

# 猪 FSH $\beta$ 亚基因 RFLPs 研究初报

赵要风 李 宁 陈永福

(中国农业大学农业生物技术国家重点实验室,北京 100094)

吴常信

(中国农业大学动物科技学院,北京 100094)

**摘要** 本文用猪 FSH  $\beta$  基因 cDNA 作为探针,对二花脸猪、梅山猪、长白猪、大约克猪、香猪基因组 DNA 进行 EcoRI、BamHI 和 Hind III 三种限制性内切酶的 Southern 印迹分析。发现猪品种之间在该位点变异较大,而且发现 FSH $\beta$ /BamHI RFLPs 中,太湖猪(二花脸、梅山猪)表现出品种内一致性。本研究为进一步分析 FSH 是否对太湖猪高的排卵率有影响提供了一定基础。

**关键词** 猪,FSH $\beta$  基因,RFLPs

卵泡刺激素是垂体前叶分泌的一种糖蛋白激素,它作用于卵泡颗粒细胞上的受体蛋白,促进卵泡发育和成熟。而且 FSH 和 LH 可协调促使卵泡内膜产生雌激素,在雄性动物中可以促进生精上皮的发育和精子的形成,因此 FSH 是相当重要的一种生殖激素,它的蛋白生化结构是由二亚基组成, $\alpha$  亚基及  $\beta$  亚基, $\alpha$  亚基为 FSH、LH、TSH 所共有,只有  $\beta$  亚基是特异的。一般认为活性中心位于  $\beta$  亚基上。

猪 FSH $\beta$ cDNA 由 Kato 等人克隆成功<sup>[1]</sup>,对于猪 FSH $\beta$  基因的多态性分析迄今尚未见报道,另一方面实验所选用猪品种二花脸猪、梅山猪、长白猪、大约克猪、香猪在繁殖性状方面,诸如排卵率、产仔数是差异较大的几个品种,而 FSH 是直接与卵泡发育和成熟相关的生殖激素。有文献发现,大约克猪卵巢内总卵泡数要多于二花脸猪,但成熟排卵数却少于二花脸猪<sup>[2]</sup>,那么对卵泡发育和成熟起直接作用的 FSH 是否在其中起到作用值得研究。因此对 FSH 进行几个猪品种之间的 RFLPs 分析,寻找合适的 RFLPs 标记研究 FSH 的作用具有一定意义。

## 1 材料方法

**1.1 血样** 二花脸猪、梅山猪、大约克猪、长白猪、香猪各 10~15 头,其中二花脸猪、梅山猪、大约克猪采自江苏国营常熟畜禽良种场,长白猪、香猪采自北京农业大学昌平实验站,前腔静脉采血,ACD 抗凝,冻存备用。

**1.2 DNA 提取** 取 10ml 冻存血样,室温下融化,加入等体积 PBS 充分摇匀后,3 500g 离心 15min,留取沉淀,加入 7.5ml DNA 提取液,37℃ 放置 1h,加入蛋白酶 K 至终浓度 100μg/ml,55℃ 水浴消化 24h,等体积苯酚、苯酚:氯仿、氯仿各抽提一次,乙醇沉淀,挑出沉淀,70% 乙醇

洗, 真空抽干, 适量 TE 溶解。

**1.3 探针制备** 1.0kb FSH $\beta$  cDNA 为 Kato 博士<sup>[1]</sup>室赠送, 克隆在 pUC18 质粒 EcoRI 位点上, 质粒经细菌转化大量扩增后, 电泳分离 EcoRI 酶切质粒片段, Geneclean 法回收 1.0kb 片段, 用于标记反应, 探针标记采用德国 Boehringer 公司的高辛试剂盒, 取 50ng 回收 FSH $\beta$  cDNA, 煮沸 10min 迅速冰浴 10min, 加入 2 $\mu$ l 寡核苷酸混合物, 2 $\mu$ l dNTP 标记混合物, 1 $\mu$ l Klenow 酶, 补加无菌水至终体积 20 $\mu$ l。轻轻混匀后于 37℃ 温育 3h, 加入 1 $\mu$ l 0.5mol/L EDTA (pH8.0) 终止反应, 混匀, 加入 5mol/L LiCl 2.0 $\mu$ l, 75 $\mu$ l 乙醇沉淀 DNA。-70℃ 放置 1h, 12 000g 离心 15min, 去上清, 真空抽干, 溶于 50 $\mu$ l TE (pH8.0)。

**1.4 Southern 印迹分析** 0.8% 琼脂糖凝胶 50V 电压条件下分离酶切基因组片段, 至溴酚蓝跑至胶缘, 将 DNA 真空转移至杂交膜上, 杂交膜 120℃ 烘烤 30min, 置于杂交袋中, 加入预杂交液 (5×SSC, 0.02% SDS, 1% Blocking Reagent, 0.1% N-Laurolsarcosine) 68℃ 预杂交 3h, 换加杂交液 (5×SSC, 0.02% SDS, 1% Blocking Reagent, 0.1% N-Laurolsarcosine 及标记探针) 杂交 16h, 洗膜及显色步骤按高辛试剂盒说明书。

## 2 结 果

**2.1 Southern 印迹分析结果** 本文进行三种限制性内切酶的 Southern 印迹分析, 结果见表。

表 FSH $\beta$  基因在五个品种的 RFLPs 状况

Table RFLPs of FSH $\beta$  gene in pig breeds

	二花脸 Erhualian	梅山 Meishan	大约克 Yorkshire	长白猪 Landrace	香猪 Chinese minipig
FSH $\beta$ /BamHI	3.0kb	3.0kb	3.2kb 3.2kb	3.5kb 3.0kb	3.5kb 3.0kb
FSH $\beta$ /EcoRI	1.0kb	1.0kb	1.0kb 1.0kb	3.5kb 1.0kb	1.0kb
FSH $\beta$ /Hind III	6.0kb	6.0kb	6.0kb	6.0kb 5.5kb	5.5kb 3.5kb

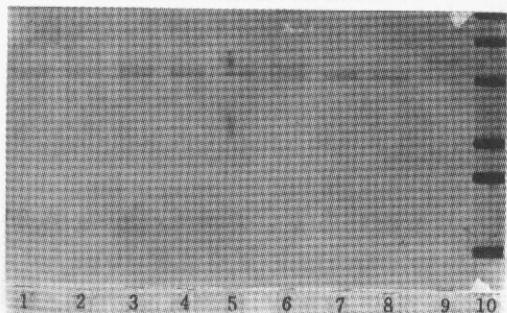


图 1 FSH $\beta$ /BamHI 杂交结果

1、2. 香猪; 3、4. 梅山猪; 5、6. 大约克; 7、8. 二花脸; 9. 长白猪; 10. 1kb Ladder

Fig. 1 Hybridization results of FSH $\beta$ /BamHI  
1、2. Chinese minipig; 3、4. Meishan; 5、6.  
Yorkshire; 7、8. Erhualian; 9. Landrace; 10.  
1kb ladder.

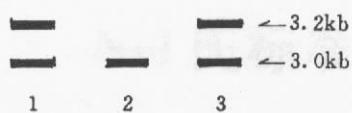


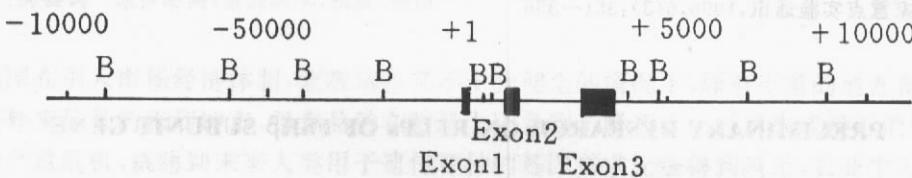
图 2 家系杂交结果

1. 大约克 2. 二花脸 3. 杂交后代

Fig. 2 Hybridization results of a family genomic DNA  
1. Yorkshire 2. Erhualian 3. F1 generation

从表中可以看出,FSH $\beta$  基因在不同猪品种之间存在变异。在三种内切酶试验中,二花脸与梅山猪均表现出一致性,而且对 FSH $\beta$ /BamHI RFLPs 来说,二花脸、梅山猪(高产仔率品种)与其他猪种呈现出对应状况。我们对二花脸、大约克杂交 F<sub>1</sub> 代的 Southern 分析结果表明,F<sub>1</sub> 代杂交条带均为 3.2kb,3.0kb 两条带(图 2),表明二花脸与大约克对应多态位点均呈纯合状态。

**2.2 FSH $\beta$ /BamHI 多态性分析** 1990 年 Hirai<sup>[3]</sup> 等人克隆了 FSH $\beta$  全基因。其结构中 BamHI 位点分布如图 3。

图 3 FSH $\beta$  基因 BamHI 酶切图谱Fig. 3 BamHI restriction map of FSH $\beta$  subunit gene

就 FSH $\beta$  cDNA 所能检测范围来看,杂交条带应为两条,一条约 3.5kb 和一条 3.0kb 条带,这和所检测大约克猪、长白猪、香猪结果是一致的,而梅山猪、二花脸猪两条带均为 3.0kb,造成这种现象的原因可能有几种情况,首先可能是在太湖猪 FSH $\beta$  基因中 3.5kb 区多出一个 BamHI 位点,另一种可能是该区存在插入或缺失现象。赵要风等<sup>[4]</sup>1995 年对该区的扩增结果显示太湖猪、香猪扩增条带要长于大约克、长白猪约 300bp,因此可以推测造成 FSH $\beta$  座位在几个猪品种存在 BamHI 多态性原因是太湖猪在该区的插入片段中存在 BamHI 位点,而香猪插入片段可能存在 BamHI 位点。

### 3 讨 论

实验结果证明 FSH $\beta$  基因在几个猪品种之间存在多态性,而且作为一种促进卵泡发育和成熟的糖蛋白激素,高排卵数猪品种二花脸、梅山猪与其他低排卵数品种表现出对应性差异。焦淑贤等人发现太湖猪首次发情周期内血清中 FSH 浓度显著高于长白猪<sup>[5]</sup>,说明 FSH 在不同猪种之间的表达调控可能存在差异,1996 年赵要风等人<sup>[6]</sup>分析了几个猪品种 FSH $\beta$  基因 5' 调控区的部分 DNA 序列,研究证明 5' 调控区的差异可能不会引起太湖猪与其他猪种 FSH 表达的差异,本文发现的 BamHI 多态性是结构区插入造成的结果,那么这种插入现象是否会造成 FSH 表达的差异,需要进一步研究分析,但它提供了一种很好的分子标记,可直接用于连锁

分析,研究 FSH 座位是否对太湖猪高排卵产仔数有贡献。

## 参 考 文 献

- [1] Kato et al. Cloning and DNA sequencing analysis of the cDNA for the precursor of porcine follicle stimulating hormone  $\beta$  subunit. Molecular and Cellular Endocrinology, 1988, 55, 107~112
- [2] 美志华,牛树理,冯紫云等.二花脸和大约克猪产仔数主要组分性状的基因效应研究.南京农业大学学报,1995,18(2):79~83
- [3] Hirai T et al. The gene for the  $\beta$  subunit of porcine FSH; absence of consensus oestrogen -responsive element and presence of retroposons. Journal of Molecular Endocrinology, 1990, 5, 147~158
- [4] 赵要风,李宁,冯继东等.猪 FSH  $\beta$  亚基基因结构区的 PCR 扩增.第八次全国动物遗传育种学术讨论会论文集.北京:中国农业科技出版社,1995,51~53
- [5] 焦淑贤,王瑞祥,蔡振华等.枫泾和长白青年母猪首次发情周期内血清中 5 种生殖激素的变化.畜牧兽医学报,1993,23(3):202~206
- [6] 赵要风,李宁,陈永福等.猪 FSH $\beta$  亚基基因 5' 端调控区的 PCR 克隆测序及变异分析.自然科学进展—国家重点实验通讯,1996,6(3):351~356

## PRELIMINARY RESEARCH ON RFLPs OF FSH $\beta$ SUBUNIT GENE

Zhao Yaofeng, Li Ning, Chen Yongfu

(National laboratory for Agrobiotechnology, China Agricultural University, Beijing 100094)

Wu Changxin

(College of Animal Science and Technology, China Agricultural University, Beijing 100094)

### Abstract

Highly polymorphisms was found among five pig breeds in the locus of FSH $\beta$ . One RFLP pattern revealed with BamH I enzyme was significantly different between prolific pig breeds (Such as Meishan and Erhualian) and non-prolific pig breeds (Such as Yorkshire, Landrace and Chinese minipig). These results imply FSH locus may have a positive affection on reproduction trait in pig.

**Key words** Pig, FSH $\beta$  subunit gene, RFLPs