# 甘蓝型油菜甘油三磷酸脱氢酶(BnaGPDH)基因的克隆与表达

刘少锋, 刑蔓, 汪慧慧, 邬克彬, 官春云, 肖钢, 熊兴华\* 湖南农业大学农学院, 作物基因工程湖南省重点实验室, 长沙410128

摘要: 甘油三磷酸脱氢酶(GPDH)是三酰甘油(TAG)合成的关键酶。为了阐明甘蓝型油菜(Brassica napus) GPDH (BnaGPDH) 的表达特性,本研究采用反转录PCR (RT-PCR)方法,获得BnaGPDH基因的3条全长编码序列(CDS),分别命名为BnaGPDH1、 BnaGPDH2、BnaGPDH3,长度分别为1395、1395、1389 bp。生物信息学分析表明,BnaGPDHs具有GPDH基因家族的 特征,BnaGPDHs与其他植物GPDHs有高度同源性。时空表达分析表明,BnaGPDHs是组成型表达基因,在花中的表达量最高,叶中的表达量最低。BnaGPDHs在幼嫩种子发育的第5周表达量普遍提高,在果荚发育到第5周表达量明显降低。逆境 分析表明,BnaGPDHs响应多种逆境胁迫,可能与植物抗逆机制有关。 关键词:GPDH;甘蓝型油菜;基因克隆;表达分析

甘油三磷酸脱氢酶(glycerol-3-phosphate dehydrogenase, GPDH)是磷酸二羟丙酮(dihydroxyacetone phosphate, DHAP)还原生成3-磷酸甘油(glycerol-3phosphate, G3P)的催化酶。在植物油脂合成过程 中,以G3P和酰基辅酶A (acyl-coenzyme A, acyl-CoA) 为底物在甘油-3-磷酸酰基转移酶(sn-glycerol-3phosphate acyltransferase, GPAT)、溶血磷脂酰基 转移酶(lysophospholipid acyltransferase, LPAT)、 磷脂酸磷酸酶(phosphatidate phosphatase, PAP)、 二酰甘油酰基转移酶(diacylglycerol acyltransferase, DGAT)等一系列酶作用下生成三酰甘油(triacylglycerol, TAG)是主要的合成途径(Kennedy 1961)。为 研究上述催化酶对TAG合成的影响,研究者们的 焦点集中在与TAG合成过程中间产物直接相关的 酶GPAT (Gidda等2009; Shockey等2016; Yang等 2012; Chen等2011)、LPAT (Zou等1997; Kim和 Huang 2004; Ghosh等2009; Maisonneuve等2010; 戚 维聪2008; 陈四龙等2012)、PAP (Park等2015)、 DGAT (Lai等2012; Li等2010; Banilas等2011; McFie等2010)上, 而对应重要底物G3P合成的催化 酶GPDH的研究相对较少。

Gibon等(2002)以及Vigeolas和Geigenberger (2004)分别报道了G3P在拟南芥(*Arabidopsis thaliana*) 和油菜(*Brassica napus*)中的表达量不能满足TAG 合成过程中的需求。随后, Vigeolas和Geigenberger (2004)给油菜供给适当浓度的甘油后发现,油菜G3P 和TAG的合成量都增加了,同时在油菜中异位超表 达酵母*GPDH*也能提高油菜G3P的表达量,促进种 子中TAG的合成量增加40%。此外, Yao等(2014)通 过超表达三角褐指藻(*Phaeodactylum tricornutum*) 细胞中GPDH基因发现细胞的中性脂含量增加了 1.9倍。由此我们可以推测, TAG的合成与在一定 浓度范围内的底物G3P的浓度存在正相关关系。 因此, GPDH与TAG合成可能有非常重要的关系。

近年来,对于GPDH基因对非生物逆境方面的 响应已有一些研究。有研究显示,适当浓度的渗 透压能够诱导莱茵衣藻(Chlamydomonas reinhardtii) 中GPDH基因的表达, GPDH催化合成的甘油作为 一个相容性溶质应对细胞外的渗透压(Herrera-Valencia等2012; Hadi等2008; Mishra等2008)。He等 (2009)对杜氏盐藻(Dunaliella viridis)耐盐胁迫的研 究认为,位于叶绿体中的GPDH编码基因可能参与 盐胁迫逆境的响应。秀丽隐杆线虫(Caenorhabditis elegans) (Anderson等2016; Possik等2015; Burton等 2017; Kaneshiro和Strome 2017)对抗高渗透压逆境 时也能促进GPDH的表达。Barat等(2012)研究表 明,在5°C的低温环境下,理氏裂腹鱼(Schizothorax richardsonii)细胞中GPDH的表达量增加了19倍, 由此我们猜测,在植物中GPDH是否也会受低温冷 胁迫逆境的调控? 有趣的是, Lai等(2015)研究发现, 35°C高温逆境也能诱导坛紫菜(Pyropia haitanensis) 中GPDH的表达,同时坛紫菜中G3P浓度增加,而 糖苷含量减少。

在甘蓝型油菜中, GPDH酶定位于质体、线粒

收稿 2017-05-15 修定 2017-07-28

资助 国家重点基础研究发展计划(973计划)项目(2015CB-150200)、国家重点研发计划项目(2017YFD0101703)、湖 南省科技计划项目(2014FJ 1006-3)和湖南省自然科学基 金(2015JJ2080)。

<sup>\*</sup> 通讯作者(E-mail: ndxiongene@yahoo.com)。

体和细胞溶质,且GPDH在核基因组中分别存在多 个拷贝。Nandi等(2004)通过构建拟南芥质体 GPDH缺失突变体后发现,TAG的合成没有发生明 显的变化,我们推测TAG的合成可能与细胞溶质 中GPDH有关,而位于细胞溶质中的GPDH与TAG 合成的关系还并不清楚。本文根据甘蓝型油菜定 位于细胞溶质中GPDH的基因序列设计引物,从甘 蓝型油菜'湘油15'中克隆了3个GPDH拷贝,并进行 了生物信息学分析及时空表达和逆境表达分析, 为进一步分析GPDH功能提供参考。

## 材料与方法

#### 1 试验材料

试验材料为国家油料改良中心湖南分中心基 地开花期的甘蓝型油菜(*Brassica napus* L.)'湘油 15',用于提取总RNA。大肠杆菌[*Escherichia Coli* (Migula) Castellani et Chalmers]菌种DH5α由本实 验室保存,克隆载体采用Promega公司PGEM-TEasy Vector。植物总RNA提取试剂盒TransZol UP、 First-Strand cDNA Synthesis SuperMix、Taq<sup>TM</sup>-T DNA Polymerase、T4 DNA Ligase、DNA Marker、 Tip Green qPCR SuperMix试剂盒由北京全式金公 司提供; DNA胶回收试剂盒、质粒DNA小量提取 试剂盒购自上海生工生物工程有限公司;引物由 擎科生物技术有限公司合成;基因测序由上海生 工生物科技有限公司完成。

## 2 总RNA提取和cDNA合成

以'湘油15'油菜根、茎、叶、花、人工授粉 后第1~5周的种子和果荚皮及非生物逆境胁迫下 的叶为试验材料,采用TransZol UP试剂盒提取油 菜总RNA。检测RNA浓度和质量后,采用反转录 试剂盒合成第一链cDNA,用于目标基因扩增和表达分析。

## 3 BnaGPDHs基因cDNA克隆

利用甘蓝型油菜BRAD数据库(http://brassicadb. org/brad/),对甘蓝型油菜和拟南芥位于细胞溶质 GPDH的编码基因进行共线性分析,发现GPDH存 在3个不同的拷贝,位于A05、C04、A03染色体上, 分别为GSBRNA2T00132785001、GSBRNA2T000-24258001、GSBRNA2T00058395001,依次简化名 称为GPDH1、GPDH2、GPDH3。根据目标基因 和内参基因actin序列信息,用Primer Premier 5设计 了7对不同的引物(表1),用于GPDH基因扩增和 实时荧光定量反转录PCR (quantitative real-time reverse transcription PCR, qRT-PCR)。引物由擎科 生物技术有限公司合成。

以合成的第一链cDNA为模板和相应的引物 扩增*GPDH*基因。20  $\mu$ L PCR反应体系包括: cDNA 模板1  $\mu$ L、10 mmol·L<sup>-1</sup> dNTP 0.5  $\mu$ L、5 U· $\mu$ L<sup>-1</sup> HiFi高保真DNA聚合酶0.5  $\mu$ L、10  $\mu$ mol·L<sup>-1</sup>上下游 引物(表1)各1  $\mu$ L、10×Buffer 2  $\mu$ L、双蒸水(doubledistilled water, ddH<sub>2</sub>O) 14  $\mu$ L。PCR条件为: 94°C 3 min预变性; 94°C 45 s, 59°C 45 s, 72°C 90 s, 35个循 环; 72°C延伸10 min。随后将PCR反应产物在1% 凝胶中电泳检测,回收目标条带,与pGEM-TEasy Vector连接。分别吸取3  $\mu$ L连接产物转化到50  $\mu$ L DH5 $\alpha$ 大肠杆菌中,利用蓝白斑筛选阳性克隆, 菌落PCR检测后送生工测序,每个基因测3个转 化子。

#### 4 GPDH基因生物信息学分析

对BnaGPDHs和GPDHs基因间序列同源性进行分析,作测序结果的初步鉴定;利用Primer Premier

引物名称	上游引物(5'→3')	下游引物(5'→3')	退火温度/℃	循环数	用途			
GPDH1	GCTGTGGAAATAAAGAAAATG	ATTATATTGGAGCCATGACAT	59	35	qRT-PCR			
GPDH2	GCTGTGGAAATAAAGAAAATG	TGAGTAATAGCTGACGAATCA	59	35	qRT-PCR			
GPDH3	CGTTGCCTTTGATTTGTGTTG	TAGAAGTTCGGATTATGAGCC	59	35	qRT-PCR			
BnaGPDH1	CTCATCACAAGAGAACAATCA	ATTATATTGGAGCCATGACAT	58	45	qPCR			
BnaGPDH2	TAAGGGATGAAACACTGAATG	TAATAGCTGACGAATCAAGGC	62	45	qPCR			
BnaGPDH3	AGTTAGACATTGCTCGTTGCC	TGAACAGACCCGTTTGAGAGT	62	45	qPCR			
actin	GGTTGGGATGGACCAGAAGG	TCAGGAGCAATACGGAGC	58	45	qPCR			

#### 表1 PCR引物与参数

Table 1 PCR primers and parameters

植物生理学报

5将核苷酸序列翻译成氨基酸序列,运用ExPASy Protparam tool (http://web.expasy.org/protparam/)分 析BnaGPDHs理化信息;利用在线软件GOR IV Secondary Structure Prediction Method (二级结构预 测法, https://npsa-prabi.ibcp.fr/cgi-bin/npsa\_automat.pl?page=npsa\_gor4.html)进行蛋白二级结构 预测分析;在NCBI (http://www.ncbi.nlm.nih.gov/ cdd)分析GPDH的保守功能域;搜索NCBI数据库查 找同源物种GPDH氨基酸序列,用MEGA 6构建系 统发育树。

## 5 时空表达分析

按照TransStart Tip Green qPCR SuperMix试剂 盒中的方法,利用Bro-Rad公司实时荧光定量PCR 仪分析*BnaGPDH*基因时空表达水平,内参基因为 甘蓝型油菜'湘油15'*actin*基因,20 µL实时荧光定 量PCR (qPCR)反应体系包括: 2×TransStart Tip Green qPCR SuperMix 10 µL、cDNA模板1 µL、10 µmol·L<sup>-1</sup>上下游引物(表1)各0.4 µL、ddH<sub>2</sub>O 8.2 µL。反应程序为: 94°C 30 s预变性,45个循环(变性 94°C 5 s, 退火15 s, 72°C 10 s),从60°C升温到90°C 的熔解过程;引物、退火温度、循环次数信息如 表1所示。运用CT法( $2^{-\Delta\Delta C}$ )分析*GPDH*基因相对于 内参基因的表达变化趋势,并用GraphPad Prism 5 作图分析。每个样品进行3个独立的生物学重复 和3次技术重复,取3次重复试验的平均值。

## 6 非生物逆境胁迫表达分析

选取长势一致、发育良好、4~5片真叶的'湘 油15'植株分别进行盐(300 mmol·L<sup>-1</sup> NaCl)、干旱 [20%聚乙二醇4000 (polyethylene glycol-4000, PEG-4000)]、激素[50 µmol·L<sup>-1</sup>脱落酸(abscisic acid, ABA); 50 µmol·L<sup>-1</sup> 6-苄基氨基嘌呤(6-benzylaminopurine, 6BA)]、水渍(清水淹没油菜根部)、低温(5°C)、高 温(35°C)胁迫处理,参考Kim等(2010)、Chen等 (2012)和Gong等(2005)的处理方法。在胁迫处理 0、3、6、12和24 h后剪取200 mg油菜叶片,液氮 速冻后-80°C保存,用于提取RNA,合成第一链 cDNA,以上述cDNA为模板进行实时荧光定量PCR 分析。PCR条件、数据处理方法同第5节所述。

## 实验结果

#### 1 BnaGPDHs基因全长cDNA克隆及生物信息学分析

克隆获得的BnaGPDHs序列与BRAD数据库 中GPDHs基因序列几乎一致,基因序列聚类结果 如图1所示,表明克隆的拷贝在进化上具有高度的同 源性。利用ExPASY Protparam tool分析BnaGPDHs基 因理化性质,如表2所示。利用在线软件GOR IV Secondary Structure Prediction Method分析GPDH 蛋白二级结构,结果表明GPDH蛋白二级结构中只 存在α-螺旋、延伸链和无规则卷曲这三种结构,所 占百分比如表3所示。利用NCBI分析BnaGPDHs 保守功能域,结果显示三个蛋白都含有GpsA、 NADB\_Rossmann superfamily和NAD\_Gly3P\_dh\_C superfamily这三个保守功能域(图2)。

为分析BnaGPDHs与其他高等植物GPDHs在 进化上的关系,通过NCBI数据库BlastP,选取拟南芥 (BAH20028.1)、天蓝遏蓝菜(Noccaea caerulescens; JAU14322.1)等12种高等植物GPDH氨基酸序列, 运用MEGA软件构建系统进化树(图3)。同源性聚 类分析表明,BnaGPDHs与其他植物GPDHs进化上 具有高度的同源性。其中,与拟南芥、天蓝遏蓝



#### 图1 GPDHs基因间相似性聚类图

#### Fig.1 Phylogenetic tree of identity among GPDHs

*GPDH1、GPDH2、GPDH3*来自BRAD数据库,分别定位于A05、C04、A03染色体;●标记的*BnaGPDH1、BnaGPDH2、BnaGPDH3*表示从甘蓝型油菜 \* 湘油15 \* 中克隆的*GPDH*基因序列; MF036165、MF036166、MF036167、LK031819.1、LK032150.1和LK032351.1分别为基因GenBank登记号;图中比例尺代表相对遗传距离。

Table 2 Analysis of physicoelemical property of proteins encoded by Or Dris in D. napus						
<b>押</b> 化性质		分析结果				
生れ江灰	BnaGPDH1	BnaGPDH2	BnaGPDH3			
氨基酸数目/个	464	464	462			
分子质量/kDa	51.631 7	51.829 7	51.584 4			
等电点(pI)	7.14	6.81	7.12			
负电荷残基(Asp+Glu)/个	53	54	54			
正电荷残基(Arg+Lys)/个	53	53	54			
脂肪系数	100.50	100.06	100.28			

表2 甘蓝型油菜*GPDHs*基因编码蛋白理化性质分析结果 Table 2 Analysis of physicochemical property of proteins encoded by *GPDHs* in *B. napus* 

脂肪系数:由脂肪族侧链占据蛋白的相对体积(丙氨酸、缬氨酸、异亮氨酸、亮氨酸)。它被认为是提高球状蛋白热稳定性的一个积极因素。

#### 表3 甘蓝型油菜GPDHs基因编码蛋白二级结构分析结果

Table 3 Analysis of secondary structure of proteins encoded by *GPDHs* in *B. napus* 

一 474 4士 长口		比例/%	
—纵纪构	BnaGPDH1	BnaGPDH2	BnaGPDH3
α-螺旋	41.81	41.38	42.64
延伸链	14.87	15.95	14.72
无规则卷曲	43.32	42.67	42.64

菜的GPDH同源性约为95%; 三种植物同为双子叶 十字花科, 亲缘关系最近, 进化上属于同一个分支, 表明这三种植物有共同的进化起源和类似的催化 功能。而BnaGPDHs与木豆(*Cajanus cajan*; XP\_ 020207239.1)、菜豆(*Phaseolus vulgaris*; XP\_ 007162159.1)、蒺藜苜蓿(*Medicago truncatula*; XP\_ 003625105.2) GPDHs同源性较远, 与其他植物如川 桑(*Morus notabilis*; XP\_010090209.1)、芝麻(*Sesamum indicum*; XP 011075353.1)、大叶藻(*Zostera marina*; KMZ-61791.1)、蓖麻(*Ricinus communis*; EEF-49622.1)、 麻风树(*Jatropha curcas*; XP\_012086218.1)、土瓶草 (*Cephalotus follicularis*; GAV83468.1)、桃(*Prunus persica*; XP\_007202031.1)的GPDHs亲缘关系最远, 属于不同的进化分支。

#### 2 甘蓝型油菜BnaGPDHs的时空表达模式

用实时荧光定量PCR检测BnaGPDHs基因在 根、茎、叶、花和1~5周的种子和角果中的表达 情况,结果如图4所示。BnaGPDHs基因在各个组 织中均有表达,其中3个基因在花中的表达量都是 最高的,远远高于同时期根、茎、叶中的表达量都是 最高的,远远高于同时期根、茎、叶中的表达量。 其次,BnaGPDH1和BnaGPDH3在根、茎中有一定 的表达量,BnaGPDH2在根中也有少量的表达,3个 基因在叶中的表达量均是最低的。

BnaGPDH1和BnaGPDH2在胚中表达量的变化趋势不规律,均在第5周表达量达到了最大值。 BnaGPDH3在胚中第3周的表达量明显高于其他时期。



## 图2 甘蓝型油菜GPDHs蛋白保守结构域

Fig.2 Conserved domain prediction of GPDHs in B. napus

Query seq.: 查询序列; Specific hits: 特异位点; Superfamilies: 超家族; Multi-domains: 域; NADB\_Rossmann superfamily: NADB\_Rossmann超家族; NAD\_Gly3P\_dh\_C superfamily: NAD\_Gly3P\_dh\_C 超家族; GpsA: GpsA域。

植物生理学报



图3 不同植物GPDHs蛋白的进化树分析

Fig.3 Phylogenetic analysis of GPDHs in different plant species

●标记的BnaGPDH1、BnaGPDH2、BnaGPDH3表示从甘蓝型油菜'湘油15'中克隆的GPDH氨基酸序列;图中比例尺代表相对遗传距离;I、Ⅱ、Ⅲ表示不同植物GPDHs按进化上的亲缘关系大致分为3大类。





BnaGPDH1和BnaGPDH2在果荚中表达量的 变化是先降低后升高再降低,第3周表达量最高, 到第4、5周的表达量已经非常低了。BnaGPDH3 在果荚中表达量则是先升高再降低,同BnaGPDH1 和BnaGPDH2一样,在第5周表达量最低。

### 3 甘蓝型油菜BnaGPDHs在逆境中的表达模式

实时荧光定量PCR分析逆境胁迫处理后3个 基因表达模式,结果如图5所示。在NaCl、6BA、 PEG-4000、ABA、水渍、低温(5°C)、高温(35°C) 处理下,3个基因的表达量均有明显变化,说明它们 对这七种逆境胁迫都有响应。

在NaCl、PEG-4000、ABA、水渍逆境处理过 程中, BnaGPDH1呈现出先降低后升高再降低的表 达模式。在低温处理下, BnaGPDH1表现非常敏感, 表达量先快速上升后再下降到对照组水平。而在高 温处理下, BnaGPDH1表达量一直低于对照组水平。

在NaCl和ABA逆境处理下, BnaGPDH2表达量 始终低于对照组。而在水渍、PEG-4000的处理下 则表现出先降低后升高再降低的表达模式,且表达 量最大值高于对照组水平。在高温和低温的处理 下, BnaGPDH2和BnaGPDH1的表达模式是相似的。

在NaCl和6BA处理下, *BnaGPDH3*表达量随时间增加逐渐下降,低于对照组水平。在PEG-4000和ABA处理下,呈现出先下降后上升的表达模式。在水渍逆境处理下,表达量先上升后下降,总体来说仍然高于对照组水平。

## 讨 论

本研究从甘蓝型油菜'湘油15'中克隆得到了 BnaGPDHs的3个拷贝, BnaGPDHs编码的蛋白定 位于细胞溶质中。经生物信息学分析显示, BnaG-PDH1、BnaGPDH2、BnaGPDH3分别编码464、 464、462 aa的蛋白, 3个蛋白的脂肪系数都偏高, 这可能与其参与TAG合成有关。它们都有NADB\_ Rossmann超家族、GpsA和NAD\_Gly3P\_dh\_C超家 族保守功能域,以Rossmann折叠的方式与NADH 结合,具有GPDH结构特征,这与Shen等(2010)研究 分析的结果是一致的,可见BnaGPDHs依赖辅助因 子NADH的协同作用。

将BnaGPDHs氨基酸序列与其他植物GPDHs 聚类分析,显示BnaGPDHs与同为双子叶十字花科 的天蓝遏蓝菜、拟南芥亲缘关系最近,同源性高 达95%,属于进化树的同一分支,同其他高等植物 也具有较高的同源性,说明GPDH蛋白在进化上具 有高度的保守性。

时空表达分析结果显示, BnaGPDHs在油菜植 株的各个组织中均有表达, 说明BnaGPDHs属于组 成型表达基因。在根、茎、叶、花中, BnaGPDHs 有类似的表达谱, 它们在花中的表达量明显高于 其他组织中, 叶中的表达量最低, 有一定的组织特 异性; BnaGPDH1、BnaGPDH2均在油脂积累的高 峰期第5周达到最大值, 说明这两个基因可能与 TAG合成密切相关; BnaGPDHs在角果发育第3周 的时候表达量最高, 其中BnaGPDH3的表达量明显 高于另外两个基因, 由此推测BnaGPDH3可能与角 果的发育有关。

BnaGPDHs在甘蓝型油菜植株中响应非生物 逆境胁迫的结果表明,在与渗透压相关的逆境 NaCl处理下, BnaGPDH1的表达量先降低后升高再 降低,这可能是由于前期的逆境对植株有一定的 伤害,抑制了表达,中后期植株细胞内通过调节甘 油的合成量来适应植株外渗透压的变化(刘冠楠 2011); 而BnaGPDH2和BnaGPDH3表达量一直低 于对照组,受到严重抑制,说明植株受渗透胁迫作 用时,主要通过调节BnaGPDH1的表达来缓解不利 环境对自身的伤害。在PEG-4000和水渍处理下, BnGPDHs表达量在中后期高于对照组。有意思的 是,在生长素类似物6BA和ABA的处理下,6BA抑 制BnaGPDH1和BnaGPDH3的表达,ABA却促进 BnaGPDH1和BnaGPDH3的表达,表现出相反的结 果; BnaGPDH2的表达受生长素类似物的抑制。5℃ 低温环境下, BnaGPDHs的表达非常敏感, 表达量 都有不同程度的增加,这和Barat等(2012)对理氏裂 腹鱼适应低温环境的研究有类似的结论,可能是 通过促进BnaGPDHs的表达,从而增加甘油的合成 来避免植株受到低温伤害的。35°C高温中, BnaGP-DHs的表达受到抑制,与低温环境中的表现相反。

本研究明确了甘蓝型油菜中位于细胞溶质中 GPDH的编码基因逆境响应的表达模式,但它们在 植株抗逆机制中发挥的作用还存在许多疑问。如: (1)植株细胞中G3P浓度是否发生变化?(2)GPDH蛋 白的活性变化情况。(3)GPDH表达量的变化受到 哪些转录因子调控?(4)TAG的含量是否发生变化? 更多的问题需要在以后的研究中进一步解答。

植物生理学报





## 参考文献

- Anderson EN, Corkins ME, Li JC, Singh K, Parsons S, Tucey TM, Sorkaç A, Huang H, Dimitriadi M, Sinclair DA, et al (2016). *C. elegans* lifespan extension by osmotic stress requires FUdR, base excision repair, FOXO, and sirtuins. Mech Ageing Dev, 154: 30–42
- Banilas G, Karampelias M, Makariti I, Kourti A, Hatzopoulos P (2011). The olive *DGAT2* gene is developmentally regulated and shares overlapping but distinct expression patterns with *DGAT1*. J Exp Bot, 62 (2): 521–532
- Barat A, Goel C, Tyagi A, Ali S, Sahoo PK (2012). Molecular cloning and expression profile of snow trout *GPDH* gene in response to abiotic stress. Mol Biol Rep, 39 (12): 10843–10849
- Burton NO, Furuta T, Webster AK, Kaplan RE, Baugh LR, Arur S, Horvitz HR (2017). Insulin-like signalling to the maternal germline controls progeny response to osmotic stress. Nat Cell Biol, 19 (3): 252–257
- Chen SL, Huang JQ, Lei Y, Ren XP, Wen QG, Chen YN, Jiang HF, Yan LY, Liao BS (2012). Cloning and expression analysis of lysophosphatidic acid acyltransferase (LPAT) encoding gene in peanut. Acta Agron Sin, 38 (2): 245–255 (in Chinese with English abstract) [陈四龙, 黄家权, 雷永, 任小平, 文奇根, 陈玉宁, 姜慧 芳, 晏立英, 廖伯寿(2012). 花生溶血磷脂酸酰基转移酶基因 的克隆与表达分析. 作物学报, 38 (2): 245–255]
- Chen SL, Huang JQ, Lei Y, Zhang YT, Ren XP, Chen YN, Jiang HF, Yan LY, Li YR, Liao BS (2012). Identification and characterization of a gene encoding a putative lysophosphatidyl acyltransferase from *Arachis hypogaea*. J Biosci, 37: 1029–1039
- Chen X, Snyder CL, Truksa M, Shah S, Weselake RJ (2011). *sn*-Glycerol-3-phosphate acyltransferases in plants. Plant Signal Behav, 6 (11): 1695–1699
- Ghosh AK, Chauhan N, Rajakumari S, Daum G, Rajasekharan R (2009). At4g24160, a soluble acyl-coenzyme A-dependent lysophosphatidic acid acyltransferase. Plant Physiol, 151 (2): 869–881
- Gibon Y, Vigeolas H, Tiessen A, Geigenberger P, Stitt M (2002). Sensitive and high throughput metabolite assays for inorganic pyrophosphate, ADPGlc, nucleotide phosphates, and glycolytic intermediates based on a novel enzymic cycling system. Plant J, 30 (2): 221–235
- Gidda SK, Shockey JM, Rothstein SJ, Dyer JM, Mullen RT (2009). Arabidopsis thaliana GPAT8 and GPAT9 are localized to the ER and possess distinct ER retrieval signals: functional divergence of the dilysine ER retrieval motif in plant cells. Plant Physiol Biochem, 47 (10): 867–879
- Gong Q, Li P, Ma S, Rupassara SI, Bohnert HJ (2005). Salinity stress a daptation competence in the extremophile *Thellungiella halophila* in comparison with its relative *Arabidopsis thaliana*. Plant J, 44: 826–839
- Hadi MR, Shariati M, Afsharzadeh S (2008). Microalgal biotechnology: carotenoid and glycerol production by the green algae *Dunaliella* isolated from the Gave-Khooni salt marsh, Iran. Biotechnol Bioprocess Eng, 13 (5): 540–544
- He Y, Meng X, Fan Q, Sun X, Xu Z, Song R (2009). Cloning and

characterization of two novel chloroplastic glycerol-3-phosphate dehydrogenases from *Dunaliella viridis*. Plant Mol Biol, 71 (1–2): 193–205

- Herrera-Valencia VA, Macario-González LA, Casais-Molina ML, Beltran-Aguilar AG, Peraza-Echeverría S (2012). In silico cloning and characterization of the glycerol-3-phosphate dehydrogenase (GPDH) gene family in the green microalga *Chlamydomonas reinhardtii*. Curr Microbiol, 64 (5): 477–485
- Kaneshiro KR, Strome S (2017). Inheritance of protection from osmotic stress. Nat Cell Biol, 19 (3): 151–152
- Kennedy EP (1961). Biosynthesis of complex lipids. Fed Proc, 20 (4): 934–940
- Kim HU, Huang AH (2004). Plastid lysophosphatidyl acyltransferase is essential for embryo development in *Arabidopsis*. Plant Physiol, 134 (3): 1206–1216
- Kim HU, Vijayan P, Carlsson AS, Barkan L, Browse J (2010). A mutation in the *LPAT1* gene suppresses the sensitivity of *fab1* plants to low temperature. Plant Physiol, 153 (3): 1135–1143
- La Russa M, Bogen C, Uhmeyer A, Doebbe A, Filippone E, Kruse O, Mussgnug JH (2012). Functional analysis of three type-2 DGAT homologue genes for triacylglycerol production in the green microalga *Chlamydomonas reinhardtii*. J Biotechnol, 162: 13–20
- Lai XJ, Yang R, Luo QJ, Chen JJ, Chen HM, Yan XJ (2015). Glycerol-3-phosphate metabolism plays a role in stress response in the red alga *Pyropia haitanensis*. J Phycol, 51 (2): 321–331
- Li R, Yu K, Hildebrand DF (2010). *DGAT1*, *DGAT2* and *PDAT* expression in seeds and other tissues of epoxy and hydroxy fatty acid accumulating plants. Lipids, 45 (2): 145–157
- Liu G (2011). Cloning, characterization, expression and purification of *Dunaliella salina* glycerol-3-phosphate dehydrogenase (Master's thesis). Guangzhou: South China University of Technology (in Chinese with English abstract) [刘冠楠(2011). 杜氏盐藻3-磷酸 甘油脱氢酶基因的克隆、鉴定及表达纯化(硕士论文). 广州: 华南理工大学]
- Maisonneuve S, Bessoule JJ, Lessire R, Delseny M, Roscoe TJ (2010). Expression of rapeseed microsomal lysophosphatidic acid acyltransferase isozymes enhances seed oil content in *Arabidopsis*. Plant Physiol, 152 (2): 670–684
- McFie PJ, Stone SL, Banman SL, Stone SJ (2010). Topological orientation of acyl-CoA:diacylglycerol acyltransferase-1 (DGAT1) and identification of a putative active site histidine and the role of the N terminus in dimer/tetramer formation. J Biol Chem, 285 (48): 37377–37387
- Mishra A, Mandoli A, Jha B (2008). Physiological characterization and stress-induced metabolic responses of *Dunaliella salina* isolated from salt pan. J Ind Microbiol Biotechnol, 35 (10): 1093–1101
- Nandi A, Welti R, Shah J (2004). The Arabidopsis thaliana dihydroxyacetone phosphate reductase gene SUPPRESSSOR OF FATTY ACID DESATURASE DEFICIENCY1 is required for glycerolipid metabolism and for the activation of systemic acquired resistance. Plant Cell, 16 (2): 465–477
- Park Y, Han GS, Mileykovskaya E, Garrett TA, Carman GM (2015). Altered lipid synthesis by lack of yeast Pah1 phosphatidate phos-

phatase reduces chronological life span. J Biol Chem, 290 (42): 25382–25394

- Possik E, Ajisebutu A, Manteghi S, Gingras MC, Vijayaraghavan T, Flamand M, Coull B, Schmeisser K, Duchaine T, van Steensel M, et al (2015). FLCN and AMPK confer resistance to hyperosmotic stress via remodeling of glycogen stores. PLoS Genet, 11 (10): e1005520
- Qi W (2008). Studies on correlations of developing seed lipid accumulation with Kennedy pathway enzyme activities in *Brassica napus* (Master's thesis). Nanjing: Nanjing Agricultural University (in Chinese with English abstract) [戚维聪(2008). 油菜发育 种子中油脂积累与Kennedy途径酶活性关系研究(硕士论文). 南京: 南京农业大学]
- Shen W, Li J, Dauk M, Huang Y, Periappuram C, Wei Y, Zou J (2010). Metabolic and transcriptional responses of glycerolipid pathways to a perturbation of glycerol 3-phosphate metabolism in *Arabidopsis*. J Biol Chem, 285 (30): 22957–22965
- Shockey J, Regmi A, Cotton K, Adhikari N, Browse J, Bates PD (2016). Identification of *Arabidopsis GPAT9* (At5g60620) as

an essential gene involved in triacylglycerol biosynthesis. Plant Physiol, 170: 163–179

- Vigeolas H, Geigenberger P (2004). Increased levels of glycerol-3-phosphate lead to a stimulation of flux into triacylglycerol synthesis after supplying glycerol to developing seeds of *Brassica napus* L. *in planta*. Planta, 219 (5): 827–835
- Yang W, Simpson JP, Li-Beisson Y, Beisson F, Pollard M, Ohlrogge JB (2012). A land-plant-specific glycerol-3-phosphate acyltransferase family in *Arabidopsis*: substrate specificity, *sn*-2 preference, and evolution. Plant Physiol, 160 (2): 638–652
- Yao Y, Yang L, Peng KT, Huang T, Niu YF, Xie WH, Yang WD, Liu JS, Li HY (2014). Glycerol and neutral lipid production in the oleaginous marine diatom *Phaeodactylum tricornutum* promoted by overexpression of glycerol-3-phosphate dehydrogenase. Biotechnol Biofuels, 7 (1): 10
- Zou J, Katavic V, Giblin EM, Barton DL, MacKenzie SL, Keller WA, Hu X, Taylor DC (1997). Modification of seed oil content and acyl composition in the brassicaceae by expression of a yeast *sn*-2 acyltransferase gene. Plant Cell, 9 (6): 909–923

## Molecular cloning and expression profile of *BnaGPDH* gene in *Brassica napus*

LIU Shao-Feng, XING Man, WANG Hui-Hui, WU Ke-Bin, GUAN Chun-Yun, XIAO Gang, XIONG Xing-Hua<sup>\*</sup> Crop Gene Engineering Key Laboratory of Hunan Province, College of Agriculture, Hunan Agricultural University, Changsha 410128, China

**Abstract:** Glycerol-3-phosphate dehydrogenase (GPDH) is a key enzyme in triacylglycerol (TAG) biosynthesis. In order to elucidate the expression feature of *BnaGPDHs* in *Brassica napus*, three *GPDH* full-length coding sequences (1 395, 1 395 and 1 389 bp) were obtained by reverse transcription PCR, and designated as *BnaGPDH1*, *BnaGPDH2* and *BnaGPDH3*, respectively. Bioinformatic analysis shows that they have the characteristics of the *GPDH* family, and amino acid sequences of BnaGPDHs are highly homologous to GPDHs in other plants. Spatio-temporal expression results show that *BnaGPDHs* are genes of constitutive expression, with the highest expression in flower and the lowest expression in leaf. BnaGPDH expression levels were generally increased in developing seed at 35 days after flowering, at the same time they were significantly decreased in developing capsule. *BnaGPDHs* responded to abiotic stresses, indicating they might be concerned with the mechanism of plant stress resistance.

Key words: GPDH; Brassica napus; gene cloning; expression analysis

Received 2017-05-15 Accepted 2017-07-28

This work was supported by the National Key Basic Research Program of China (Program 973) (Grant No. 2015CB150200), National Key Research and Development Program of China (Grant No. 2017YFD0101703), Science and Technology Program of Hunan Province (Grant No. 2014FJ 1006-3), and Natural Science Foundation of Hunan Province (Grant No. 2015JJ2080).

<sup>\*</sup>Corresponding author (E-mail: ndxiongene@yahoo.com).