA11株)与RRV有密切的抗原关系。根据免疫学原理,采用猴轮状病毒(SA11株)抗原检测兔血清中RRV抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

用猴轮状病毒(SA11株)接种 MA-104 细胞,接种后 2~3 d,病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

MA-104 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

猴轮状病毒(SA11株)感染 MA-104 细胞,接种后 2~3 d,病变达++~+++时用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定 10 min,-20℃保存。

##### 4.1.3 阳性血清

猴轮状病毒(SA11株)抗原免疫兔所获得的抗血清;或自然感染恢复后的兔血清。

##### 4.1.4 阴性血清



无轮状病毒感染的兔血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊抗兔 IgG 抗体;或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌蛋白 A(SPA)。

#### 4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊抗兔 IgG 抗体。

#### 4.2 器材

##### 4.2.1 酶标仪。

##### 4.2.2 荧光显微镜。

##### 4.2.3 普通显微镜。

##### 4.2.4 37℃培养箱或水浴箱。

#### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.30—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

#### 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

#### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。



## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.31—1994《实验动物 大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)检验方法》的修订。增加了检测抗体的酶联免疫吸附试验。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位：中国实验动物学会。

本标准主要起草人：贺争鸣。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实 验 动 物

GB/T 14926.31—2001

### 大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)检测方法

代替 GB/T 14926.31—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
rat parvovirus (KRV and H-1 strain)

#### 1 范围

本标准规定了大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)的检测。

#### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

- GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验
- GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验
- GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验
- GB/T 14926.54—2001 实验动物 血凝抑制试验

#### 3 原理

根据免疫学原理,采用大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)抗原检测大鼠血清中细小病毒(KRV 和 H-1 株)抗体;或根据大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)在一定的条件下,能凝集豚鼠红细胞,这种凝集红细胞的能力可被特异性抗体所抑制的原理,检测大鼠血清中细小病毒(KRV 和 H-1 株)抗体。

#### 4 主要试剂和器材

##### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

用大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)感染大鼠胚细胞,培养 7~12 d,当病变达+++~++++时,收获培养物。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

大鼠胚细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 血凝素

大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)分别接种大鼠胚细胞,培养 7~12 d,当病变达++~+++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液分装后低温保存。

4.1.3 抗原片

大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)感染大鼠胚细胞,接种后 7~12 d,病变达++~+++时用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定 10 min,-20℃ 保存。

4.1.4 阳性血清

大鼠细小病毒(KRV 和 H-1 株)抗原免疫 SPF 大鼠所获得的抗血清。

4.1.5 阴性血清

无大鼠细小病毒感染的 SPF 大鼠血清。

4.1.6 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗大鼠 IgG 抗体。

4.1.7 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗大鼠 IgG 抗体。

4.1.8 豚鼠红细胞。

4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 普通显微镜。

4.2.4 37℃ 培养箱或水浴箱。

5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

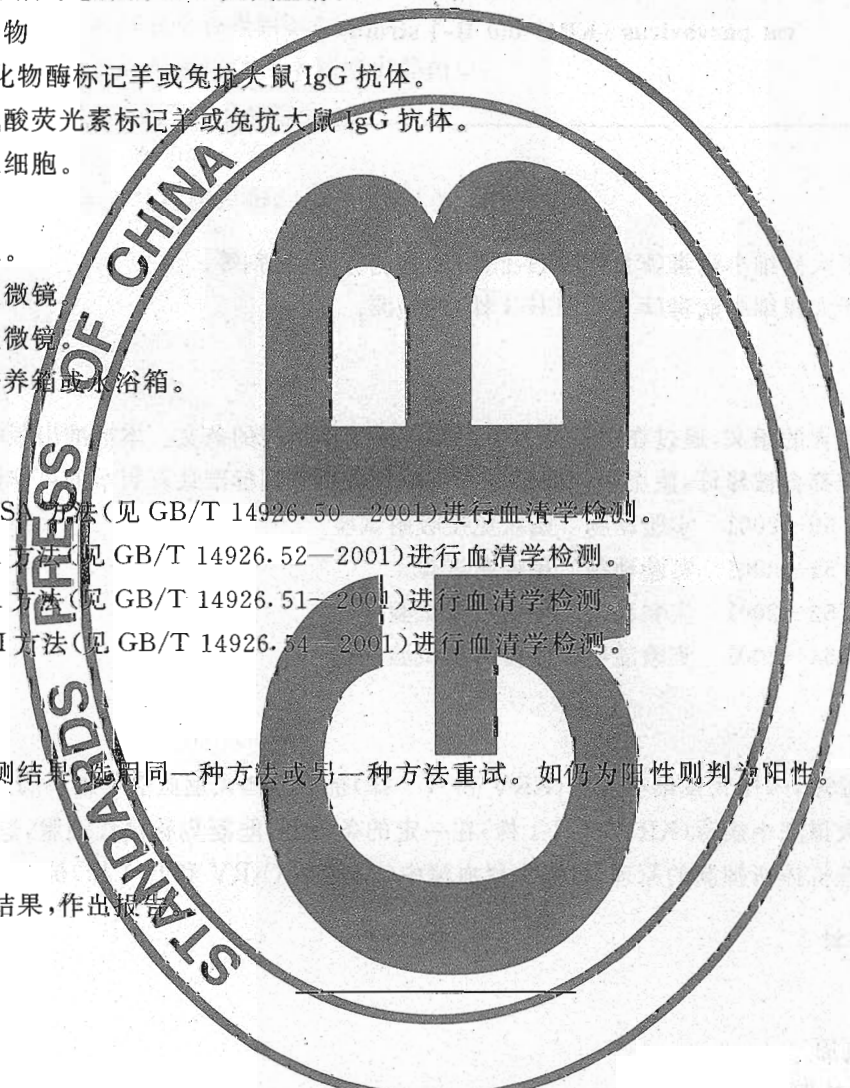
5.4 采用 HAI 方法(见 GB/T 14926.54—2001)进行血清学检测。

6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

7 结果报告

根据判定结果,作出报告。



## 前 言

本标准是对 GB/T 14926.32—1994《实验动物 大鼠冠状病毒/延泪腺炎病毒检测方法》的修订。由于大鼠冠状病毒和延泪腺炎病毒与小鼠肝炎病毒有交叉抗原,因而删除原标准中 4.1 玻片抗原的制备方法,增加了 3.1.2 的抗原片制备方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:贺争鸣。

本标准于 1994 年 1 月首次发布。

# 中华人民共和国国家标准

## 实 验 动 物

GB/T 14926.32—2001

### 大鼠冠状病毒/延泪腺炎病毒检测方法

代替 GB/T 14926.32—1994

Laboratory animal—Method for examination of  
rat corona virus (RCV)/sialodacryoadenitis virus (SDAV)

#### 1 主题内容与适用范围

本标准规定了大鼠冠状病毒/延泪腺炎病毒(RCV/SDAV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于大鼠 RCV/SDAV 的检测。

#### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

#### 3 原理

小鼠肝炎病毒(MHV)与 RCV/SDAV 有密切的抗原关系。根据免疫学原理,采用 MHV 抗原检测大鼠血清中 RCV/SDAV 抗体。

#### 4 主要试剂和器材

##### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

用 MHV 感染 DBT 或 L929 细胞,当病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

DBT 或 L929 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

MHV 接种 DBT 或 L929 细胞 1~2 d 后,病变达++~+++时用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥后,冷丙酮固定 10 min,-20℃保存。

##### 4.1.3 阳性血清

MHV 抗原免疫 SPF 大鼠所获得的抗血清。

##### 4.1.4 阴性血清

SPF 大鼠血清。

4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗大鼠 IgG 抗体。

4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗大鼠 IgG 抗体。

4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 普通显微镜。

4.2.3 37℃ 培养箱或水浴箱。

5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

5.3 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准规定了狂犬病病毒的检测方法。

狂犬病病毒属人兽共患病原。是普通级犬和 SPF 犬的必检项目,因此增加该病毒的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:田克恭。



# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 狂犬病病毒检测方法

GB/T 14926.56—2001

Laboratory animal—Method for examination of  
rabies virus (RV)

### 1 范围

本标准规定了狂犬病病毒(RV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于犬RV的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.54—2001 实验动物 血凝抑制试验

### 3 原理

根据免疫学原理,采用RV抗原检测犬血清中RV抗体;或根据RV在一定的条件下,能凝集鹅红细胞,这种凝集红细胞的能力可被特异性抗体所抑制的原理,检测犬血清中RV抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

在生物安全柜内,用RV感染BHK21细胞,接种6d后,当病变达++++~+++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成ELISA抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

BHK21细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 血凝素

RV接种BHK21细胞,培养4~5d,当病变达++++~+++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液分装后低温保存。

##### 4.1.3 阳性血清

RV弱毒株抗原免疫的犬血清。

##### 4.1.4 阴性血清

无RV感染、未经免疫的犬血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗犬 IgG 抗体。

#### 4.1.6 鹅红细胞。

#### 4.2 器材

##### 4.2.1 酶标仪。

##### 4.2.2 37℃培养箱或水浴箱。

### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 HAI 方法(见 GB/T 14926.54—2001)进行血清学检测。

### 6 结果判定

6.1 普通级犬,接种疫苗后,经 ELISA 检测抗体效价 $\geq 1:160$ ,或 HAI 检测抗体效价 $\geq 1:80$ 判为合格。

6.2 SPF 级犬,不应进行疫苗接种,对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准规定了犬细小病毒的检测方法。

犬细小病毒性肠炎是犬的主要烈性传染病之一,在我国犬群中广泛流行,是普通级犬和 SPF 犬的必检项目。因此增加该病毒的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:田克恭。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 犬细小病毒检测方法

GB/T 14926.57—2001

Laboratory animal—Method for examination of  
canine parvovirus (CPV)

### 1 范围

本标准规定了犬细小病毒(CPV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于犬 CPV 的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.54—2001 实验动物 血凝抑制试验

### 3 原理

根据免疫学原理,采用 CPV 抗原检测犬血清中 CPV 抗体;或根据 CPV 在一定的条件下,能凝集猪红细胞,这种凝集红细胞的能力可被特异性抗体所抑制的原理,检测犬血清中 CPV 抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

CPV 感染 FK81 细胞,接种 3~5 d 后,当病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

##### 4.1.1.2 正常抗原

FK81 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 血凝素

CPV 接种 FK81 细胞,培养 3~5 d,当病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液分装后低温保存。

##### 4.1.3 阳性血清

CPV 实验感染或自然感染的犬血清。

##### 4.1.4 阴性血清

无 CPV 感染、未经免疫的犬血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗犬 IgG 抗体。

#### 4.1.6 猪红细胞。

#### 4.2 器材

##### 4.2.1 酶标仪。

##### 4.2.2 37℃培养箱或水浴箱。

##### 4.2.3 4℃冰箱。

#### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 HAI 方法(见 GB/T 14926.54—2001)进行血清学检测。

#### 6 结果判定

6.1 普通级犬,接种疫苗后,经 ELISA 检测抗体效价 $\geq 1:160$ ,或 HAI 检测抗体效价 $\geq 1:80$ 判为合格。

6.2 SPF 级犬,不应进行疫苗接种,对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

#### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准规定了传染性犬肝炎病毒的检测方法。

传染性犬肝炎是犬的主要烈性传染病之一,在我国犬群中广泛流行,是普通级犬和 SPF 犬的必检项目。因此增加该病毒的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:田克恭。

中华人民共和国国家标准

实验动物  
传染性犬肝炎病毒检测方法

GB/T 14926.58—2001

Laboratory animal—Method for examination of  
infectious canine hepatitis virus (ICHV)

1 范围

本标准规定了传染性犬肝炎病毒(ICHV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于犬ICHV的检测。

2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.57—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.54—2001 实验动物 血凝抑制试验

3 原理

根据免疫学原理,采用ICHV抗原检测犬血清中ICHV抗体;或根据ICHV在一定的条件下,能凝集人“O”型红细胞,这种凝集红细胞的能力可被特异性抗体所抑制的原理,检测犬血清中ICHV抗体。

4 主要试剂和器材

4.1 试剂

4.1.1 ELISA 抗原

4.1.1.1 特异性抗原

用ICHV感染MDCK细胞,接种3~4天后,当病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成ELISA抗原。

4.1.1.2 正常抗原

MDCK细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

4.1.2 血凝素

ICHV接种MDCK细胞,培养3~4d,当病变达+++~++++时收获培养物。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液分装后低温保存。

4.1.3 阳性血清

ICHV实验感染或自然感染的犬血清。

4.1.4 阴性血清

无ICHV感染、未经免疫的犬血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗犬 IgG 抗体。

#### 4.1.6 人“O”型红细胞。

### 4.2 器材

#### 4.2.1 酶标仪。

#### 4.2.2 37℃培养箱或水浴箱。

## 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 HAI 方法(见 GB/T 14926.54—2001)进行血清学检测。

## 6 结果判定

6.1 普通级犬,接种疫苗后,经 ELISA 检测抗体效价 $\geq 1:160$ ,或 HAI 检测抗体效价 $\geq 1:16$ 判为合格。

6.2 SPF 级犬,不应进行疫苗接种,对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试,如仍为阳性则判为阳性。

## 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---



## 前 言

本标准规定了犬瘟热病毒的检测方法。

犬瘟热是犬的主要烈性传染病之一,在我国犬群中广泛流行,是目前危害我国养犬业最为严重的疾病,是普通级犬和 SPF 犬的必检项目。因此增加该病毒的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:田克恭。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 犬瘟热病毒检测方法

GB/T 14926.59—2001

Laboratory animal—Method for examination of  
canine distemper virus (CDV)

### 1 范围

本标准规定了犬瘟热病毒(CDV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于犬 CDV 的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验

### 3 原理

根据免疫学原理,采用 CDV 抗原检测犬血清中 CDV 抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

###### 4.1.1.1 特异性抗原

用 CDV 感染 Vero 细胞,接种 8~10 d 后,当病变达+++~++++时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

###### 4.1.1.2 正常抗原

Vero 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

CDV 接种 Vero 细胞,接种后 5~7 d,病变达+++~++++时,用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥的同时,在紫外线下 20 cm 处照射 30 min,冷丙酮固定 10 min,-20℃保存。

##### 4.1.3 阳性血清

CDV 实验感染或自然感染的犬血清。

##### 4.1.4 阴性血清

无 CDV 感染、未经免疫的犬血清。

##### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗犬 IgG 抗体;或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌 A 蛋白(SPA)。

#### 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 普通显微镜。

4.2.3 37℃培养箱或水浴箱。

#### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

#### 6 结果判定

6.1 普通级犬,接种疫苗后,经 ELISA 检测抗体效价 $\geq 1:160$ ,或 IEA 检测抗体效价 $\geq 1:20$ 判为合格。

6.2 SPF 级犬,不应进行疫苗接种,对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

#### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准规定了猕猴疱疹病毒 I 型(B 病毒)的检测方法。

B 病毒属人兽共患病原,对人的致死率极高,是普通级猴和 SPF 猴的必检项目。因此增加该病毒的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:田克恭。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物

### 猕猴疱疹病毒 I 型(B 病毒)检测方法

GB/T 14926.60—2001

Laboratory animal—Method for examination of  
cercopithecine herpesvirus 1 (B virus)

#### 1 范围

本标准规定了猕猴疱疹病毒 I 型(BV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于猴 BV 的检测。

#### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.30—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.50—2001 实验动物 免疫酶试验

#### 3 原理

根据免疫学原理,采用 BV 抗原检测猴血清中 BV 抗体。

#### 4 主要试剂和器材

##### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

##### 4.1.1.1 特异性抗原

在 P<sub>3</sub> 实验条件下,用 BV 感染 Vero 细胞,当病变达 +++~++++ 时,收获培养液。冻融三次后,加终浓度为 1%~2% 的脱氧胆酸钠,37℃ 作用 90 min 灭活,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

4.1.1.2 正常抗原:Vero 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

4.1.2 抗原片:在 P<sub>3</sub> 实验室条件下,BV 感染 Vero 细胞,接种后 1~2 d,病变达 +++ 时,在负压超净台上将细胞用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片。室温干燥的同时,在紫外线下 20 cm 处照射 30 min,冷丙酮固定 10 min。-20℃ 保存。

##### 4.1.3 阳性血清

BV 抗原免疫或自然感染的猴血清。

##### 4.1.4 阴性血清

无 BV 感染的猴血清。

##### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗猴 IgG 抗体;或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌 A 蛋白(SPA)。

#### 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 普通显微镜。

4.2.3 37℃培养箱或水浴箱。

#### 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

#### 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

#### 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准规定了猴逆转 D 型病毒的检测方法。

猴逆转 D 型病毒主要侵害猴的免疫系统,引起免疫器官的病变和免疫机能紊乱,从而干扰实验研究,是普通级猴和 SPF 猴的必检项目。因此增加该病毒的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:田克恭。

# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 猴逆转 D 型病毒检测方法

GB/T 14926.61—2001

Laboratory animal—Method for examination of  
simian retrovirus D (SRV)

### 1 范围

本标准规定了猴逆转 D 型病毒 (SRV) 的检测方法、试剂等。  
本标准适用于猴 SRV 的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.61—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.62—2001 实验动物 免疫荧光试验

### 3 原理

根据免疫学原理,采用 SRV 抗原检测猴血清中 SRV 抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

4.1.1.1 特异性抗原:用 SRV 感染 Raji 细胞,接种 10~14 天,细胞融合明显时,收获培养液。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

4.1.1.2 正常抗原:Raji 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

SRV 感染 Raji 细胞,接种后 10~14 d,病变达 +++~++++ 时,800 r/min 离心 5~10 min,PBS 洗涤,涂片。室温干燥的同时,在紫外线下 20 cm 处照射 30 min,冷丙酮固定 10 min。-20℃ 保存。

##### 4.1.3 阳性血清

SRV 抗原免疫或自然感染的猴血清。

##### 4.1.4 阴性血清

无 SRV 感染的猴血清。

##### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗猴 IgG 抗体。

##### 4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗猴 IgG 抗体。



## 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 37℃培养箱或水浴箱。

## 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

## 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试。如仍为阳性则判为阳性。

## 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准规定了猴免疫缺陷病毒的检测方法。

猴免疫缺陷病毒主要侵害猴的免疫系统,引起免疫器官的病变和免疫机能紊乱,从而干扰实验研究,是普通级猴和 SPF 猴的必检项目。因此增加该病毒的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:田克恭。

实验动物  
猴免疫缺陷病毒检测方法

GB/T 14926.62—2001

Laboratory animal—Method for examination of  
simian immunodeficiency virus (SIV)

## 1 范围

本标准规定了猴免疫缺陷病毒(SIV)的检测方法、试剂等。  
本标准适用于猴 SIV 的检测。

## 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

## 3 原理

根据免疫学原理,采用 SIV 抗原检测猴血清中 SIV 抗体。

## 4 主要试剂和器材

### 4.1 试剂

#### 4.1.1 ELISA 抗原

4.1.1.1 特异性抗原:用 SIV 感染 CM-174 细胞,接种 10~14 d,细胞融合明显时,收获培养液。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

4.1.1.2 正常抗原:CM-174 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

#### 4.1.2 抗原片

SIV 感染 CM-174 细胞,接种 10~14 d,病变达++~+++时,800 r/min 离心 5~10 min,PBS 洗涤,涂片。室温干燥的同时,在紫外线下 20 cm 处照射 30 min,冷丙酮固定 10 min。-20℃ 保存。

#### 4.1.3 阳性血清

SIV 抗原免疫的猴血清。

#### 4.1.4 阴性血清

无 SIV 感染的猴血清。

#### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗猴 IgG 抗体。

#### 4.1.6 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗猴 IgG 抗体。

## 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 荧光显微镜。

4.2.3 37℃培养箱或水浴箱。

## 5 检测方法

5.1 采用ELISA方法(见GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用IFA方法(见GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

## 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试,如仍为阳性则判为阳性。

## 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准规定了猴 T 淋巴细胞趋向性病毒 I 型的检测方法。

猴 T 淋巴细胞趋向性病毒 I 型主要侵害猴的免疫系统,引起免疫器官的病变和免疫机能紊乱,从而干扰实验研究,是普通级猴和 SPF 猴的必检项目。因此增加该病毒的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:田克恭。

# 中华人民共和国国家标准

## 实 验 动 物

### 猴 T 淋巴细胞趋向性病毒 I 型检测方法

GB/T 14926.63—2001

Laboratory animal—Method for examination of  
Simian T Lymphotropic Virus type 1 (STLV-1)

#### 1 范围

本标准规定了猴 T 淋巴细胞趋向性病毒 1 型(STLV-1)的检测方法、试剂等。

本标准适用于猴 STLV-1 的检测。

#### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.52—2001 实验动物 免疫荧光试验

#### 3 原理

根据免疫学原理,采用 STLV-1 抗原检测猴血清中 STLV-1 抗体。

#### 4 主要试剂和器材

##### 4.1 试剂

##### 4.1.1 抗原片

HTLV-1 感染 MT4 细胞,接种 10~14 d,800 r/min 离心 5~10 min,PBS 洗涤,涂片。室温干燥的同时,在紫外线下 20 cm 处照射 30 min,冷丙酮固定 10 min。-20℃保存。

##### 4.1.2 阳性血清

HTLV-1 抗原免疫的猴血清。

##### 4.1.3 阴性血清

无 HTLV-1、STLV-1 感染的猴血清。

##### 4.1.4 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗猴 IgG 抗体。

##### 4.1.5 异硫氰酸荧光素标记羊或兔抗猴 IgG 抗体。

##### 4.2 器材

##### 4.2.1 荧光显微镜。

##### 4.2.2 37℃培养箱或水浴箱。

## 5 检测方法

采用 IFA 方法(见 GB/T 14926.52—2001)进行血清学检测。

## 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法重试,如仍为阳性则判为阳性。

## 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---

## 前 言

本标准规定了猴痘病毒的检测方法。

猴痘病毒属人兽共患病原,猕猴是猴痘病毒的自然宿主,猴痘病毒是普通级猴和 SPF 猴的必检项目,因此增加该病毒的检测方法。

本标准由中华人民共和国科学技术部提出并归口。

本标准起草单位:中国实验动物学会。

本标准主要起草人:田克恭。



# 中华人民共和国国家标准

## 实验动物 猴痘病毒检测方法

GB/T 14926.64—2001

Laboratory animal—Method for examination of  
Simian Poxvirus (SPV)

### 1 范围

本标准规定了猴痘病毒 (SPV) 的检测方法、试剂等。

本标准适用于猴 SPV 的检测。

### 2 引用标准

下列标准所包含的条文,通过在本标准中引用而构成为本标准的条文。本标准出版时,所示版本均为有效。所有标准都会被修订,使用本标准的各方应探讨使用下列标准最新版本的可能性。

GB/T 14926.50—2001 实验动物 酶联免疫吸附试验

GB/T 14926.51—2001 实验动物 免疫酶试验

### 3 原理

痘苗病毒与 SPV 有密切的抗原关系。根据免疫学原理,采用痘苗病毒抗原检测猴血清中 SPV 抗体。

### 4 主要试剂和器材

#### 4.1 试剂

##### 4.1.1 ELISA 抗原

4.1.1.1 特异性抗原:在生物安全柜内,用痘苗病毒感染 BHK21 细胞,接种 2~3 d 后,当病变达十~十十时收获。冻融三次或超声波处理后,低速离心去除细胞碎片,上清液再经超速离心浓缩后制成 ELISA 抗原。

4.1.1.2 正常抗原:BHK21 细胞冻融破碎后,经低速离心去除细胞碎片而获得的上清液。

##### 4.1.2 抗原片

痘苗病毒接种 BHK21 细胞,接种后 1~2 d,病变达十十时,在生物安全柜内,用胰酶消化分散,PBS 洗涤,涂片,室温干燥的同时,在紫外线下 20 cm 处照射 30 min,冷丙酮固定 10 min,-20℃ 保存。

##### 4.1.3 阳性血清

痘苗病毒抗原免疫的猴血清。

##### 4.1.4 阴性血清

无 SPV、痘苗病毒感染的猴血清。

##### 4.1.5 酶结合物

辣根过氧化物酶标记羊或兔抗猴 IgG 抗体;或辣根过氧化物酶标记葡萄球菌 A 蛋白(SPA)。

## 4.2 器材

4.2.1 酶标仪。

4.2.2 普通显微镜。

4.2.3 37℃培养箱或水浴箱。

## 5 检测方法

5.1 采用 ELISA 方法(见 GB/T 14926.50—2001)进行血清学检测。

5.2 采用 IEA 方法(见 GB/T 14926.51—2001)进行血清学检测。

## 6 结果判定

对阳性检测结果,选用同一种方法或另一种方法重试,如仍为阳性则判为阳性。

## 7 结果报告

根据判定结果,作出报告。

---