李祥栋,张明生,王 洋,等. 贵州优质酒用高粱 Waxy 基因的鉴定分析[J]. 江苏农业科学,2014,42(5):39-42.

贵州优质酒用高粱 Waxy 基因的鉴定分析

李祥栋¹,张明生¹,王 洋¹,任明见¹,高 翔²

(1. 贵州大学生命科学学院,贵州贵阳 550025; 2. 贵州省农业科学院,贵州贵阳 550006)

摘要:利用 10 个高粱品种(9 个酒用高粱品种和 1 个非糯性品种),在进行单籽粒粳糯性检测、淀粉含量测定的基础上,进一步对 Waxy 基因位点进行鉴定分析。结果表明,9 个糯高粱品种糯性籽粒所占的比例基本上达到了 100%; 非糯性品种(BTx23)直链淀粉含量为 13.83%,9 个糯性品种的直链淀粉含量在 0.18% ~ 3.26% 之间,与非糯性品种 差异极显著;在所有糯高粱品种中有 2 个为 w^a 突变类型,其余 7 个均为 w^b 突变类型,非糯性品种属野生型(W)。

关键词:高粱; Waxy 基因; 淀粉; 粳糯性; 贵州省

中图分类号: S514.01 文献标志码: A 文章编号:1002-1302(2014)05-0039-03

高粱[Sorghum bicolor (L.) Moench]为世界重要粮食作 物之一,与许多禾谷类作物一样,其种子的胚乳具有粳性和糯 性之分,这是由胚乳中直链淀粉和支链淀粉含量及比例决定 的。淀粉在胚乳中的合成是一个复杂的代谢过程,颗粒结合 淀粉合成酶(granule - boundstarch synthase, GBSS)被认为是 淀粉合成途径中的关键酶,它直接参与直链淀粉的生物合成, 该酶的活性及其表达都会影响胚乳的表观结构与纹理,这与 直链、支链淀粉的含量及比例变化密切相关[1]。 糯性基因在 玉米^[2]、水稻^[3]、小麦^[4]、大麦^[5]、粟^[6]中均有发现, Karper 等 首次将高粱糯性性状命名为 wx^[7]。Pedersen 等根据 GBSS 蛋 白缺失和酶活性降低的特征,将高粱糯性性状划分为2种类 型 wx^a 、 wx^b ,通过分析不同高粱品系杂交后代的性状分离比 确定野生型 $Wx \setminus wx^a$ 和 wx^b 之间的显隐性关系^[8]。有人对淀 粉合成涂径中的关键酶基因突变位点进行了分析,并在 BTx-ARG1 糯性系中鉴定了1个与糯性性状极有可能相关的候选 突变位点,这为糯性位点的连锁遗传作图提供了参考[9]。近 年来, McIntyre 等在比较分析 BTxARG1 糯性系和 QL39 非糯 性系的 GBSS 基因序列的基础上,查找到了9个插入/缺失和 24 个 SNP 突变位点,认为只有 2 个 SNP 位点会改变 GBSS 蛋 白序列,并将 wx 基因定位在 10 号染色体上[10]。Sattler 等也 对 wx^a 和 wx^b 在 DNA 水平上进行了探讨,结果表明, wx^a 是由 GBSS 基因第3个外显子中有1个大约4kb的大片段插入引 起的,这使得启动子和主要编码区分离开来,从而阻止了 GBSS 蛋白的合成; wx^b 在第 8 个外显子上有 1 个 $G \rightarrow T$ 的突 变,致使 GBSS 蛋白 268 位的谷胺酰胺突变为组胺酸,从而导 致 GBSS 酶活性减弱[11]。

贵州素有"名酒之乡"之称,除了国酒茅台之外,董酒、习

收稿日期:2013-09-23

酒等也闻名遐迩。其中,糯高粱是酿酒的主要原料。这些名酒传统、独特的酿酒工艺对高粱的品质有着特殊要求,其糯性是必备条件之一。为了满足酿酒的要求,相关领域的育种工作者经过数十年的努力,选育出了"红缨子""红茅糯"等优质酒用糯高粱品种。因为这些品种都是以传统育种方法选育出来的常规种,再加上高粱常异花授粉的特性极易造成种质退化。糯性性状对高粱品质有重要的影响,且现阶段在贵州酒用高粱的糯性性状方面的研究一直处于空白状态,因此,本研究在前人研究的基础之上,对贵州优质酒用高粱的糯性基因类型进行了鉴定分析,以期为贵州优质酒用高粱的提纯复壮及遗传改良提供理论支撑。

1 材料与方法

1.1 试验材料

以9个贵州优质酒用糯高粱品种和1个粳性高粱品种为 试验材料,各品种详细信息见表1。

表1 高粱种质编号、来源及粳糯性

品种编号	名称	来源	粳/糯性	糯性粒所占 比例(%)
S1	红缨子	贵州仁怀	糯	100
S2	茅梁1号	贵州大学农学院	糯	100
S3	红茅糯	贵州仁怀	糯	100
S4	红青壳	贵州仁怀	糯	100
S5	红珍珠	贵州仁怀	糯	100
S6	黔高7号	贵州省农业科学院	糯	100
S7	黔高8号	贵州省农业科学院	糯	100
S8	务川高粱	贵州省农业科学院	糯	98
S9	泸糯8号	贵州省农业科学院	糯	100
S10	BTx23	贵州省农业科学院	粳	0

1.2 试验方法

1.2.1 高粱籽粒的糯性鉴定和淀粉含量测定 每个高粱品种随机选取 100 粒,采用 Pedersen 等的快速碘染色法^[12]对单个籽粒进行粳、糯性鉴定,并计算糯性粒所占的比例,结果见表 1。直链、支链淀粉含量的测定采用双波长比色法^[13]。

1.2.2 高粱 DNA 的提取与检测 选取饱满的籽粒进行苗盘 育苗,25 ℃ 温室培养 2~3 周,采用 CTAB 法[14] 对单株总

基金项目:国家农业科技成果转化资金(编号:2013GB2F200437);农业部引进的国际先进农业科学技术项目(编号:2012 - Z37);贵州省国际科技合作计划(编号:黔科合外 G 字[2012]7014);贵州省科技计划[编号:黔科合 NYC(2013)3016]。

作者简介:李祥栋(1987一),男,山东临沂人,硕士研究生,研究方向 为植物生理与分子调控。

通信作者:张明生,教授,博士生导师。E-mail:mshzhang@163.com。

DNA 进行提取,采用 1% 琼脂糖凝胶电泳检测基因组的完整性,采用紫外分光光度法测定其浓度,最终稀释至 30~50 ng/u,L 使用。

1.2.3 不同 Waxy 基因 PCR 引物的选择 不同 Waxy 基因的 引物与 Sattler 等开发的引物 $^{[11]}$ 一致(表 2), w^a 和野生型 W 共用 1 个反向引物。

表 2 Waxy 基因位点引物序列及扩增片段大小

Waxy 位点	正向引物	反向引物	退火温度 (℃)	扩增片断大小 (bp)
W	5' - GGCCTGGATTCAATGTTCTT - 3'	5' - GCAGCTGGTTGTCCTTGTAG - 3'	57	523
w^a	5' - CGTGGCGAGATCAAACTCTA - 3'	5' - GCAGCTGGTTGTCCTTGTAG - 3'	57	615
w^b	$5^{\prime}-{\rm CGACCGTGTGTTCATTGACCAC}-3^{\prime}$	5' – TTGTTCAGTGCCTTTGCCTCG – $3'$	59	1 281

1.2.4 不同高粱品种 W、 w^a 和 w^b 基因的检测 W、 w^a 和 w^b 基因的 PCR 均采用 25 μ L 体系: $1 \times PCR$ Buffer (10 mmol/L Tris·HCl, pH 值 8.3,50 mmol/L KCl),2 mmol/L MgCl₂,200 μ mol/L dNTP,正向、反向引物各 0.2 μ mol/L, Taq 酶 1.5 U, DNA 模版 50 ~ 100 ng。反应程序: 94 $\mathbb C$ 预变性 3 min; 94 $\mathbb C$ 变性 1 min,退火 50 s(各退火温度见表 2),72 $\mathbb C$ 延伸 50 s,循环 35 次;72 $\mathbb C$ 延伸 10 min。用 1.5% 琼脂糖凝胶电泳检测 w^a 和 w^b 基因的 PCR 产物,并将 w^b 的 PCR 产物送往生 $\mathbb T$ 、(上海) 牛物工程有限公司进行 DNA 测序。

2 结果与分析

2.1 不同高粱品种的粳糯性

糯性籽粒与碘试剂反应呈棕红色,而粳性籽粒呈蓝色,其鉴定结果见表1。试验结果表明,这种碘染色法基本不受粒色干扰,可以对高粱的单个籽粒进行快速的粳糯性检测且精确度高;除了务川高粱(S8)的糯性籽粒比例为98%外,其余

糯性品种的糯性粒比例均达到 100%,从而间接说明了各个高粱品种的种子纯度较高。务川高粱的糯性籽粒比例未达到 100%,这可能是高粱常异花授粉的结果,也可能是收获过程中混入了极少量的其他品种。

2.2 不同高粱品种的淀粉含量表现

高粱的胚乳是积累淀粉的主要场所,而胚乳的糯性与非糯性取决于直链淀粉和支链淀粉的含量及比例。不同高梁种质的直链淀粉、支链淀粉和总淀粉的含量见表3。试验结果显示,在S1~S9的糯性品种中,S3的直链淀粉含量最高,为3.26%,其余8个品种在0.18%~0.72%之间变动;非糯性品种的直链淀粉含量高达13.82%,与糯性品种的含量差异极显著。所有品种的支链淀粉和总淀粉的变化范围分别为50.47%~80.53%、50.72%~83.75%,而且糯性品种支链淀粉占总淀粉含量的比例均较高,其变化范围在95.64%~99.73%之间。

表 3 不同高粱品种淀粉含量和 Waxy 位点检测结果

				•		
品种编号 -	淀粉含量(%)			直链淀粉/总淀粉	w^a	w^b
	直链淀粉	支链淀粉	总淀粉	(%)	(大片段插入)	(G→T 突变)
S1	$0.30 \pm 0.01 \text{fF}$	$80.53 \pm 0.42 aA$	$80.82 \pm 0.41 \mathrm{bB}$	$99.63 \pm 0.01 \text{bB}$	-	+
S2	$0.36 \pm 0.00 \mathrm{eE}$	$76.65 \pm 0.18 \text{bB}$	77.01 $\pm 0.18 eC$	$99.53\pm0.00\mathrm{cdCD}$	-	+
S3	$3.26 \pm 0.01 \text{bB}$	$71.46 \pm 0.46 dD$	$74.72 \pm 0.47 \mathrm{dD}$	$95.64 \pm 0.02 \text{hH}$	-	+
S4	$0.18 \pm 0.03 \text{hH}$	$66.97 \pm 1.28 fF$	$67.16 \pm 1.26 fF$	99.73 ± 0.05 aA	-	+
S5	$0.45\pm 0.01{\rm dD}$	$72.67 \pm 0.43 \text{ cC}$	$73.13 \pm 0.43 eE$	$99.38 \pm 0.02 eE$	-	+
S6	$0.25 \pm 0.00 \text{gG}$	$55.80 \pm 0.05 \mathrm{gG}$	$56.05 \pm 0.05 \mathrm{gG}$	$99.55 \pm 0.00 \text{cC}$	-	+
S7	$0.46\pm0.00\mathrm{dD}$	$54.94 \pm 0.03 \mathrm{gG}$	$55.40 \pm 0.03 \mathrm{gG}$	99. 17 \pm 0. 00fF	-	+
S8	$0.25 \pm 0.00 \text{gG}$	$50.47 \pm 0.15 \text{hH}$	$50.72 \pm 0.15 \text{hH}$	99.51 \pm 0.01 dD	+	-
S9	$0.72 \pm 0.01 \mathrm{cC}$	$67.01 \pm 0.11 fF$	67.73 ± 0.10 fF	$98.94 \pm 0.01 \mathrm{gG}$	+	-
S10	$13.82 \pm 0.01 aA$	$69.93 \pm 0.20 eE$	83.75 ± 0.20 aA	$83.50 \pm 0.04iI$	-	-

注:"-"表示不存在该突变位点,"+"表示存在该突变位点;同列数据后标有不同小写、大写字母表示在0.05、0.01 水平上差异显著。

2.3 不同高粱品种的 Waxy 基因类型

由于 w^a 是由 1 个长度约 4 000 bp 的大片段插入引起的,一般的 PCR 反应很难实现扩增,因此设计 2 个正向引物和 1 个共同的反向引物(表 2)来区分 w^a 和 W 基因。当 w^a 存在时,PCR 扩增产物片段 615 bp,它包含了部分 w^a 的片段插入到第 5 个外显子的序列区域;当 w^a 不存在时,PCR 产物长度为 523 bp,此片段包含了第 2 个内含子到第 5 个外显子的DNA 序列。 w^a 的检测结果(图 1 和表 3)显示,除了 S8(务川高粱)和 S9(泸糯 8 号)存在 w^a 外,其余的 8 个高粱品种均不存在 w^a 。 w^b 的突变位点是 1 个 SNP,并且产生了 1 个 Nco I 酶切位点,设计的扩增片段长度为 1 281 bp(图 2)。 w^b 测序结果显示,S1 ~ S7 均发生了 $G \rightarrow T$ 突变(图 3),而 S10 在 w^a 、

 w^b 位点均没有突变,属于野生型 W。从 w^a 和 w^b 的检测结果中并没有发现杂合体的存在,这应该是人们长期选择的结果。

3 结论与讨论

高粱作为一种单子叶禾本植物,其胚乳的倍性为三倍体,其中有2个染色体拷贝来自于母本、1个拷贝来自于父本,因此胚乳是否为糯性是由3个拷贝的GBSS蛋白基因共同决定的。已有研究表明,糯性基因的存在不仅能降低直链淀粉含量,而且能影响淀粉的糊化、老化和胶黏性等品质特性^[15]。Han等发现,GBSS蛋白活性无论是改变还是缺失,都会改变淀粉的生理生化特性^[16-17]。另外,Rooney等发现,w°或w^b的存在能够使高粱籽粒的蛋白质和淀粉更容易被淀粉酶消

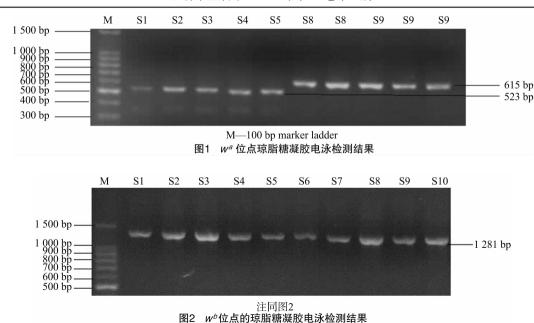




图3 W^b位点的DNA序列变异结果

化,这可能与淀粉颗粒在胚乳中的排列方式相关[18-19]。 Sattler 等利用扫描电镜对糯性和非糯性胚乳进行扫描后发 现,糯性胚乳中的淀粉颗粒较大,因而能够形成较大的间隙, 这可能有利于酶与淀粉的结合 $^{[11]}$ 。由于 w^b 的突变产生了 1 个 Nco I 酶切位点,本研究中的 w^b 引物也是基于酶切位点进 行设计的,其 PCR 产物长度可达 1 281 bp。然而本试验的酶 切效果不佳(结果未展示),不能将 w^b 和 W 区分开来,这可能 与 DNA 的甲基化等修饰有关;也可能因为 DNA 片段较大,容 易形成比较复杂的拓扑结构,阻止了限制性内切酶与酶切位 点的结合。在当今 DNA 测序条件下,一般每个单向测序反应 的测序长度不会超过800 bp,超过800 bp的 DNA 片段往往 需要正反向测序并进行校正以保证测序的准确性。尽管通过 双向 DNA 测序也能得到可靠的效果,但这显然是不经济的, 因此,尝试对 w^b 位点 800 bp 以内的 DNA 序列进行特定引物 设计,实现较小片段 DNA 的体外扩增,这对于 w^b 的检测可能 会更高效、更经济。

分子辅助育种是进行作物良种选育的重要手段,建立高效的高粱糯性基因 w^a 和 w^b 的检测体系,对贵州优质酒用高粱的提纯复壮、品种的改良与选育具有重要的指导意义。

参考文献:

[1] Denyer K, Johnson P, Zeeman S, et al. The control of amylose synthesis [J]. Journal of Plant Physiology, 2001, 158(4):479 – 487.

- [2] Shure M, Wessler S, Fedoroff N. Molecular identification and isolation of the *Waxy* locus in maize[J]. Cell, 1983, 35(1):225 233.
- [3] Hirano H Y, Sano Y. Molecular characterization of the waxy locus of rice (*Oryza sativa*) [J]. Plant & Cell Physiology, 1991, 32 (7): 989 997
- [4] Ainsworth C, Clark J, Balsdon J. Expression, organisation and structure of the genes encoding the Waxy protein (granule bound starch synthase) in wheat [1]. Plant Molecular Biology, 1993, 22(1):67-82.
- [5] Rohde W, Becker D, Salamini F. Structural analysis of the Waxy locus from Hordeum vulgare [J]. Nucleic Acids Research, 1988, 16 (14B): 7185 - 7186.
- [6] Fukunaga K, Kawase M, Kato K. Structural variation in the Waxy gene and differentiation in foxtail millet [Setaria italica (L.) P. Beauv.]: implications for multiple origins of the Waxy phenotype [J]. Molecular Genetics and Genomics, 2002, 268(2):214-222.
- [7] Karper R. Inheritance of *Waxy* endosperm in sorghum [J]. Journal of Heredity, 1933, 24(6):257 262.
- [8] Pedersen J F, Bean S R, Graybosch R A, et al. Characterization of Waxy grain sorghum lines in relation to granule – bound starch synthase [J]. Euphytica, 2005, 144 (1/2):151 – 156.
- [9] Hamblin M T, Fernandez M G S, Tuinstra M R, et al. Sequence variation at candidate loci in the starch metabolism pathway in sorghum: prospects for linkage disequilibrium mapping [J]. Crop Science, 2007,47(Suppl):125-134.
- [10] Mcintyre C L, Drenth J, Gonzalez N, et al. Molecular characterization of the Waxy locus in sorghum [J]. Genome, 2008, 51(7):524-533.
- [11] Sattler S E, Singh J, Haas E J, et al. Two distinct *Waxy* alleles impact the granule bound starch synthase in sorghum [J]. Molecular Breeding, 2009, 24(4):349 359.
- [12] Pedersen J F, Bean S R, Funnell D L, et al. Rapid iodine staining techniques for identifying the Waxy phenotype in sorghum grain and Waxy genotype in sorghum pollen [J]. Crop Science, 2004, 44: 764-767.
- [13] 范明顺,张崇玉,张 琴,等. 双波长分光光度法测定高粱中的直链淀粉和支链淀粉[J]. 中国酿造,2008(11):85-87.

陶 售. 贾 青. 魏星灿, 等. 猪 ACACA 基因及其编码蛋白质的生物信息学分析[J], 江苏农业科学,2014,42(5)·42-45.

猪 ACACA 基因及其编码蛋白质的生物信息学分析

陶 隽1, 贾 青1,2, 魏星灿1, 胡慧艳1, 邢增喜1

(1.河北农业大学动物科技学院,河北保定071001; 2. 国家北方山区农业工程技术研究中心,河北保定071001)

摘要:为从分子水平研究猪脂肪合成过程,对脂肪合成关键酶乙酰辅酶 A 羧化酶 - α 基因(ACACA)进行分析。采用生物信息学的方法,查找猪 ACACA 基因的 ORF 框,对基因 CDS 序列的限制性酶切位点进行分析,并对其编码蛋白质的理化性质、二级结构、三级结构、拓扑结构、结构功能域进行预测分析。结果表明,猪 ACACA 基因 CDS 区全长7 041 bp,其编码蛋白质含2 346 个氨基酸。二级结构以 α 螺旋与无规则卷曲为主,局部出现 β 转角,三级结构显示结果与二级结构预测结果相符。该蛋白质为亲水性蛋白质,N 端无信号肽,为非分泌蛋白质;不含跨膜结构区,未定位于膜内,预测其为膜外区蛋白质;亚细胞定位结果显示该蛋白质为非细胞器蛋白质,是胞质蛋白质的可能性最大;功能域分析发现该蛋白质序列含有 BC 结构域、CT 结构域、CPSase 大亚基 N 端结构域、ATP - grasp 折叠结构域、生物素基/硫辛酰基结合域等及一些蛋白质基序。该结果将为进一步研究猪 ACACA 基因与脂肪合成的关系提供基础资料。

关键词:猪:ACACA 基因:蛋白质:生物信息学

中图分类号: Q753 文献标志码: A 文章编号:1002-1302(2014)05-0042-04

乙酰辅酶 A 羧化酶 (Acetyl - coenzyme A carboxylase, ACC)属于分子间羧化转移家族成员,在脂肪酸代谢过程中起着重要作用。现已确认,在人和哺乳动物中存在两种形式的 ACC:由 ACACA 基因编码的 $ACC - \alpha$ (ACC - 1)和由 ACACB 基因编码的 $ACC - \beta$ (ACC - 2)。前者作为调节长链脂肪酸合成的限速酶,主要存在于脂肪酸生成活跃的组织(如肝脏、脂肪组织和乳腺),催化乙酰辅酶 A 转化成脂肪酸合成起始物丙二酸单酰辅酶 A,它是调节脂肪酸合成的关键酶^[1-2]。除了在脂肪酸合成过程中发挥重要作用外,Galdieri等研究发现,ACC - α 表达量的减少会增加染色质组蛋白质的乙酰化以及改变其转录调控^[3]。Cody等研究发现,ACC - α 是人类巨细胞病毒(HCMV)的靶位点,HCMV 感染可增加 ACACA 在mRNA 水平和蛋白水平的表达丰度,用 RNAi 或抑制剂抑制 $ACC - \alpha$,会使 HCMV 的复制能力减弱^[4]。

目前,ACACA基因在植物、微生物、小鼠中报道较多,但是家畜中该基因的研究报道较少。本研究通过分子生物信息

收稿日期:2013-09-09

基金项目:河北省现代农业产业技术体系创新团队建设专项资金。 作者简介:陶 隽(1989—),女,甘肃民勤人,硕士,主要从事动物遗传学研究。E-mail:taojun0703@163.com。

通信作者: 贾 青, 教授, 博士生导师。E - mail: jiaqing@ hebau. edu. cn。

- [14] Doyle J J, Doyle J L. A rapid DNA isolation procedure for small quantities of fresh leaf tissue [J]. Phytochem Bull, 1987, 19: 11-15.
- [15] Sang Y J, Bean S, Seib P A, et al. Structure and functional properties of sorghum starches differing in amylose content [J]. Journal of Agricultural and Food Chemistry, 2008, 56 (15):6680-6685.
- [16] Han X Z, Campanella O H, Guan H, et al. Influence of maize starch granule – associated protein on the rheological properties of starch pastes. Part II. Dynamic measurements of viscoelastic properties of starch pastes[J]. Carbohydrate Polymers, 2002, 49(3):323 –330.

学的方法,分析猪 ACACA 基因的一般特征,预测其编码的蛋白质二级、三级结构,并进行蛋白质的拓扑结构,及其结构功能域的预测,旨在为进一步开展猪脂肪合成过程的相关研究提供基础资料。

1 材料和方法

1.1 材料

从 NCBI 数据库下载猪乙酰辅酶 A 羧化酶基因(ACACA) 核苷酸序列, 登录号为 NM 001114269.1。

1.2 方法

1.2.1 开放阅读框查找及限制性酶切位点分析 利用 NCBI 网站的 ORF Finder(http://www.ncbi.nlm.nih.gov/gorf/gorf.html)工具查找猪 ACACA 基因的开放阅读框(open reading frame, ORF);利用 Restriction Mapper(http://www.restrictionmapper.org/)程序对 ACACA 基因 CDS 序列进行内切酶图谱分析。

1.2.2 ACACA 基因编码蛋白质的一级结构分析 利用 Ex-PASy 网站的 ProtParam(http://expasy.org/tools/protparam.html)工具分析基因编码蛋白质的氨基酸残基性质、分子量及理论等电点等信息;利用 ExPASy 中的 ProtScale 工具(http://web.expasy.org/protscale/)对该蛋白质的亲水性和疏水性进行预测;采用 Hphob./Kyte & Doolittle 算法预测氨基酸序列的

[17] Pedersen J F, Graybosch R A, Funnell D L. Occurrence of the Waxy alleles wx^a and wx^b in Waxy sorghum plant introductions and their effect on starch thermal properties [J]. Crop Science, 2007, 47:1927 – 1933.

- [18] Rooney L W, Pflugfelder R L. Factors affecting starch digestibility with special emphasis on sorghum and corn[J]. Journal of Animal Science, 1986, 63(5):1607-1623.
- [19] Wong J H, Lau T, Cai N, et al. Digestibility of protein and starch from sorghum (*Sorghum bicolor*) is linked to biochemical and structural features of grain endosperm [J]. Journal of Cereal Science, 2009,49(1):73 –82.