

牛轮状病毒的分离及其 RT-PCR 鉴定

姜向阳, 邓小敏, 王晶钰*, 王学艳, 罗艳

(西北农林科技大学动物科技学院, 陕西杨凌 712100)

摘要:采用 MA104 细胞从疑似轮状病毒腹泻犊牛粪样中进行轮状病毒分离, 增育 4 代后接种细胞出现明显细胞病变(CPE), 对分离病毒进行核酸聚丙烯酰胺凝胶电泳, 电泳条带为 4:2:3:2 型, 具备典型 A 群轮状病毒特征。依据 NCBI 等登录的牛轮状病毒的 VP1 基因序列设计一对引物, 对其 VP1 基因进行克隆及序列分析, 结果分离毒与国外牛轮状病毒分离株 RF 的核苷酸同源性为 98.9%, 与 UK 的核苷酸同源性为 91.5%, 证明分离毒株是一株牛轮状病毒。

关键词: 轮状病毒; 细胞培养; VP1 基因; MA104 细胞

中图分类号:S852. 65⁺3

文献标识码: A

文章编号: 1004-1389(2007)04-0191-04

Isolation of Bovine Rotavirus and Identification by Using RT-PCR

JIANG Xiang-yang, DENG Xiao-min, WANG Jing-yu*, WANG Xue-yan and LUO Yan

(College of Animal Science and Technology, Northwest A & F University, Yangling Shaanxi 712100, China)

Abstract: One strain of bovine rotavirus was isolated from excrement of calf by using MA104 cell, and produced obvious cytopathic effects after fostering 4 times. RNA of isolated virus was analysed by PAGE and was type of 4:2:3:2, which belonged to rotavirus A type. A pair of primers were designed to clone VP1 gene according to sequences of bovine rotavirus in NCBI. The results showed that nucleotides sequence of VP1 shared 98.9% with RF isolated strain, 91.5% with UK.

Key words: Rotavirus; Cell culture; VP1 gene; MA104 cell

轮状病毒(Rotavirus, RV)属于呼肠孤病毒科(Reoviridae)轮状病毒属(Rotavirus), 是各种幼龄动物非细菌性腹泻的主要病原之一^[1,2]。1968 年由 Mebus 等在美国阿拉斯加州一农场犊牛腹泻病例中分离到, 随后许多国家都有牛轮状病毒感染的报道。我国亦有牛感染轮状病毒的报道。轮状病毒主要感染 1~7 日龄的犊牛, 可引起犊牛消化道机能紊乱临幊上以呕吐、腹泻、脱水和酸碱平衡紊乱为特征。感染牛常发生死亡, 病死率可达 50%。据报道英国犊牛轮状病毒腹泻的发病率为 60%~80%, 死亡率为 0%~50%^[1]。本项研究采用 MA104(恒河猴胎肾传代细胞系)细胞系, 从疑似感染轮状病毒腹泻犊牛粪便样品中分离到一株病毒, 并运用 RT-PCR 对其 VP1 基

因进行了克隆表达, 并进行了序列测定, 以期为对我国奶牛轮状病毒的诊断和防治提供依据。

1 材料与方法

1.1 病料

采集于某公司第一奶牛场犊牛腹泻病料。

1.2 主要仪器

二氧化碳培养箱(日本三洋)、组织培养倒置显微镜(重庆普光)、PCR 仪(MJ 公司)、3K-18 高速台式冷冻离心机(Singma 公司)等。

1.3 主要试剂

DMEM 培养基、胎牛血清, 购于杭州四季青生物有限公司; 胰酶、Trizol 试剂盒, Ribonuclease inhibitor 购自美国 Invitrogen 公司; 胶回收(小

收稿日期: 2006-11-17 修回日期: 2007-03-10

基金项目: 陕西省科技攻关项目(2005K01-G20-02)。

作者简介: 姜向阳(1980-), 男, 山东青岛人, 在读硕士, 主要从事动物传染病研究。E-mail: xiangyang0108@163.com

* 通讯作者: 王晶钰(1964-), 男, 陕西乾县人, 硕士生导师, 主要从事预防兽医学研究。E-mail: wjingyu2004@126.com

量)试剂盒,上海华舜生物工程有限公司产品;反转录酶、RNA 酶抑制剂、Taq DNA 聚合酶、*BamH I* 和 *Hind III* 限制性内切酶, dNTPs、DNA Marker(DL2000)均购自大连宝生物工程有限公司;DEPC 为 Amresco 产品;EB、琼脂糖等购自上海生工生物有限公司,细胞生长液(含 10% 胎牛血清,100 U/mL 青霉素,100 μg/mL 链霉素)、维持液(不含胎牛血清,100 U/mL 青霉素,100 μg/mL 链霉素、终浓度 20 μg/mL 胰酶)。其它试剂为国产分析纯。

1.4 宿主菌与载体

DH5α宿主菌,由西北农林科技大学预防兽医实验室保存。pMD-18T 克隆载体试剂盒购自大连宝生物工程有限公司。

1.5 病料处理及接种

将犊牛腹泻粪便样品用 pH 7.4 的 PBS 稀释成 10% 的悬液,3 000 r/min 4℃ 离心 20 min,取上清,加入青霉素(1 000 U/mL)、链霉素(1 000 μg/mL),将病料与 20 μg/mL 的胰酶按 1:1 混合,37℃ 处理 1 h,接种于生长良好的 MA 104 单层细胞,细胞用 PBS 清洗两次,加入原生长液 1/10 的病料上清液,37℃ 吸附 1 h,其间摇匀 3 次,加入维持液,37℃ 5% 的 CO₂ 培养,逐日观察,48~72 h 为一个传代周期。传代前培养物冻融 3 次,与 20 μg /mL 胰酶按 1:1 混合,进行盲传,连续几次,待细胞出现 CPE 达 70% 收毒。

1.6 病毒核酸提取

按 Trizol 试剂盒说明书的方法,直接从细胞培养物中提取病毒基因组 RNA,取 200 μL 病毒液,加入 1 000 μL Trizol,上下颠倒混匀,室温下孵育 5 min;加入 200 μL 三氯甲烷,上下颠倒混匀,室温静置 2~3 min,于 4℃ 以下 11 500 r/min 离心 15 min;小心将上层液体移到另一用 DEPC 处理的 1.5 mL Eppendorf 管中,加入 500 μL 异丙醇,颠倒混匀,室温放置 15 min;于 4℃ 下以 11 500 r/min 离心 15 min,弃上清,用 DEPC 处理 H₂O 配制的 75% 乙醇(-20℃ 预冷)沉淀一次,4℃ 下以 7 400 r/min 离心 5 min;弃上清,瞬时离心吸弃液体后室温干燥得到病毒 RNA,加入 30 μL DEPC 处理水和 1 μL RNA 酶抑制剂立即进行反转录或置-20℃ 保存备用。

1.7 病毒基因组的 PAGE 电泳

取核酸样品 20 μL 与 30 μL 上样缓冲液混匀后置于 90℃ 水浴中,加热 2 min,随后点样。电

泳电压 300 V,电泳 1 h 后,用 10% 乙醇,0.5% 乙酸固定 15 min,纯净水洗涤 2 次;0.1% 硝酸银染色 20 min,纯净水洗涤 2 次;2.0% 氢氧化钠溶液,0.5% 甲醛溶液染色观察,直到出现清晰的条带为止。

1.8 RV VP1 基因的 RT-PCR

1.8.1 引物设计 依据 NCBI 登录的 RV 的 VP1 基因保守区设计引物,上游引物:5'-AGAATTTCCGTTGGCTA3';下游引物:5'CG-GTCACATCATACAACCTCT3',由上海生工合成。

1.8.2 VP1 基因的反转录及 PCR 扩增 取 11 μL 溶解的 RNA,加 1 μL 下游引物 65℃ 作用 10 min,冰浴 5 min,再加入 5×AMV Buffer 4 μL, AMV 1 μL,Ribonuclease inhibitor 1 μL,dNTPs 2 μL,混匀 42℃ 1 h,95℃ 10 min 得到 cDNA。再以 cDNA 为 PCR 扩增模板,反应体系为 50 μL:cDNA 模板 4 μL,ExTaq 10×缓冲液 5 μL,dNTP 4 μL,上下游引物各 1 μL,ExTaq DNA 聚合酶 1 μL,用灭菌超纯水补至 50 μL。扩增反应热循环参数为:95℃ 5 min,94℃ 60 s,52℃ 60 s,72℃ 80 s,34 个循环;72℃ 延伸 10 min。

1.8.3 RT-PCR 产物的纯化回收 将 RT-PCR 产物在 10 g/L 琼脂糖凝胶中电泳,标准分子量为 DL-2000,切下目的条带,用凝胶回收纯化试剂盒回收目的片断,-20℃ 保存备用。

1.8.4 RT-PCR 产物与 T 载体连接 取回收的 RT-PCR 产物 4 μL,pMD18-T 载体 1 μL,Ligation Solution I 5 μL 于 PCR 管中混匀,16℃ 反应过夜。

1.8.5 连接产物的转化与重组质粒的鉴定 取连接产物 10 μL 转化 DH5α 感受态细胞,挑选白色阳性菌落,在含有氨苄的 LB 培养基中培养,采用碱裂解法小量提取质粒,用 *BamH I* 和 *Hind III* 进行双酶切鉴定。

1.8.6 序列测定 将筛选的阳性克隆质粒送上海生工有限公司进行测序。

2 结果与分析

2.1 病毒的分离培养

病料接种 MA104 细胞,盲传 4 代开始出现细胞病变(CPE),CPE 表现为细胞变圆,融合缩小,细胞界限不清晰,继而细胞大量脱落死亡(图 1)。而正常细胞形成致密单层排列,呈三角形,圆形等

排列(图 2)。

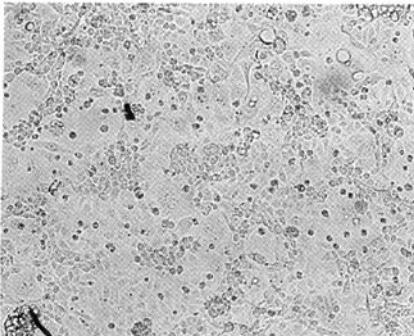


图 1 病变细胞(100×)

Fig. 1 Cytopathic effect on MA104 cell(100×)

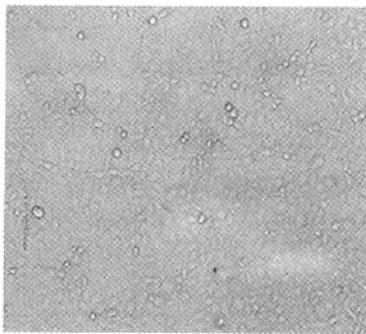


图 2 正常细胞(100×)

Fig. 2 Normal MA104 cell (100×)

2.2 聚丙烯酰胺凝胶电泳结果

聚丙烯酰胺凝胶电泳结果显示病毒核酸为典型的 A 群轮状病毒电泳型(4 : 2 : 3 : 2), 结果见图 3。

```

AGAATTCGTTGGCTAAATATATTCGTGGTCATTACGTCGGATT
CAGGAAACAGAAAATGTTGGACGCCGCACTAGATCAATTGAAAATG
AGTATACAGAAAGATGTAGATGACGAAATGTATCGAGAATACACAATGC
TAATAAGAGATGAAGTTGTAAAAATGCTTGAGGAACCAGTAAAGCATG
ATGACCATTGTTACAGGATTCTGAATTGGCTGGTTACTATCGATGTC
ATCAGCGTCGAATGGTGAATCAAGACAACTAAAATTGGTAGAAAGAC
AATTTTCGACTAAAAAGAATATGCGATGTAATGGATGACATGGCTAAT
GGAAGATACACACCAAGGCATAATACCACCAACTGAATGTCGATAAACCG
ATACCATTAGGAAGGGAGATGTACCGAGGAAGACGGACTAGAATAATA
TTTATCTTACCATATGAATATTCATAGCACAAACATGCTGTAGTTGAAAAA
AATGCTAATTCACGCAACATACTAGAGAATATGCTGAATTCTACTCA
CAGTCAAATCAGTTATTGCTTATGGCGATGTTACACGCTTTATCTAA
TAACCTATGGTACTATACAGACGTGTCAGTGGACTCATCTCAA
CACAAATCGCAGCCATTAGGAAAGGGATAATTATGGGATTGGACATGC
TAGCCAATATGACTAATGATGCTAGAGTTATCCAGACGCTGAACCTATAT
AAACAGACGCAAATTAACTAATGGATTCATACGTTCAAATACAGATG
GTAATGTTATTAGAAGATAACATATGGGCTGTAGCGTCAGGAGAGA
AGCAGACGAAAGCAGCGAATTCAATAGCAAATTAGCACTGATTAAAA
CGGTTTATCAGCATTCTAACAAATTCAATTGCGACGAAGATAATA
AGAGTTGTATGATGTGACCG

```

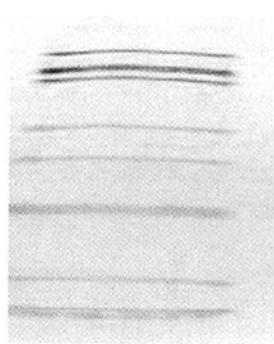
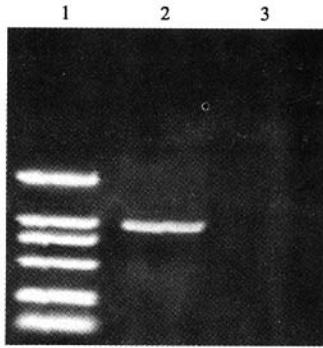


图 3 病毒核酸聚丙烯酰胺凝胶电泳

Fig. 3 Polyacrylamide gel electrophoresis of viral nucleic acid



1. 为 DL-2000 marker; 2. 为扩增产物 Amplification product; 3. 为阴性对照 Negative control

图 4 扩增片断电泳图

Fig. 4 Electropherogram of amplification part

2.3 RT-PCR 结果

1.0% 琼脂糖凝胶电泳检测扩增产物, 长度约为 950 bp, 与预期结果相符(图 4)。

2.4 VP1 基因序列分析

对阳性质粒经上海生工测序,共扩增 946 bp,通过运用 DNAStar 软件分析,与 Genbank 中登陆的牛轮状病毒分离株 RF 的核苷酸同源性为 98.9%,与分离株 UK 的核苷酸同源性为 91.5%。序列如上(下划线部分为引物序列)。

3 讨论

轮状病毒是引起幼龄动物病毒性腹泻的病原之一^[4],栾婧婧^[2]等对犊牛腹泻病料在 MA104 上盲传 4 代后也出现细胞病变,分离到牛轮状病毒。苏小庚^[3]等对犊牛腹泻病料在 Ma145 细胞上盲传 4 代后出现细胞病变,分离到一株牛轮状病毒。本项研究采用 MA104 细胞系对牛轮状病毒进行了分离鉴定,经过盲传 4 代后,细胞出现 CPE,细胞病变表现为肿大、变圆、脱落,有时出现融合及拉网现象,直接从犊牛腹泻粪样中分离到牛轮状病毒。实验发现轮状病毒 VP4 基因能够抑制病毒在 MA104 细胞上生长,但是 VP4 基因对胰酶敏感,通过胰酶可使 VP4 基因特异性裂解为 VP5 和 VP8,从而使病毒具有感染性,容易在细胞上生长^[1,4]。

轮状病毒的核酸为双链 RNA,由 11 个基因片段组成^[5]。根据轮状病毒电泳图型和群特异性抗原特征可将轮状病毒分为 A~G 7 个群。病毒基因组电泳图型上可以看出,分离毒属 A 群轮状病毒^[1,5]。其 VP1 基因由基因片段 1 所编码,分

子量 125 ku,由 1088 个 AA 组成^[6]。VP1 基因与 Genbank 目前已发布的序列相比,核苷酸同源性较高,存在个别碱基的改变,其中分离株 721~750,931~945 位置的碱基与 UK 株存在很大的差异,软件分析发现可导致蛋白翻译的改变。对于该毒株其他主要结构基因的序列分析,以及该毒株的血清型及其在我国牛群中的感染情况,发病情况正在进一步研究中。

参考文献:

- [1] 殷 震,刘景华. 动物病毒学(第 2 版) [M]. 北京:科学出版社,1997. 456~466.
- [2] 栾婧婧,杨少华,张维军,等. 半巢式 RT-PCR 快速检测犊牛轮状病毒方法的建立 [J]. 中国人畜共患病学报, 2006, 22(7):671~673.
- [3] 苏小庚, 吴周良, 王正秀, 等. 犊牛轮状病毒的分离鉴定 [J]. 河北农业大学学报, 2005, 28(4), 93~97.
- [4] Hardy M E, Woode G N, Xu Z, et al. Comparative Amino Acid Sequence Analysis of VP4 for VP7 Serotype 6 Bovine Rotavirus Strains NCDV, B641, and UK[J]. Journal of virology, 1991, 65(10): 5535~5538.
- [5] Chih-Ling Zao, Wan-Nien Yu, Chuan-Liang Kao, et al. Sequence analysis of VP1 and VP7 genes suggests occurrence of a reassortant of G2 rotavirus responsible for an epidemic gastroenteritis [J]. Journal of General Virology, 1999, 80: 1407~1415.
- [6] Valenzuela S, Pizarro J, Sandino A M, et al. Photoaffinity Labeling of Rotavirus VP1 with 8-Azido-ATP: Identification of the Viral RNA Polymerase[J]. Journal of Virology, 1991, 65(7): 3964~3967.

牛轮状病毒的分离及其RT-PCR鉴定

作者: 姜向阳, 邓小敏, 王晶钰, 王学艳, 罗艳, JIANG Xiang-yang, DENG Xiao-min, WANG Jing-yu, WANG Xue-yan, LUO Yan
作者单位: 西北农林科技大学动物科技学院, 陕西杨凌, 712100
刊名: 西北农业学报 [ISTIC PKU]
英文刊名: ACTA AGRICULTURAE BOREALI-OCCIDENTALIS SINICA
年, 卷(期): 2007, 16(4)
被引用次数: 1次

参考文献(6条)

1. 殷震;刘景华 动物病毒学 1997
2. 栾婧婧,杨少华,张维军,高运东,仲跻峰,赵宏坤 半巢式RT-PCR快速检测犊牛轮状病毒方法的建立[期刊论文]-中国人兽共患病学报 2006(7)
3. 苏小庚,吴周良,王正秀,孙继国,王爱华,陈龙宾,秦建华 犊牛轮状病毒的分离鉴定[期刊论文]-河北农业大学学报 2005(4)
4. Hardy M E;Woode G N;Xu Z Comparative Amino Acid Sequence Analysis of VP4 for VP7 Serotype 6 Bovine Rotavirus Strains NCDV, B641, and UK 1991(10)
5. Chih-Ling Zao;Wan-Nien Yu;Chuan-Liang Kao Sequence analysis of VP1 and VP7 genes suggests occurrence of a reassortant of G2 rotavirus responsible for an epidemic gastroenteritis 1999
6. Valenzuela S;Pizarro J;Sandino A M Photoaffinity Labeling of Rotavirus VP1 with 8-Azido-ATP: Identification of the Viral RNA Polymerase 1991(07)

本文读者也读过(9条)

1. 谢金鑫.侯喜林.董华兴.柳强.张佩鑫.刘鹏.侯美如.Xie Jinxin.Hou Xilin.Dong Huaxing.Liu Qiang.Zhang Peixing.Liu Peng.Hou Meiru 新生牛轮状病毒的分离及其基因型鉴定[期刊论文]-黑龙江八一农垦大学学报 2010, 22(5)
2. 南晓伟.杨少华.高运东.王长法.杨宏军.刘晓.仲跻峰.申之义.何洪彬 牛A组轮状病毒VP4全基因的克隆与原核表达[会议论文]-2009
3. 李晓琳.蒋立虹.孟明耀.庞伟.王萍.李亚雄.陈智豫.刘建生.侯宗柳.LI Xiao-Lin.JIANG Li-Hong.MENG Ming-Yao.PANG Wei.WANG Ping.LI Ya-Xiong.CHEN Zhi-Yu.LIU Jian-Sheng.HOU Zong-Liu 人轮状病毒NSP4蛋白131和133位氨基酸变异对毒力影响的研究[期刊论文]-中国免疫学杂志 2007, 23(4)
4. 裴银辉.吴景华.苏兆林.马立人 轮状病毒分离与培养方法的建立[期刊论文]-华北煤炭医学院学报 2007, 9(1)
5. 张二芹.马强.王会岩.闫明田.ZHANG Er-qin.MA Qiang.WANG Hui-yan.YAN Ming-tian 猪轮状病毒VP6基因的原核表达载体构建和表达[期刊论文]-河南农业科学 2008(5)
6. 陈淑红.李一经.师东方 猪轮状病毒地方株JL94株VP6基因的克隆及其在大肠杆菌中的表达[期刊论文]-畜牧兽医学报 2004, 35(4)
7. 栾婧婧.杨少华.马广强.高运东.仲跻峰.赵宏坤.LUAN Jing-jing.YANG Shao-hua.MA Guang-qiang.GAO Yun-dong.ZHONG Qi-feng.ZHAO Hong-kun 新分离牛轮状病毒及其血清型的研究[期刊论文]-家畜生态学报 2006, 27(6)
8. 庞伟.黄永坤.孟明耀.王萍.刘建生.徐冬蕾.戚勤.侯宗柳.PANG Wei.HUANG Yongkun.MENG Mingyao.WANG Ping.LIU Jiansheng.XU Donglei.QI Qin.HOU Zongliu 两株Wa株人源轮状病毒NSP4蛋白的表达及其致ICR小鼠腹泻的毒力比较[期刊论文]-医学分子生物学杂志 2005, 2(2)
9. 招丽婵.程安春.汪铭书.袁桂萍.贾仁勇.周登春.葛菡.孙涛.陈孝跃.ZHAO Li-chan.CHENG An-chun.WANG Ming-shu.YUAN Gui-ping.JIA Ren-yong.ZHOU Deng-chun.GE Han.SUN Tao.CHEN Xiao-yue 鸭瘟病毒dUTPase基因克隆、

引证文献(1条)

1. 王志丹, 杨少华, 高运东, 宋玲玲, 刘晓, 王立群, 何洪彬 我国牛轮状病毒的分离鉴定和疫苗研究进展[期刊论文]-家畜生态学报 2010(03)

引用本文格式: 姜向阳, 邓小敏, 王晶钰, 王学艳, 罗艳, JIANG Xiang-yang, DENG Xiao-min, WANG Jing-yu, WANG Xue-yan, LUO Yan 牛轮状病毒的分离及其RT-PCR鉴定[期刊论文]-西北农业学报 2007(4)