



# 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	豚鼠冠状病毒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 14926.31—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7~12d,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7~12d,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。