

猪Ⅱ型圆环病毒ORF1、ORF2基因串联重组腺病毒的构建及其免疫效果

祝卫国^{1,2},王旭荣^{1,2},宋长绪²,杨增岐¹,王建华¹,张春红²,黄忠²

(1 西北农林科技大学 动物医学院,陕西 杨凌 712100;2 广东省农业科学院 兽医研究所,广东 广州 510640)

[摘要] 【目的】构建含PCV2 ORF1和ORF2基因的串联重组腺病毒,并对其免疫效果进行评价。【方法】扩增PCV2的ORF1和ORF2基因,串联克隆入pMD18-T载体后亚克隆入腺病毒穿梭质粒pAdTrack-CMV中,阳性穿梭质粒经Pme I酶线性化后与骨架载体pAdeasy-1在细菌BJ5183内完成重组,获得重组腺病毒质粒。将重组腺病毒质粒用Pac I酶线性化后转染293细胞,包装成重组腺病毒,然后从致细胞病变、荧光检测及PCR检测等方面对该重组腺病毒进行了鉴定。以该重组腺病毒免疫小鼠,对免疫鼠血清中PCV2的特异性抗体进行检测。【结果】得到了PCV2的ORF1和ORF2基因,pMD18-ORF1-ORF2和pAdCMV-ORF1-ORF2载体构建成功,获得了含有PCV2 ORF1和ORF2基因的重组腺病毒。该重组腺病毒免疫小鼠后,在小鼠血清中可检测到PCV2的特异性抗体。【结论】成功构建了含PCV2 ORF1和ORF2基因的重组腺病毒,此腺病毒可诱导机体产生针对PCV2的特异性抗体。

[关键词] 猪Ⅱ型圆环病毒;ORF1、ORF2基因;重组腺病毒;免疫效果

[中图分类号] S858.282.65^{+9.2}

[文献标识码] A

[文章编号] 1671-9387(2008)03-0075-05

Construction of recombinant adenovirus carrying ORF1、ORF2 gene of porcine circovirus2 and immunological study

ZHU Wei-guo^{1,2}, WANG Xu-rong^{1,2}, SONG Chang-xu², YANG Zeng-qi¹, WANG Jian-hua¹,
ZHANG Chun-hong², HUANG Zhong²

(1 Collage of Veterinary Medicime, Northwest A & F University, Yangling, Shaanxi 712100, China;

2 Veterinary Medicine Institute, Guangdong Academy of Agricultural Sciences, Guangzhou, guangdong 510640, China)

Abstract: 【Objective】The recombinant adenovirus carrying ORF1 and ORF2 gene of PCV2 was constructed, then the immune result was evaluated. 【Method】ORF1、ORF2 gene of PCV2 were amplified by PCR. The PCR products were cloned into pMD18-T vector one by one and recombinant plasmids were obtained. The interesting gene was subcloned into the shuttle plasmid of pAdTrack-CMV. The recombinant plasmid and adenovirus backbone DNA were cotransformed into E. coli BJ5183 and the recombinant adenovirus genomic DNA was obtained. After transfecting 293 cell lines with recombinant adenovirus the genomic DNA by the lipofectamine method, the recombinant adenovirus carrying ORF1 and ORF2 gene was screened under fluorescent microscopy and PCR analysis. The recombinant adenovirus have been immuned mice, detected sera antibody about PCV2 of the mice by using ELISA. 【Result】We obtained ORF1 and ORF2 gene of PCV2, constructed the pMD18-ORF1-ORF2 and pAdCMV-ORF1-ORF2 vector, and obtained the recombinant adenovirus carrying ORF1 and ORF2 gene. The specific antibody about PCV2 has

* [收稿日期] 2007-03-22

[基金项目] 国家“863”计划项目(2003AA24110);广东省农业攻关项目(2003B21404)

[作者简介] 祝卫国(1979—),男,陕西西安人,在读博士,主要从事动物疫病诊断与防制研究。

[通讯作者] 宋长绪(1965—),男,河南南阳人,研究员,主要从事动物传染病研究。E-mail:cxsong@yahoo.com

been found in serum of the immunized mice.【Conclusion】The recombinant adenovirus carrying ORF1 and ORF2 gene of PCV2 was obtained and it may induce the mice with specific antibody about PCV2.

Key words: PCV2; ORF1、ORF2 gene; recombinant adenovirus; immunological result

猪Ⅱ型圆环病毒(porcine circovirus 2, PCV2)是仔猪断奶后多系统衰竭综合征(PWMS)的病原^[1],其不但可以引起断奶仔猪发生衰竭、死亡,还与仔猪A2型先天性震颤(CT)、成年猪皮炎肾炎综合征(PDNS)和呼吸道疾病综合征(PRDS)有关。更为严重的是,PCV2的感染可以引起免疫抑制^[2],导致其他各种病原的继发感染,造成的间接损失难以估计。目前,PCV2已经成为严重危害养猪业发展的主要病原之一^[3]。

PCV2基因全长为1767或1768 bp,包含ORF1~ORF11共11个阅读框,其中ORF1和ORF2是最主要的阅读框。PCV2核苷酸序列同源性在91.9%~100%,氨基酸序列同源性在90.2%~100%,较为保守。

ORF1为945 bp,编码315个氨基酸(病毒的复制蛋白),与PCV1的ORF1编码的蛋白有相同的抗原性。ORF2为705 bp,编码235个氨基酸(PCV2囊膜的主要结构成分),具有较好的免疫原性。ORF1和ORF2基因是PCV2基因组中最大的两个开放性阅读框,也是目前PCV2 PCR检测及构建PCV2基因工程疫苗等方面较常选用的基因。

由于PCV2是目前所知哺乳动物病毒中个体最小的病毒之一^[4],其直径仅为17 nm,另外在PCV2细胞培养时,病毒对细胞的感染率低,所以病毒的纯化和浓缩难度很大,故而目前还没有防止PCV2感染的灭活疫苗。国内外的学者在PCV2基因工程疫苗的研制方面已经进行了大量的研究工作,现已经证实,大肠杆菌表达的多肽免疫效果较差,而杆状病毒等真核表达系统表达的产物又难以纯化。为了应用真核表达而避免纯化的麻烦,本试验采用非复制型腺病毒为载体,构建含有PCV2的ORF1、ORF2基因串联重组腺病毒,并对其免疫效果进行了研究,以期为PCV2重组腺病毒活载体基因工程疫苗的研制奠定基础。

1 材料与方法

1.1 材料

1.1.1 细胞、病毒及试剂 腺病毒骨架载体pAdeasy-1由Howard Hughes Medical Institute的Bert Vogelstein博士惠赠;穿梭质粒pAdTrack-

CMV 和空重组腺病毒 Ad 由广东省兽医研究所曹汉威研究员惠赠;含有PCV2的PK-15细胞、大肠杆菌菌株BJ5183、DH5 α 及293细胞株由广东省农业科学院兽医研究所猪病研究室保存;DMEM培养基购自美国Gibco公司;LipofectamineTM2000购自Invitrogen公司;PCR试剂盒、DNA片段回收试剂盒、质粒小量提取试剂盒、pMD18-T载体、限制性内切酶等购自TaKaRa公司(大连);Pme I、Pac I为New England Biolabs公司产品;猪圆环病毒酶联免疫诊断试剂盒,购自华中农业大学动物病毒室;腺病毒滴度测定试剂盒 Adeno-XTM Rapid Titer Kit,购自美国BD Biosciences Clontech公司;辣根过氧化物酶标记山羊抗小鼠IgG,购自北京鼎国生物技术发展中心。

1.1.2 试验动物 6~8周龄SPF级Balb/c母鼠,体重约25 g,购于中山大学试验动物中心。

1.2 引物设计与合成

根据GenBank中收录的PCV2全基因序列(登录号为AY916791),设计P1/P2和P3/P4 2对PCR引物:

ORF1上游引物 P1: 5'-TTA GGT ACC ATG CCC AGC AAG AAG AAT G-3',

ORF1下游引物 P2: 5'-TTA ACT AGT TCA TTC ATA TGG AAA TTC AGG-3';

ORF2上游引物 P3: 5'-TTA ACT AGT ATG ACG TAT CCA AGG AG-3',

ORF2下游引物 P4: 5'-TTA GCGGCCGC TCA TTG ATA TGG AAA TTC AC-3'。

为了便于基因的克隆,在P1中加有KpnI酶切位点,P2中加有SpeI酶切位点,P3中加有Spe I酶切位点,P4中加有Not I酶切位点(即引物序列中用下划线标出的部分)。P1/P2和P3/P4扩增片段分别为ORF1全基因(945 bp)和ORF2全基因(705 bp)。引物由上海博亚生物技术有限公司合成。

1.3 PCV2 ORF1、ORF2基因的PCR扩增

从含PCV2的PK-15细胞培养物中提取PCV2 DNA,用设计的引物进行PCR扩增。

1.3.1 ORF1基因的PCR扩增 PCR反应条件为50 μ L: premix Tap 25.0 μ L, 模板DNA 2 μ L, P1、P2各1 μ L, ddH₂O 21 μ L。PCR反应条件为:94 °C

2 min; 94 °C 1 min, 58 °C 1 min, 72 °C 1.5 min, 共进行 30 个循环; 72 °C 延伸 10 min。

1.3.2 ORF2 基因的 PCR 扩增 PCR 体系为 50 μL; P3/P4 各 1 μL, 其余组分同上。PCR 的反应条件为: 94 °C 2 min; 94 °C 1 min, 46 °C 1 min, 72 °C 1 min, 共进行 30 个循环; 72 °C 延伸 10 min。对两次 PCR 的扩增产物分别进行 12 g/L 琼脂糖凝胶电泳检测。

1.4 pMD18-ORF1-ORF2 载体的构建与鉴定

用 DNA 片段回收试剂盒纯化 PCR 产物。将 ORF2 克隆入 pMD18-T 载体, 经过 *Hind* III 酶切鉴定其为正向连接后, 用 *Kpn* I / *Spe* I 对已克隆入 ORF2 基因的质粒和 ORF1 基因片段分别做双酶切处理, 然后进行连接, 阳性克隆进行 *Spe* I / *Hind* III 和 *Kpn* I / *Spe* I 双酶切鉴定, 以证实 ORF1 和 ORF2 基因已按照 ORF1-ORF2 顺序克隆入 PMD18-T 载体。

1.5 pAdtrack-CMV-ORF1-ORF2 重组穿梭载体的构建与鉴定

利用 *Kpn* I 和 *Not* I 酶, 将 ORF1-ORF2 基因片段从 pMD18-ORF1-ORF2 质粒中切下来, 与经过相同酶切处理的 pAdTrack-CMV 载体进行连接, 然后转化 DH5 α 感受态细胞, 进行 Kan $^+$ 抗性筛选。挑取有 Kan $^+$ 抗性的单克隆, 用 LB 培养基 37 °C 震荡培养 14 h 后抽提质粒, 分别进行 *Kpn* I / *Spe* I、*Kpn* I / *Not* I 和 *Spe* I / *Not* I 双酶切鉴定以及 PCR 鉴定, 将阳性重组穿梭载体命名为 pAdTrack-CMV-ORF1-ORF2。

1.6 含 ORF1-ORF2 基因重组腺病毒的构建

取 pAdTrack-CMV-ORF1-ORF2 重组穿梭载体进行 *Pme* I 酶切, 获得完全线性化的 pAdTrack-CMV-ORF1-ORF2, 然后将其转化 pAdeasy-1 感受态细胞, 进行 Kan $^+$ 抗性筛选。挑取 Kan $^+$ 单克隆进行 *Pac* I 酶切鉴定, 以证实获得的重组腺病毒质粒含有 ORF1-ORF2 基因。将重组的腺病毒 DNA 经 *Pac* I 线性化后做酒精沉淀^[5], 然后参考文献^[6]及脂质体 LipofectamineTM2000 说明书提供的方法转染 293 细胞, 连续培养细胞 10 d, 期间每隔 2 天换液 1 次。待 293 细胞出现明显的病变后收集细胞, 进行荧光显微镜观察, 并以 P₁/P4, P₁/P2 和 P₃/P4 为引物进行 PCR 检测, 以验证是否获得携带 PCV2 ORF1-ORF2 基因的重组腺病毒^[7]。

1.7 重组腺病毒的免疫效果试验

1.7.1 重组腺病毒的制备及滴度测定

培养 293

细胞, 待细胞培养铺满板底面积的 80%~90% 时, 分别接种重组腺病毒 Ad 和 Ad-ORF1-ORF2。2~3 d 后, 当细胞病变达到 80% 以上时, 收获细胞, -20 °C 反复冻融 3 次, 在 4 °C 以 4 000~5 000 r/min 离心 15 min, 收集上清, 用 Adeno-XTM Rapid Titer Kit 测定腺病毒的滴度。

1.7.2 小鼠免疫 将 20 只 SPF 级 6~8 周龄雌性 Balb/c 小鼠随机分为 2 组, 每组 10 只。断尾采血进行腺病毒和 PCV2 抗体检测, 阴性小鼠用于接种。接种时, 先用乙醚麻醉小鼠, 然后将 100 μL 1 × 10⁷ 感染空斑单位(ifu)的重组腺病毒滴入小鼠鼻腔, 对照组滴鼻免疫空载体 Ad 腺病毒。15 d 后, 断尾采血, 获得一免血清; 然后用与初次免疫同等剂量的病毒加强免疫 1 次, 30 d 后断尾采血, 获得二免血清。

1.7.3 小鼠血清中 PCV2 特异性 IgG 抗体的测定

用间接 ELISA 方法测定抗体效价, 具体操作参照 ELISA 试剂盒说明书进行, 但将试剂盒中的二抗换成辣根过氧化物酶标记山羊抗小鼠 IgG 的单抗。

2 结果与分析

2.1 PCV2 ORF1、ORF2 基因的 PCR 扩增结果

结果显示, ORF1(945 bp) 和 ORF2(705 bp) 基因的特异片段扩增成功(图 1)。

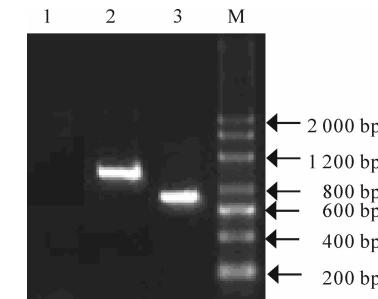


图 1 PCV2 ORF1 和 ORF2 基因 PCR 扩增产物的电泳结果

1. 水(阴性对照); 2. ORF1 的 PCR 扩增产物; 3. ORF2 的 PCR 扩增产物; M. DNA Marker(SD005)

Fig. 1 ORF1 and ORF2 gene amplified by PCR

1. PCR with H₂O as Negative template; 2. Partial ORF1 amplified from PCV2; 3. Partial ORF2 amplified from PCV2; M. DNA marker (SD005)

2.2 pMD18-ORF1-ORF2 质粒的酶切鉴定

pMD18-ORF1-ORF2 质粒经 *Spe* I / *Hind* III 双酶切, 可切出约 700 bp ORF2 基因; 经 *Kpn* I / *Spe* I 双酶切, 可切出约 950 bp ORF1 基因(图 2)。

2.3 重组腺病毒穿梭载体 pAdTrack-CMV-ORF1-ORF2 的鉴定

pAdTrack-CMV-ORF1-ORF2 经 *Kpn* I / *Spe* I、

Spe I/Not I 和 *Kpn I/Not I* 双酶切, 分别切出与 ORF1(约 950 bp)、ORF2(约 700 bp) 和 ORF1-ORF2(约 1 700 bp) 长度相符的片段(图 3)。PCR 鉴定结果显示, 可以扩增出与 ORF1、ORF2、ORF1-ORF2 长度相符的片段(图 4)。

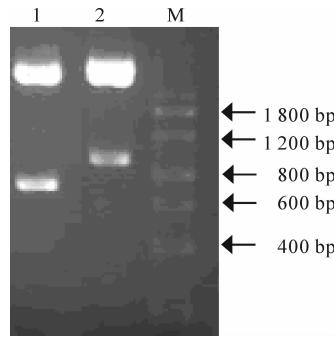


图 2 pMD18-ORF1-ORF2 阳性质粒的双酶切鉴定结果

1. *Spe I/Hind III* 双酶切结果;

2. *Kpn I/Spe II* 双酶切结果; M. DNA Marker(SD005)

Fig. 2 Identification of the recombination plasmid

by digestion with double restriction enzymes

1. The result of pMD18-ORF1-ORF2 digested with *Spe I/Hind III*;

2. The result of pMD18-ORF1-ORF2 digested with *Kpn I/Spe II*;

M. DNA marker(SD005)

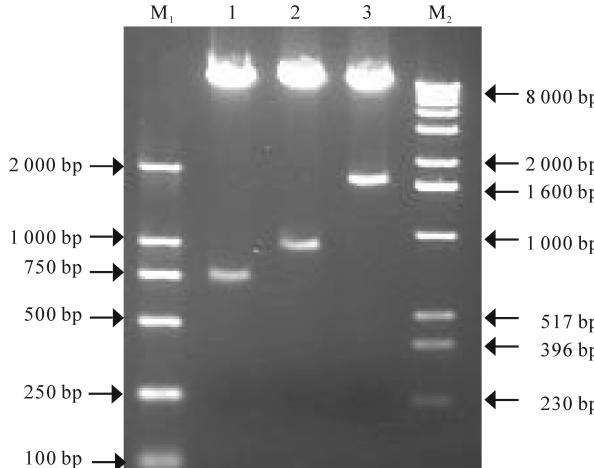


图 3 pAdTracK-CMV-ORF1-ORF2 的双酶切鉴定结果

M₁. DNA Marker(DL2000); 1. *Spe I/Not I* 双酶切结果;

2. *Kpn I/Spe I* 双酶切结果; 3. *Kpn I/Not I* 双酶切结果;

M₂. DNA Marker(D016-2)

Fig. 3 Identification of the recombination pAdTracK-CMV-ORF1-ORF2 by digestion with restriction enzymes

M₁. DNA marker(DL2000); 1. The recombination plasmid digested with *Spe I* and *Not I*;

2. The recombination plasmid digested with *Kpn I* and *Spe I*;

3. The recombination plasmid digested with *Kpn I* and *Not I*;

M₂. DNA marker(D016-2)

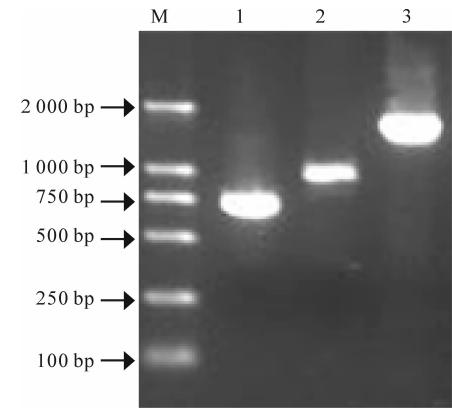


图 4 重组腺病毒穿梭载体 pAdTracK-CMV-ORF1-ORF2 的 PCR 鉴定结果

M. DNA Marker(DL2000); 1. 引物 P3/P4 扩增产物;

2. 引物 P1/P2 扩增产物; 3. 引物 P1/P4 扩增产物

Fig. 4 Identification of pAdTracK-CMV-ORF1-ORF2 by PCR
M. DNA marker(DL2000); 1. PCR amplified from the recombination plasmid with primer P3/P4;

2. PCR amplified from the recombination plasmid with primer P1/P2;

3. PCR amplified from the recombination plasmid with primer P1/P4

2.4 重组腺病毒质粒 pAdTracK-CMV-ORF1-ORF2 的酶切鉴定

理论上来讲, 由于重组位点的差异, 重组腺病毒质粒 *Pac I* 酶切的结果有 2 种可能, 一种为 4.5 kb 和 30 kb, 另一种是 3.0 和 30 kb。本试验构建的同源重组腺病毒质粒 pAdCMV-ORF1-ORF2 经 *Pac I* 酶切后, 切出一条大小为 4.5 kb 的小片段和一条大小约 30 kb 的大片段(图 5)。

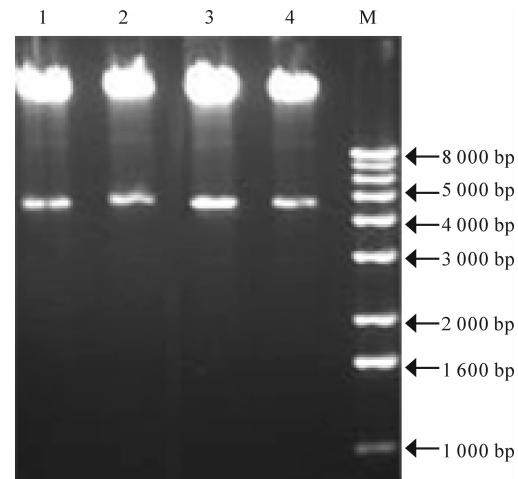


图 5 重组腺病毒质粒 pAdCMV-ORF1-ORF2 *Pac I* 酶切鉴定结果

1~4. *Pac I* 的酶切产物; M. DNA Marker(D016-2)

Fig. 5 Identification of the pAdCMV-ORF1-ORF2 with *Pac I*
1~4. pAdCMV-ORF1-ORF2 digested with *Pac I*;
M. DNA Marker(D016-2)

2.5 重组腺病毒的鉴定

脂质体 LipofectamineTM2000 介导重组腺病毒转染 293 细胞后,转染组细胞发生明显病变(图 6),病变的细胞在荧光显微镜下可观察到大量呈粗颗粒状或团块状的绿色荧光(图 7)。重组病毒液以 P1/P2、P3/P4 和 P1/P4 为引物进行 PCR 扩增,分别扩增出与 ORF1、ORF2、ORF1-ORF2 长度相符的片段(图 8)。

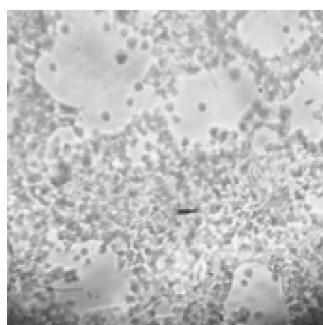


图 6 重组腺病毒转染的 293 细胞

Fig. 6 CPE of 293 cells

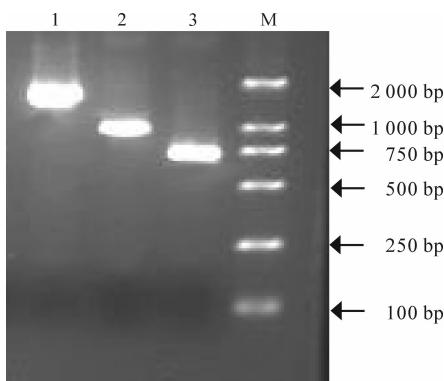


图 8 重组腺病毒 AdCMV-ORF1-ORF2 的 PCR 鉴定
1~3. 分别为引物 P1/P4, P1/P2 和 P3/P4 的 PCR 扩增产物;
M. DNA Marker(DL2000)

Fig. 8 Identification of AdCMV-ORF1-ORF2 by PCR
1~3. PCR amplified from AdCMV-ORF1-ORF2 with primer
P1/P4, P1/P2 and P3/P4; M. DNA marker (DL2000)

颗粒状或团块状的绿色荧光(图 7)。重组病毒液以 P1/P2、P3/P4 和 P1/P4 为引物进行 PCR 扩增,分别扩增出与 ORF1、ORF2、ORF1-ORF2 长度相符的片段(图 8)。

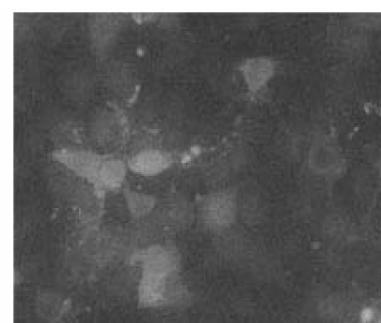


图 7 带有绿色荧光腺病毒的 293 细胞

Fig. 7 The adenovirus with green fluorescent

2.6 重组腺病毒免疫小鼠的抗体检测

结果(表 1)表明,重组腺病毒 AdCMV-ORF1-ORF2 可诱导小鼠产生针对 PCV2 的特异性抗体。

3 讨 论

目前 PCV2 作为一种新发现病毒,已在全世界广泛存在^[8],已成为严重危害养猪业发展的重要病原之一。目前,对于 PCV2 的控制还没有更好的办法,所以检测方法的建立和高效疫苗的研制尤为迫切。由于 PCV2 不产生细胞病变,细胞培养后病毒的滴度较低,加之病毒粒子很小,纯化难度大,使得制备以高滴度抗原为基础的 PCV2 灭活苗存在诸多困难。考虑到 PCV2 为 DNA 病毒,比较保守,而且基因组小,所以比较适合做基因工程疫苗。ORF1 和 ORF2 基因是 PCV2 的主要基因,二者是构建重组疫苗和建立检测方法的首选基因^[9-10]。

表 1 重组腺病毒 AdCMV-ORF1-ORF2 免疫小鼠特异性抗体效价的 ELISA 测定结果

Table 1 Results of OD value of PCV2 antibody in immunized sera detected by ELISA

小鼠编号 The No. of mice	一免 The first immune		二免 The second immune	
	试验组 Experiment team	对照组 Negative team	试验组 Experiment team	对照组 Negative team
1	0.253	0.049	0.427	0.055
2	0.199	0.053	0.376	0.047
3	0.311	0.033	0.422	0.030
4	0.217	0.041	0.345	0.059
5	0.249	0.060	0.384	0.070
6	0.274	0.037	0.426	0.042
7	0.192	0.044	0.391	0.038
8	0.229	0.051	0.413	0.041
9	0.235	0.045	0.430	0.033
10	0.227	0.032	0.409	0.044

(下转第 84 页)