河南省猪瘟流行毒的 E2 基因序列分析和基因分型

薛青红^{1,2}, 刘湘涛¹, 杜守山², 张永国², 韩雪清1,张彦明2,何学斌3,庄淑珍2,谢庆阁1

(1 中国农业科学院 兰州兽医研究所,甘肃 730046; 2 西北农林科技大学 畜牧兽医学院,陕西 杨陵 712100; 3 河南省周口地区动物检疫站, 河南 周口 466000)

[摘 要] 采用 R T-PCR 和 nPCR 扩增出 3 株河南省近期(1999~2000 年) 猪瘟流行野毒的 E2 基因, 分别克 隆于 PMD-18T 载体, 对其进行了核苷酸序列测定及氨基酸序列推导, 同时进行了同源性比较及 E2 糖蛋白结构的 分析。结果表明, 所测 3 株 HCV E2 基因的长度均为 1 169 bp。编码的氨基酸序列均包括完整信号肽序列和部分跨 膜序列, 共由 384 个氨基酸组成。3 株流行毒的 E2 基因核苷酸序列同源性在 99% 以上, 相应的氨基酸序列同源性也 在 99% 以上: 这 3 株流行毒与 C-株兔脾组织毒(疫苗种毒) E₂ 基因的核苷酸序列同源性在 83 14%~ 83 23%, 相应 的氨基酸序列同源性在 88 14%~ 88 68%。经遗传发生关系分析、C-株兔组织毒C-株细胞毒属于组群 1(group 1), 河南省近期流行猪瘟毒属于组群 2(group 2), 近期猪瘟流行毒与 C-株疫苗毒的 gp55 蛋白之间存在一定的差异。

[关键词] 猪瘟病毒; E2 基因; 糖蛋白; 序列分析

[中图分类号] S852 65⁺1 [文献标识码] A [文章编号]1000-2782(2002)02-0037-06

猪瘟病毒(Hog Cholera Virus 或 Classical Sw ine Fever V irus, HCV /CSFV) 为黄病毒科(Flavividae) 瘟病毒属(Pestivirus)成员[1]。由HCV 引起 的猪瘟(HC)被国际兽医局列为A类传染病之一. 因而受到世界各国尤其是 HC 存在国的重视。我国 是HC 流行较严重的国家, 近年来, HC 的发生又呈 上升趋势, 表现形式也更为复杂, 有些免疫猪频繁发 病,使用C-细胞苗或组织苗已不能完全控制[2,3]。因 此, 了解猪瘟疫苗毒株与流行毒株间的差异及流行 毒的变异情况对猪瘟的防制十分必要。HCV 为单股 正链RNA 病毒,其RNA 长约12 3 kb,含一个大的 开放阅读框 $(ORF)^{[1,4,5]}$ 。由 5 端编码的糖蛋白 E_0 , E₁, E₂ 构成 HCV 的外鞘。其中 E₂ 基因编码的 gp 55 蛋白是暴露干病毒表面的主要囊膜蛋白. 参与病毒 感染细胞的过程,诱导中和抗体,产生保护性免 疫[6]。据报道, HCV E2基因最小抗原区可用于特异 性诊断而避免与BVDV (牛病毒性腹泻病毒)的交 叉反应, 也可作为追踪抗原用荧光抗体方法检测抗 HCV 抗体[7]。故了解近期HCV E2 基因变异情况十 分必要。

本试验测定了 3 株河南省猪瘟流行毒的 E2 基

因序列, 利用 Treeview 软件分析了这 3 株流行毒的 遗传发生关系,比较了它们与C-株疫苗毒的分子差 异. 以期了解近期猪瘟流行毒主要保护性抗原基因 E2 的变异情况。

材料与方法

1.1 材料

病毒 3 株猪瘟流行野毒, 分别采自河南息 县(HN XX, 1999 年采)、河南开封(HN KF, 1999 年 采)、河南郑州(HN ZZ, 1999 年采), 经兔体交互免疫 试验确证。

试 剂 RNA 提取采用GBCOBRL 的TRL ZOLRLS Reagent 试剂盒; 反转录酶(AMV)及反转 录试剂 Tag DNA 聚合酶及 PCR 试剂 RNA 酶抑 制剂 PMD-18T 载体为宝生物工程(大连)有限公 司产品; 纯化试剂盒为BOEHRNGER MANNHEM 公司产品: DH5a 大肠杆菌由本室保

有关仪器 高速台式离心机为 Sigm a 产品; PCR 仪, 电泳仪, 恒温箱, 恒温摇床, 紫外透射灯、移 液器及枪尖 eppendorf 管均购自国内有关公司。

[[]收稿日期] 2001-09-26

[[]基金项目] 国家B类攀登计划项目(85-41)

[[]作者简介] 薛青红(1977-),女,内蒙古奈曼旗人,西北农林科技大学硕士研究生,主要从事动物病毒学研究。 [联系作者] 刘湘涛(1962-),男,湖南衡阳人,副研究员,主要从事动物病毒学研究。

1.2 试验方法

引物的设计及合成 参照 HCV A lfort 株 Brescia 株和 C-株核酸序列, 利用 Goldkey 软件, 设

计 6 条引物, 其中正负链各 3 条, 由宝生物工程(大 连)有限公司合成。引物序列。位置(参照C-株)及长 度见表 1。

表 1 引物编号、序列、位置及长度

Table 1 The code sequence position and length of the primer

编号 No.	序 列 Sequence	位置 Position	长度/nt Length
Eı	5 TGTA TTA GA CCA GA CTGG3	2 222~ 2 239	18
E_1	5 CTGCCAACCGCCGTCTATCTT3	3 793~ 3 773	21
X_6	5 A GGGA TTTA A CTA GGGTCTGG3	2 315~ 2 336	21
T 8	5 GCA TGGAA CA GCA GTA GTA TCC3	3 702~ 3 681	22
E ₂	5 A GGGGA CA GA TCGTGCA A 3	2 384~ 2 401	18
E2	5 GGCGA GTTGTTCTGTTA G3	3 553~ 3 536	18

RNA 提取 参照试剂盒操作进行。

RT-PCR 和 nPCR 全部程序参照韩雪清等所 采用的方法进行[8]。

扩增产物的纯化 参照试剂盒操作进行。

扩增产物的克隆 取适量纯化后的 PCR 产物. 加入 PMD-18T 载体, 高效连接液Ligation Solution I,于16 连接3h。取连接好的产物5 µL 转化感 受态DH5a,涂布于含安苄西林钠(100 μ g/mL)的 LB 琼脂平皿上于 37 培养过夜后, 挑选白色菌落 接种于 3 mL LB 含安苄西林钠 $(100 \mu \text{g/mL})$ 的细菌 培养瓶中, 在摇床上以 220 r/m in 振培 10~ 12 h 后, 少量提取质粒(转化及质粒提取参照文献[9]进行)。

重组质粒的 PCR 鉴定 以 E2, E 2 为引物进行 PCR 扩增鉴定,条件同一扩。

核酸序列测定 采用自动化测序仪测序,由宝 生物工程(大连)有限公司完成。

序列分析 利用核酸序列分析软件 Goldkey 对 所测序列的结构特点 功能区进行分析,并进行同源 性比较研究。

病毒分子系统关系分析 用 Treeview 软件对 3 株流行和国内外参考毒株进行系统关系分析。

结 果 2

2 1 3 株猪瘟流行野毒株 E₂ 基因的核苷酸和相应 的氨基酸序列

琼脂糖凝胶电泳表明,以 E1、E1, X6, T8 和 E2、 E 2 为引物, 扩增出与预期片段(1 169 bp)大小相符 的片段, 结果见图 1。 克隆后测序, 所测核甘酸序列 与 C 株相应核苷酸序列相比较见图 2。由核苷酸序 列推导的氨基酸序列包括完整的信号肽序列和部分 TM R 序列, 是由 384 个氨基酸残基构成的肽链。



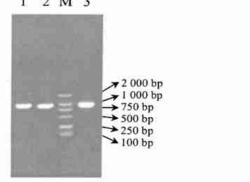


图 1 PCR 扩增 E2 基因的琼脂糖凝胶电泳 M. 标准分子质量 2 000 u; 1. HNXX 的 E2 基因;

2 HN KF 的 E₂ 基因; 3 HN ZZ 的 E₂ 基因

Fig. 1 A garo se electrophoresis of PCR E₂ M. DNA marker DL 2 000 u; 1. E2 gene of HNXX;

2 E2 gene of HN KF; 3 E2 gene of HN ZZ

2 2 核甘酸和氨基酸序列同源性比较

用 Goldkey 软件, 比较 3 株猪瘟流行野毒株与 C-株间的核苷酸及氨基酸序列的同源性, 结果见表 2。

2 3 中和性抗原区的氨基酸比较

E2 分子含A,B,C,D 4 个抗原结构域,其中A, B.C 为中和性抗原区。在中和性抗原区上、C-株与 近期国内流行野毒在A1-A2亚区十分保守, 仅有数 个氨基酸变异; 而在B,C 区变异较大, 有多处氨基 酸发生变异。

2 4 3 株河南省流行毒的系统关系分析

参考毒株、国际参考Alfort, Brescia, ALD, GPE-V, CAP。1994~1996年意大利流行毒, C.W, C₂W, C₃D, C₄D, N₅W, N₆W, S₇D, S₇D₂, S₈D。 国内参 考毒, Shimen; 疫苗毒, C-ST/480, C-VLZ。国内流行 毒, 1997 年河南流行毒, HN ZMD。1997~ 1998 年甘 肃省流行毒、GSHG、GSZY、GSHY、GSWW 和 GSJC。1998~1999 广西流行毒, gxrd/98, gxjx/99,

gxyl/9% Subgroup 2 1 中, 属于目前国内主要流行毒株群。结 3 株河南省流行毒基因分型于 Group 2 中的 果见图 3。 C-ST AGGGGACAGATCGTGCAAGGTGTGGTATGGCTGTTACTAGTAACTGGGGCACA AGGCCGGCTAGCCTGCAAGGAAGATTACAGGTACGCAATATCGTCAACCGATG -------A-AA----T-AC----G--G--C---------G---T-GT----T------T--G-----A--------G---T-GT----T------T--G-----A------HNKE ------T-AC----G--G--C----------A-AA----T-AC----G--G--C--------G---T-GT----T-------T--G-----A-----HNZZ CACGATTTGCAACTGAATGACGGGACCGTCAAGGCCAGTTGCGTGGCAGGTTC C-ST --G-----A----T-A-----A-----A-----A --T-G------G----G------G-----ACT-----G--HNXX HNKF --T-G------G---G-----G-----T----G-----ACT-----G--HNZZ CTTTAAAGTCACAGCACTTAATGTGGTCAGTAGGAGGTATTTGGCGTCATTGCAT AAGAAGGCTTTACCCACTTCCGTGACATTCGAGCTCCTGTTCGACGGGACCAAC C~ST ----G----C-G--T--C--A---A----A----A--T--T--T-------G-HNXX -----CT----T-----A-C----CC----A-----A--------G----C-G--T--C--A--A----T--A----A--T--T------G-HNKF HN22 ----G----C-G--T--C--A--A----T--A----A--T--T---G- ${\tt CCATCAACTGAGGAAATGGGAGATGACTTCAGGTCCGGGCTGTGCCCGTTTGAT}$ ACGAGTCCTGTTGTTAAGGGGAAGTACAATACGACCTTGTTGAACGGTAGTGCT C-ST ---G---T-----G-------TG-A-TT--A------T-----C HNXX HNKF HNZZ AGCCCAACAACTCTGAGGACAGAAGTGGTAAAGACCTTCAGGAGAGACAAGC C-ST TTCTATCTTGTCTGCCCAATAGGGTGGACGGGTGTCATAGAGTGCACAGCAGTG HNXX HINKE HNZZ ----C-A----A----A C-ST CCTTTCCGCACAGAATGGATTGTGTGACCACCATAGTGGAAAATGAAGACTTAT TCTATTGTAAGTTGGGGGGCAACTGGACATGTGTGAAAGGCGAGCCAGTGTTTT HNXX -T--C-----A----A-----A-----C-G-HNKF HNZZ -T--C----A----A----A----A----A-----A-----C-G-----C--C------A-C-----A-C------A-C--CCTGACGGACTCCCGCATTACCCCATAGGTAAGTGCATTTTGGCAAATGAGACA C-ST ACACAGGGGGGTAGTAAAACAATGTAGATGGTGTGGCTTCGACTTCGATGGG --G-T------CA----------C--G------C--T--T-------A-G-A-HNXX HNKF HNZZ ACAGAGGGGAGTCATGAGTGCTTGATCGGTAACACGACTGTCAAGGTGCATGC GGTTACAGAATAGTAGATTCAACGGACTGTAACAGAGATGGCGTTGTAATCAGC C-ST HNXX HNKF HN27 --T--A--AGAA-GC------T--C-----C--C--T---------C--ATCAGATGAAAGACTGGGCCCTATGCCATGCAGACCTAAAGAGATCGTCTCTAG TGCTGGTCCTGTAATGAAAACCTCCTGTACATTCAACTACACAAAAACTTTGAA C-ST HNXX C--G--A-----G----T-----T------G---C-A-G HINKE GAACAGGTACTATGAGCCCAGGGACAGCTACTTCCAGCAATATATGCTTAAGGG TGAGTATCAGTACTGGTTTGACCTGGATGCGACTGACCGCCACTCGGATTACTT C-ST C-----C--A------C-T-----A----A----C----HNXX C----C-A-----T----C-T-----A----A----C----HNZZ C-ST CGCAGAATTTGTTGTCTTGGTGGTGGTAGCACTGTTAGGAGGAAGATATGTCCT GTGGCTGATAGTGACCTACGTAGTTCTAACAGAACAACTCGCC A----A-----TA------HNXX A----A-----TA-----TA-----HNKF HNZZ A----A-----TA------

图 2 E₂ 基因编码区核苷酸序列及比较

Fig. 2 Nucleotide sequence of E2 gene coding region and comparison with them

表 2 C-株兔脾组织毒与 3 株流行野毒株间核苷酸及氨基酸序列同源性比较

Table 2 Homology comparison of nucleotide and AA sequence of virus E2 genes

of C-strain and 3 other prevalent virulent strains

%

- 序列 Sequence	N ucleo - T ide	C-ST	HNXX	HN KF	HN ZZ
13.44.70	C-ST		83. 33	83 14	83 14
核苷酸 Nucleotide	HNXX			99. 74	99. 83
14 de leo tide	HN KF				99. 57
	C-ST		88 68	88 41	88 14
氨基酸 AA	HNXX			99. 73	99. 46
	HN KF				99. 19

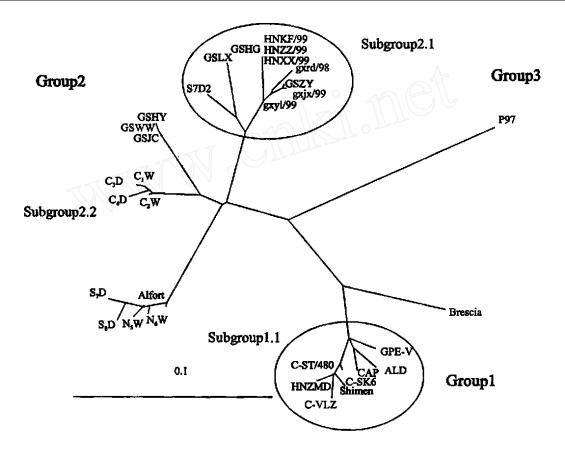


图 3 猪瘟病毒株分子衍化关系

Fig 3 Relationship of HCV molecular relationship

3 讨论

3 1 3 株 HCV E₂ 基因核苷酸序列及氨基酸序列 的同源性

E₂ (gp 55) 是 HCV 最具抗原性的糖蛋白基因, 而且是全基因组中最易变异的部分之一。通过对 3 株流行野毒 E₂ 基因核苷酸序列及所推导的氨基酸 序列分析比较, 发现 3 株流行野毒间仅有数个碱基 发生改变, 核苷酸序列同源性在 99% 以上, 所推导 的氨基酸序列同源性也在 99% 以上, 可以推测 HC 的发生具有地区相关性, 也有可能是在动物的出入 境控制上未严格把关所致。3 株流行野毒 E_2 基因与 C-株疫苗毒 E_2 基因的核苷酸序列同源性在83 14% ~ 83 23%,所推导氨基酸序列同源性在88 14% ~ 88 68%,说明近期流行猪瘟与C-株疫苗毒之间存在一定差异。

3.2 3 株 HCV E2 糖蛋白抗原区氨基酸的变异

HCV E_2 分子存在 4 个独特的抗原结构域 A , B , C , D , 位于 E_2N 末端的 $690 \sim 866$ 位氨基酸处。 A 区又分为 3 个功能区 A_1 , A_2 和 A_3 , A_4 、 A_2 亚区相连,位于 A 区 C 端的 $795 \sim 851$ 位,是 E_2 蛋白的中心部位,为一段保守区, A_1 亚区能诱导产生中和抗

体; A 3 亚区靠近B, C 区, 位于 766~813 位, 无保守性, 也不诱导产生中和抗体; B 区位于 690~773 位, C 区位于 690~800 位, 两者均为非保守区, 是诱导产生中和抗体的主要部位; D 区位于 766~800 位, 既不保守也不诱导产生中和抗体[10,111]。根据上述划

分, 将测得的 3 株流行野毒和 C-株 E₂ 糖蛋白抗原的各功能区氨基酸变异的数目进行交叉比较分析, 其结果见表 3。这些氨基酸的变异是否对抗原性有影响, 还有待于进一步进行点突变的分析。

表 3 株流行野毒株与 C-株 E2 蛋白抗原区氨基酸序列差异数

Table 3 Variable numbers of am ino acid of antigenic domain c and three prevalent of HCV E2

抗原区 Antigenic domain	C/HNXX	C/HN KF	C/HN ZZ	HN XX /HN KF	HN KF/HN ZZ	HN XX /HN ZZ
177AA (690~ 866) Antigenic domain 177AA (690~ 866)	21	21	21	0	0	0
A 🗵 101AA (766~ 866) A dom a in 101AA (766~ 866)	10	10	10	0	0	0
A 1A 2 🗵 57AA (795 ~ 851) A 1A 2 dom ain 57AA (795~ 851)	2	2	2		0	0
A 3 🗵 48AA (766~ 813) A 3 dom a in 48AA (766~ 813)	6	6	6		0	0
B 🗵 83AA (690~ 773) B dom a in 83AA (690 ~ 773)	11	11	11	0	0	0
C 🗵 110AA (690~ 800) C domain 110AA (690~ 800)	17	17	17	0	0	0
D 🗵 35AA (766~ 800) D domain 35AA (766~ 800)	2	2	2	0	0	0

3 3 HCV E2 抗原区氨基酸变异对其原性的影响

构成抗原区氨基酸一级结构的变化,将导致其疏水性和二级结构的改变,从而使它们在抗原性上也产生一定的差异,但其是否影响HCV 的感染及免疫应答还不能定论。曾有报道,与HCV 同属的BVDV (牛病毒性腹泻病毒),正是由于其主要保护性抗原 gp 53 的变化,致使该病毒能够逃脱宿主的免疫保护系统^[12]。目前,HCV 流行趋势的日趋复杂可能与此有关。

3.4 毒株遗传发生关系分析

河南省近期流行猪瘟毒株与C-株疫苗毒的 E2

基因间存在较大差异,核苷酸同源性为83 14%~83 23%,氨基酸同源性为88 14%~88 68%。这表明近期猪瘟流行毒株已向远离疫苗毒株的方向变化,但这种主要保护性抗原基因的变异是否会影响C-株疫苗的免疫保护力尚需要进一步证实。

致谢: 本研究在农业部畜禽病毒病重点实验室(兰州兽医研究所)完成, 特此致谢。

[参考文献]

- [1] M eyers G, Rumeanapf T, Thil H J. Molecular cloning and nucleotide of the genome of hog cholera virus[J]. V irology, 1989, 171: 555-567.
- [2] 王在时, 猪瘟防制研究的回顾和展望[A], 谢庆阁, 翟中和, 畜禽重大疫病免疫防制研究进展[C], 北京: 中国农业科技出版社, 1996, 64-71
- [3] 刘湘涛, 赵启祖, 李忠润, 等 猪瘟病毒(HCV)的研究进展和存在的问题[J]. 兰州大学学报(自然科学版), 1995, 31(遗传学专辑): 157-161.
- [4] 殷 震,刘景华 动物病毒学[M] 第2版 北京: 科学出版社, 1997. 652- 664

- [5] Moornann R J M, Wamnordam P A M, Meer B V D, et al Molecular cloning and nucleotide sequence of hog cholera virus strain *B rescia* and mapping of the genome region encoding envelope protein E₁[J]. V irology, 1990, 174: 184-198
- [6] 刘湘涛, 赵启祖, 李忠润, 等 猪瘟病毒和猪瘟的防制[A] 谢庆阁, 翟中和 畜禽重大疫病免疫研究进展[C] 北京: 中国农业科技出版社, 1996 81-95
- [8] 韩雪清,李红卫,刘湘涛,等 中国猪瘟兔化弱毒兔脾组织毒部分基因序列分析[J],中国兽医科技,1998,28(6):12-16
- [9] 萨姆布鲁克 J, 弗里奇 E F, 曼尼阿蒂斯 T. 分子克隆实验指南[M] 第 2 版 北京: 科学出版社, 1995.
- [10] Van Rijin PA. A preliminary map of epitopes on envelope glycoprotein E1 of HCV strain *B rescia* [J]. Veterinary Microbiology, 1992, 33: 212-230
- [11] Van Rijin PA. AntigeniFC structure of envelope glycoprotein E₁ of hog cholera virus[J]. Journal of General Virology, 1994, 68: 3934-3942
- [12] Ridpath J F. Seregation of bovine viral diarrhea virus into genotypes[J]. Virology, 1994, 205: 66

Sequence analysis and grouping of E₂ gene of prevalent virulent strains of hog cholera virus in Henan Province

XUE Qing-hong^{1,2}, L IU Xiang-tao¹, DU Shou-shang², ZHANG Yong-guo², HAN Xue-qing¹, ZHANG Yan-ming², HE Xue-bin³, ZHUANG Shu-zhen², XIE Qing-Ge¹

(1 L anzhou V eterinary Research Institute, L anzhou, Gansu 730046, China; 2 N orthwest Sci-Tech University of A griculture Forestry, Yang ling, Shaanx i 712100, China; 3 A nim al Quarantime Station of Zhoukou District, Zhoukou, H enan 466000, China)

Abstract: The E₂ gene of three prevalent virulent strains of Hog Cholera V irus (HCV) from Henan, China were amplified by reverse transcription (RT) and the nested Polymerase Chain Reaction (nPCR). The amplified E₂ fragments of three HCV strains were all 1 169 bp in length by agarose gel electrophoresis. Three E₂ fragments were cloned respectively into PMD-18T vector. 1 169 bp cDNA fragments of three prevalent virulent E₂ gene were sequenced and 384 residues am ino acid sequences of E₂ were deduced. The nucleotide homology among three prevalents virulents were over 99%; and that of am ino acid were also 99%. The nucleotide identity of C-strain from spleen tissue of rabbit with that of three Chinese prevalent virulent strains were from 83 14% to 83 33%, and that of am ino acid were from 88 14% to 88 68%. There revealed some differences in gp55 of C-strain and the 3 prevalent virulent strains

Key words: hog cholera virus; E₂ gene; glycop rotein; sequence analysis