

# 新奇的调控分子——microRNA

邹文辉 (西北民族大学生命科学与工程学院, 甘肃兰州 730030)

**摘要** microRNA(mirRNA)是一类内源性表达的在转录后基因调控中发挥重要作用的小分子非编码RNA。在动植物细胞中,mirRNA通过翻译抑制和靶mRNA去稳定性来调控靶基因,从而调控生长、发育、分化、死亡等生物过程。综述了mirRNA的发现、形成、特点及调控机制。

**关键词** microRNA; 形成; 调控机制

中图分类号 S188 文献标识码 A 文章编号 0517-6611(2008)34-14902-03

## Novel Regulatory Molecule —— microRNA

ZOU Wen-hui (College of Life Science and Engineering, Northwest University for Nationalities, Lanzhou, Gansu 730030)

**Abstract** microRNAs(mirRNAs) are one kind of small-molecule non-coding RNAs with endogenous expression that play important roles in the posttranscriptional gene regulation. In the cells of animals and plants, miRNAs regulate the biological processes such as the growth, development, differentiation and death by regulating their target genes by translational inhibition and mRNA destabilization. The discovery, biogenesis, characters and regulatory mechanism of miRNA were reviewed.

**Key words** microRNA; Biogenesis; Regulatory mechanism

microRNAs(mirRNAs)是由广泛存在于生物基因组,由内含子和编码基因间隔区的RNA基因编码的、长约22~24Nt的小调控分子,其表达具有组织和时期特异性,而且其中一些基因在进化上有很高的保守性。mirRNAs可广泛调节其他基因的表达,从而在生物发育过程中发挥重要作用。自从最早的2个mirRNAs lin-4 let-7被发现后<sup>[1]</sup>,通过分子克隆和生物信息学方法,许多mirRNAs在植物、动物和病毒中相继被识别<sup>[2-6]</sup>。目前,mirRNA数据库里已经收录了来自58个物种的5 071个mirNA位点,约表达5 922个不同的成熟mirRNAs。有关mirNA的命名、序列、注释、靶位点预测及mirNA基因组学等数据可登陆相关网站查询<http://microrna.sanger.ac.uk/software/Rfam/mirna>。

一般mirRNAs可通过与靶mRNAs的3'非翻译区(3'UTRs)不完全互补配对结合而低调或抑制靶基因表达<sup>[1,7-9]</sup>。近来,许多研究工作主要通过动物模型来揭示mirRNAs如何产生,如何沉默靶基因表达,mirRNAs的靶基因如何被识别以及通过基因表达模式、mirRNAs突变体表型和靶基因超表达等研究手段来说明mirRNAs的生物学功能。这些研究表明,mirRNAs可能构成了一个新的基因表达调控体系。mirNA的发现为基因表达调控研究打开了新的窗口,这无疑为研究者们提供了一种全新的角度来认识基因及其表达调节的本质,以期重新描绘基因表达调控网络图。

## 1 mirNA的发现

mirNA最早是1993年在线虫中被发现的。Lee等利用遗传分析方法在秀丽隐杆线虫中发现了第一个能时序调控胚胎后期发育长22Nt的小分子RNA:lin-4<sup>[1]</sup>。它能通过与Lin-14(一种线虫异时发育时钟途径蛋白(Heterochronic Developmental Timing Pathway Protein)<sup>[9]</sup>的3'UTR的部分互补结合来抑制其蛋白的翻译<sup>[1]</sup>。不过,这仅仅被看作是一个偶然事件,因为尚未在其他生物中找到类似的RNA,直至Reinhart等<sup>[7]</sup>又在线虫中发现了第2个异时性小分子RNA let-7。在此之后,不同的研究小组相继在线虫、果蝇、斑马鱼、拟南芥、

水稻和人类细胞等多种真核模式生物和细胞中找到了1 000多个相类似的小分子RNA<sup>[10]</sup>。let-7不但能抑制相应基因的表达,更重要的是let-7在不同物种间是高度保守的<sup>[7]</sup>。于是,国际统一将这类小RNA命名为microRNA(mirRNA),它的研究也成为新的热点。

## 2 mirNA的形成

mirRNAs一般是由广泛存在于生物基因组内含子和编码基因间隔区的RNA基因编码的。除位于Alu重复单元中的mirRNAs基因可通过RNA聚合酶III(Pol III)转录外<sup>[11]</sup>,大多数通过RNA聚合酶II(Pol II)转录形成一个含有茎环结构、几百至几万Nt的初始mirNA(pri-mirNA)<sup>[12-13]</sup>。像mRNAs一样,经Pol II转录的pri-mirRNAs带有5'帽子结构,多聚腺苷化,可以被剪接<sup>[12,14]</sup>。pri-mirNA在细胞核中被一种核心分为RNase III酶Drosha和双链RNA结合结构域蛋白DGCR8/Pasha、被称作微处理器(Microprocessor)的多蛋白复合物加工处理<sup>[15-19]</sup>。这种复合物从pri-mirNA的单/双链连接处度量一定距离裂解茎部<sup>[20]</sup>,产生一个大约70Nt的发卡前体mirNA(pre-mirNA)。pre-mirNA中通过RNase III裂解产生的2Nt3'突出可被核质/细胞质转运蛋白Exportin-5识别,从而通过Ran-GTP依赖机制被转运至胞质<sup>[21]</sup>。

然后,pre-mirNA被另一种RNase III酶Dicer和其辅因子TRBP共同作用产生成熟的大约22Nt mirNA:mirNA<sup>\*</sup><sup>[22]</sup>。随后,在人类细胞中TRBP募集Argonaute蛋白(Ago2,也可能是其他Ago蛋白)与Dicer一起形成三聚复合物而启动RNA诱导的沉默复合物(RISC)的装配<sup>[23]</sup>。mirNA链通过5'端互补以相对低的稳定性被整合进RISC,然而mirNA<sup>\*</sup>链被特异降解<sup>[24]</sup>。mirNA一旦被整合进RISC,就会通过碱基配对引导复合物到达靶mRNA而发挥作用。

## 3 mirNA的特点

mirNA具有以下几个明显特征:一般由内含子和编码基因间隔区内源性表达,本身不具有开放阅读框(ORF),不编码蛋白质。成熟的mirNA5'端有单一磷酸基团,3'端为羟基。mirNA基因不是随机排列的,其中有一些是成簇的,而且簇生排列的基因常协同表达<sup>[4]</sup>。具有明显的细胞和组织特异性<sup>[25]</sup>。大多数已发现的mirNA表达都具有时序

性<sup>[3]</sup>。大多数 miRNAs 在胞质中发挥作用,但近来的一篇报道表明,3' 端具有 6 个保守序列(AGUGU) 的成熟 miR-29b 可直接进入细胞核<sup>[26]</sup>。当 miRNA 与靶 mRNA 的序列高度同源时,介导靶 mRNA 的降解。当与靶 mRNA 的序列部分同源时,介导靶蛋白翻译的抑制。与靶 mRNA 的序列互补性取决于“种子区域”(Seed Region),即 miRNA 5' 端的第 2 位到第 8 位核苷酸序列<sup>[27]</sup>。

#### 4 miRNA 的调控作用及机制

**4.1 miRNA 的整体调控方式** miRNA 一般可通过 2 种方式低调靶基因:一种是剪切和降解靶 miRNAs;一种是抑制靶 miRNAs 翻译。

不管是完美地还是接近完美地与 miRNA 互补,靶 mRNAs 都能被剪切和降解;此外,它们的转录也被抑制<sup>[28]</sup>。但仅仅内源性 miRNAs 的靶 mRNAs 被剪切<sup>[29]</sup>,多数动物的 miRNAs 与靶 mRNAs 通过不完全互补引起翻译抑制,而不是剪切和降解。在这种抑制模式下,靶 mRNA 不被降解,但能由于被去腺苷化和相应的去帽而变得不稳定<sup>[30-31]</sup>。miRNAs 抑制转录的机制还不清楚,阻碍翻译这一步还存在争议。有研究表明 miRNAs 阻碍翻译起始,但也有的表明其阻碍翻译延伸<sup>[32]</sup>。

**4.2 miRNA 的整体调控特点** 通过对 miRNAs 表达模式与它们的保守靶基因的关系的整体分析,得到了相似的结论<sup>[33]</sup>。这些研究证明:平均一个 miRNA 具有成百个基因靶位点;很少有预测的靶 mRNA 拥有多个保守的单 miRNA 结合位点,这表明由一个 miRNA 结合多个靶位点而引起的大规模调控是例外的;大量 mRNAs 在选择压力下避免被共表达的 miRNAs 调控;参与细胞基本活动的基因已经被选择使一些位点丢失或缩短 3' UTRs 来限制潜在的破坏性 miRNAs 调控的发生,然而,参与发育过程的基因显示有丰富的 miRNAs 靶位点。

**4.3 靶基因的 2 种类型** 一般根据 miRNA 的调控效应将靶基因分为开关型和调节型 2 种类型来描述 miRNAs 和靶基因之间的 2 类关系<sup>[34]</sup>。对于开关型靶而言,miRNAs 可将其表达降低到一个无用的水平,从而将其有效地关闭。大部分像 miR-1 和 miR-124 那样在表达 miRNAs 的细胞中以低水平表达的靶基因都属于这一类型。

调节型靶的概念反映了 miRNAs 能将靶基因的表达调整到一个合适水平的作用。调节型靶能利用 miRNAs 通过改变 miRNAs 的表达水平而抚平本身的表达波动,以保证自身在一个合适的水平表达。

2 种类型的靶基因的不同点关键在于,与 miRNAs 作用后的残余表达是无用的还是对一个特异的功能是必需的。

#### 4.4 miRNA 的调控作用

**4.4.1 作为发育的开关** miRNA 可作为发育的开关作用于有关开关型靶基因而使其关闭,从而发挥某种调控作用,例如,早期在线虫中通过突变表型遗传扫描的方法发现的 lin-4 和 let-7<sup>[1,7]</sup>。lin-4 可关闭有关抑制基因使线虫完成从幼虫期第一阶段到第二阶段的转变;let-7 可关闭有关抑制基因使线虫完成从幼虫期到成年期的转变。

**4.4.2 微调发育程序** miRNA 可作用于调节型靶基因而微

调发育程序。例如,在早期斑马鱼胚胎发生过程中,miR-430 通过调控母源 mRNA 的降解而使其完成从母源 mRNA 到合子 mRNA 转录的转变。miR-430 的缺失会造成母源和合子基因的重叠表达,从而干扰形态发生<sup>[35]</sup>。

**4.4.3 作为肿瘤抑制物** 许多 miRNAs 在分化的细胞类型中被表达,miRNAs 的整体表达水平可反映组织的不同状态。一项研究报告,miRNAs 的整体表达在癌组织中低于正常组织<sup>[36]</sup>。miRNA 谱的显著不同可能被指定于各种肿瘤类型,这表明 miRNA 谱具有肿瘤诊断和预测潜能<sup>[36]</sup>。

miRNAs 在癌组织中的缺失也许表明它可作为肿瘤抑制物。例如,miR-15a 和 miR-16-1 基因在多数慢性白血病患者中缺失<sup>[37]</sup>。这 2 种 miRNAs 可靶向作用于 B 细胞淋巴瘤 2 (*Bcl2*,一种抗凋亡基因),表明这些 miRNAs 在 B 细胞中的缺失可导致凋亡的抑制,从而引起恶性肿瘤。然而,对于多数 miRNAs 来说,是否 miRNAs 在肿瘤形成中确实起积极作用还是未知的。

**4.4.4 miRNAs 与病毒** miRNAs 已经在核 DNA 病毒(如疱疹病毒)中被发现,但截至目前还未在 RNA 病毒中发现<sup>[38-39]</sup>。病毒可利用 miRNAs 控制它们的宿主细胞;相反地,宿主细胞也可利用 miRNAs 控制病毒一些基本的功能。例如,SV40 编码的 miRNAs 可帮助感染的细胞逃避免疫系统。miR-S1 在以后的病毒复制循环中表达,以降解早期病毒 mRNAs 编码的 T 抗原,从而限制被感染细胞暴露给细胞毒性 T 淋巴细胞<sup>[40]</sup>;细胞可利用 miRNAs 阻止病毒复制,如 miR-32 限制反转录病毒 PFC-1 在培养细胞中复制<sup>[41]</sup>。

#### 5 结语

综上所述,miRNA 作为一种重要的基因表达调控分子,广泛参与生物体的生长、发育、衰老、死亡等多种生物过程的调控。但是迄今为止,真正确认功能的 miRNA 不超过 10 个,所以,对 miRNA 及其靶基因和功能的研究仍需要继续深入。

#### 参考文献

- [1] BARTEL D P. MicroRNAs: genomics, biogenesis, mechanism and function [J]. Cell, 2004, 116(2): 281-297.
- [2] BARTEL D P, CHEN C Z. Micromanagers of gene expression: the potentially widespread influence of metazoan microRNAs [J]. Nat Rev Genet, 2004, 5: 396-400.
- [3] BEHMANSANTI , REHWNKEL J, DOERKS T, et al. mRNA degradation by miRNAs and GW1880 requires both CCR4:NOT deadenylase and DCP1:DCP2 decapping complexes [J]. Genes Dev, 2006, 20: 1885-98.
- [4] BEREZIKOV E, CUPPEN E, PLASTERK R H. Approaches to microRNA discovery [J]. Nat Genet, 2006, 38(S): 2-7.
- [5] BORCHERT G M, LANIER W, DAVIDSON B L. RNA polymerase III transcribes human microRNAs [J]. Nat Struct Mol Biol, 2006, 13: 1097-1101.
- [6] BRACHT J, HUNTER S, EACHUS R, et al. Trans-splicing and polyadenylation of let-7 microRNA primary transcripts [J]. RNA, 2004, 10: 1586-94.
- [7] CAI X, HAGEDORN C H, CULLEN B R. Human microRNAs are processed from capped, polyadenylated transcripts that can also function as mRNAs [J]. RNA, 2004, 10: 1957-1966.
- [8] CALIN G A, DUMITRUC D, SHMZUM, et al. Frequent deletions and down-regulation of micro-RNA genes miR5 and miR16 at 13q14 in chronic lymphocytic leukemia [J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2002, 99: 1524-1529.
- [9] CULLEN B R. Viruses and microRNAs [J]. Nat Genet, 2006, 38(S): 25-30.
- [10] DENI A M, TOPS B B, PLASTERK R H, et al. Processing of primary microRNAs by the Microprocessor complex [J]. Nature, 2004, 432: 231-235.
- [11] FARHK K, GRIMSON A, JAN C, et al. The widespread impact of mammalian microRNAs on mRNA repression and evolution [J]. Science, 2005, 310: 1817-1821.
- [12] GIRALDEZ A J, CINALII R M, GLASNER M E, et al. MicroRNAs regulate brain morphogenesis in zebrafish [J]. Science, 2005, 308: 833-838.
- [13] GREGORY R I, CHENDRIMADA T P, COOCHN, et al. Human RISC couples

- microRNA biogenesis and posttranscriptional gene silencing [J]. *Cell*, 2005, 123:631 - 640.
- [14] GREGORY R I, YAN K P, AMUTHAN G, et al. The Microprocessor complex mediates the genesis of microRNAs [J]. *Nature*, 2004, 432:235 - 240.
- [15] HAN J, LEE Y, YEOM K H, et al. The Drosha-DGCR8 complex in primary microRNA processing [J]. *Genes Dev*, 2004, 18:3016 - 3027.
- [16] HAN J, LEE Y, YEOM K H, et al. Molecular basis for the recognition of primary microRNAs by the Drosha-DGCR8 complex [J]. *Cell*, 2006, 125:887 - 901.
- [17] HWANG H W. A hexanucleotide element directs microRNA nuclear import [J]. *Science*, 2007, 315:97 - 100.
- [18] HUTVAGNER G, ZAMORE P D. A microRNA in a multiple-turnover RNAi enzyme complex [J]. *Science*, 2002, 297:2056 - 2060.
- [19] JACKSON R J, STANDAR N. How do microRNAs regulate gene expression? [J]. *Sci. STKE*, 2007, 2(367):34 - 41.
- [20] KETTLING R F, HESCHER S E, BERNSTEIN E, et al. Dicer functions in RNA interference and in synthesis of small RNAs involved in developmental timing in *C. elegans* [J]. *Genes Dev*, 2001, 15:2654 - 2659.
- [21] LACOS QUINTANA M, RAUHUT R, LENDECKEL W, et al. Identification of novel genes coding for small expressed RNAs [J]. *Science*, 2001, 294:853 - 858.
- [22] LANDTHALER M, YALCIN A, TUSCHL T. The human DiGeorge syndrome critical region gene 8 and its *Drosophila melanogaster* homolog are required for mRNA biogenesis [J]. *Cell*, 2004, 14:2162 - 2167.
- [23] LAUN C, HML P, WEINSTINE G, et al. An abundant class of tiny RNAs with probable regulatory roles in *Caenorhabditis elegans* [J]. *Science*, 2001, 294:858 - 862.
- [24] LECELIER C H, DUNOYER P, ARAR K, et al. A cellular microRNA mediates antiviral defense in human cells [J]. *Science*, 2005, 308:557 - 560.
- [25] LEER C, AMBROS V. An extensive class of small RNAs in *Caenorhabditis elegans* [J]. *Science*, 2001, 294:862 - 864.
- [26] LEER C, HENBAUM R, AMBROS V. The *C. elegans* heterochronic gene lin-4 encodes small RNAs with antisense complementarity to lin-14 [J]. *Cell*, 1998, 75(5):843 - 854.
- [27] LEE Y, AHN C, HAN J, et al. The nuclear RNase III Drosha initiates microRNA processing [J]. *Nature*, 2003, 425:415 - 419.
- [28] LEE Y, KIMM M, HAN J, et al. MicroRNA genes are transcribed by RNA pol II [J]. *EMBO J*, 2004, 23:4051 - 4060.
- [29] LEWIS B P, SHIHI H, JONES RHOADES M W, et al. Prediction of mammalian microRNA targets [J]. *Cell*, 2003, 115:787 - 798.
- [30] LU J, GEZI G, MISKA E A, et al. MicroRNA expression profiles classify human cancers [J]. *Nature*, 2005, 435:834 - 838.
- [31] MARONEY P A, YU Y, HSHER J, et al. Evidence that microRNAs are associated with translating messenger RNAs in human cells [J]. *Nat Struct Mol Biol*, 2006, 13:1102 - 1107.
- [32] PFEFFER S, ZAVOLAN M, GRASSER F A, et al. Identification of virus-encoded microRNAs [J]. *Science*, 2004, 304:734 - 736.
- [33] REINHART B J, SLACK F, BASSON M, et al. The 21-nucleotide let-7 RNA regulates developmental timing in *Caenorhabditis elegans* [J]. *Nature*, 2000, 403(6772):901 - 906.
- [34] REINHART B J, WEINSTINE G, RHOADES M W, et al. MicroRNAs in plants [J]. *Genes Dev*, 2002, 16(13):1616 - 1626.
- [35] RUBY J G, JAN C, PLAYER C, et al. Large-scale sequencing reveals 21U-RNAs and additional microRNAs and endogenous siRNAs in *C. elegans* [J]. *Cell*, 2006, 127:1193 - 1207.
- [36] SCHWARZ DS, HUTVAGNER G, DUT, et al. Asymmetry in the assembly of the RNAi enzyme complex [J]. *Cell*, 2003, 115:199 - 208.
- [37] SLACK F J, BASSON M, LIUZ, et al. The lin-41 RBCC gene acts in the *C. elegans* heterochronic pathway between the let-7 regulatory RNA and the LIN-29 transcription factor [J]. *Mol Cell*, 2000, 5:659 - 669.
- [38] SULLIVAN C S, GRUNDHOFF A T, TEVETHAS, et al. SV40-encoded microRNAs regulate viral gene expression and reduce susceptibility to cytotoxic T cells [J]. *Nature*, 2005, 435:682 - 686.
- [39] WIGHTMAN B, HAI I, RUVKUN G. Posttranscriptional regulation of the heterochronic gene lin-14 by lin-4 mediates temporal patterning in *C. elegans* [J]. *Cell*, 1993, 75:855 - 862.
- [40] YEKTA S, SHIHI H, BARIEL D P. MicroRNA-directed cleavage of HOXB mRNA [J]. *Science*, 2004, 304:594 - 596.
- [41] YI R, QIN Y, MACARA I G, et al. Exportin-5 mediates the nuclear export of pre-microRNAs and short hairpin RNAs [J]. *Genes Dev*, 2003, 17:3011 - 3016.

(上接第 14901 页)

腹脂的连锁关系,结果显示该位点多态性与日采食量、背膘厚和腹脂无明显相关<sup>[14]</sup>。Park 等在野猪×大白品系中发现该突变与生长速度和脂肪性状无明显相关<sup>[15]</sup>。而 Kim 等在伯克群×约克夏( n = 525) 中发现 Asp298Asn 突变与脂肪沉积性状显著相关。不同的研究结果表明 MC4R 的遗传背景可能对 Asp298Asn 的突变效应起着重要作用。

(3) 荷包猪是我国宝贵的猪种资源之一,现仅存少数量的保种群体。在荷包猪的特殊遗传背景下,MC4R 基因位点的突变与荷包猪的生产性能有何关系,是否存在其他与经济性状相关的多态位点,有待进一步研究。荷包猪前身是辽西野猪,有着独特的抗逆性,耐粗饲力,肉质极佳,对其进行分子水平研究,可以为荷包猪的保种和进一步开发利用提供重要科学依据。

#### 参考文献

- [1] GANIZI I, MIVA H, KONDA Y, et al. Molecular cloning, expression, and gene localization of a fourth melanocortin receptor [J]. *J Biol Chem*, 1993, 268:174 - 179.
- [2] CONE R D. The central melanocortin system and energy homeostasis [J]. *Trends Endocrinol Metab*, 1999, 10:211 - 216.
- [3] HUSZAR D, LYNCH C A, FARCHILD HUNTRASS V, et al. Targeted disruption of the melanocortin-4 receptor results in obesity in mice [J]. *Cell*, 1997, 88:131 - 141.
- [4] VASSE C, CLEMENT K, GUY GRAND B, et al. A frameshift mutation in human MC4R is associated with a dominant form of obesity [J]. *Nat Genet*, 1998, 20:113 - 114.
- [5] KIM K S, LARSEN H J. Mapping and investigation of novel candidate for fatness, growth, and feed intake in the pig [J]. *Breeding and Physiology*, 1999, 137:20 - 21.
- [6] KIM K S, LARSEN N, SHORT T, et al. A nonsense variant of the porcine melanocortin-4 receptor gene is associated with fatness, growth, and feed intake traits [J]. *Mamm Genome*, 2000, 11(2):131 - 135.
- [7] CHEN M, WANG A G, FUJ L, et al. Different allele frequencies of MC4R gene variants in Chinese pig breeds [J]. *Arch Tierz Dummerstorf*, 2004, 47(5):463 - 468.
- [8] 刘桂兰,蒋思文,熊远著,等.猪资源家系 MC4R 基因扫描及其与脂肪性状的相关分析 [J].遗传学报,2002,29(6):497 - 501.
- [9] 杨晓慧,刘源,唐辉,等.猪 MC4R 基因 Asp298Asn 位点的多态性及其与商品猪背膘厚的关系 [J].农业生物技术学报,2008,16(3):407 - 411.
- [10] BRUNN C S, JORGENSEN C B, NELSEN V H, et al. Evaluation of porcine melanocortin 4 receptor (MC4R) gene as a positional candidate for a fatness trait in a cross between Landrace and Hampshire [J]. *Anim Genet*, 2006, 37:359 - 362.
- [11] KIM K S, REECY J M, HSU W H, et al. Functional and phylogenetic analyses of a melanocortin-4 receptor mutation in domestic pigs [J]. *Domestic Animal Endocrinology*, 2004, 26:75 - 86.
- [12] HOLSTON R D, CAMERON N D, RANCE K A. A melanocortin four receptor (MC4R) polymorphism associated with performance traits in divergently selected large white pig populations [J]. *Animal Genetics*, 2004, 35(5):386 - 390.
- [13] OVLO C, FERNANDEZ A, RODRIGUEZ M C, et al. Association of MC4R gene variants with growth, fatness, carcass composition and meat and fat quality traits in heavy pigs [J]. *Meat Science*, 2006, 73:42 - 47.
- [14] STACHOWIAK M, SZYDLOWSK M, OBARZANEK FOJT M, et al. An effect of a nonsense mutation in the porcine melanocortin-4 receptor (MC4R) gene on production traits in Polish pig breeds is doubtful [J]. *Anim Genet*, 2006, 37(1):55 - 57.
- [15] PARK H B, CARLBORG O, MARKLUND S, et al. Melanocortin-4 receptor (MC4R) genotypes have no major effect on fatness in a Large White × Landrace intercross [J]. *Anim Genet*, 2002, 33:155 - 157.
- [16] 强巴央宗,张浩,凌遥,等.藏猪黑素皮质激素受体4基因 Taq I 多态性分析 [J].中国畜牧杂志,2007,43(23):1 - 3.
- [17] LI C Q, JIN H, GUO X F, et al. RFLP analysis of melanocortin-4 receptor gene in runts of cashmere goat [J]. *Agricultural Science & Technology*, 2008, 9(3):49 - 52, 55.