Pura蛋白质不同结构域对APP基因表达的调控作用

李永玲^{2#} 贾中发^{2#} 柴 娟¹ 李 平² 袁程敏¹ 孙 涛¹ 崔建奇^{1,2*} (¹宁夏医科大学颅脑疾病重点实验室,省部共建国家重点实验室培育基地,银川 750004; ²宁夏医科大学基础医学院,银川 750004)

摘要 该研究将构建的含淀粉样前体蛋白(amyloid precursor protein, *APP*)基因启动子的 萤火虫荧光素酶报告质粒与*Pura*全长基因或含不同结构域的*Pura*缺失突变体共转染到U87MG 细胞中,进行萤火虫荧光素酶活性测定,以确定*Pura对APP*基因表达的调控作用。同时,将*Pura* 全长基因及含有不同结构域的*Pura*缺失突变体的真核表达载体分别转染至U87MG细胞,使目的 蛋白过表达,通过实时定量PCR(Real-time PCR)和蛋白免疫印迹(Western blot)研究Pura不同的结 构域对*APP*基因在转录、翻译水平的调控作用。结果显示,Pura全长蛋白及其不同结构域对*APP* 基因表达均有不同程度的抑制作用,但至少保持N-端或C-端的结构域可能是维持Pura蛋白功能 的必要条件。

关键词 Pura;蛋白质结构;结构域;APP;基因表达

Effects of Purc or Its Domains on the Regulation of APP Gene Expression

Li Yongling^{2#}, Jia Zhongfa^{2#}, Chai Juan¹, Li Ping², Yuan Chengmin¹, Sun Tao¹, Cui Jianqi^{1,2*}

(¹Ningxia Key Laboratory of Cerebrocranial Diseases, the Incubation Base of National Key Laboratory, Yinchuan 750004, China; ²School of Basic Medical Sciences, Ningxia Medical University, Yinchuan 750004, China)

Abstract The eukaryotic expression vector pCDNA3.0-Pur α and the deletions which contain the different DNA binding domains were constructed. Then co-transfected into U87MG cells with Luciferase reporter construct with which the *APP* promoter (-170/+147) was inserted into the upstream of Luciferase gene. The Luciferase assays were performed to analyze the transactivation effects of Pur α on *APP* gene expression. The Real-time PCR and Western blot were used to evaluate the effects of Pur α and the different domains on *APP* gene expression both in transcriptional and translational levels. The results of Luciferase assay demonstrated that the full length of Pur α and the different deletions could down-regulate *APP* promoter activities in various extent; at the meantime, the results of Real-time PCR and Western blott confirmed that Pur α could suppress *APP* gene expression both in transcriptional and translational levels, but at least to keep the intact structure in N-terminal or C-terminal of the Pur α may be essential for maintenance of the functions of Pur α .

Keywords Purα; protein structure; domain; amyloid precursor protein; gene expression

收稿日期: 2015-04-29 接受日期: 2015-07-13

国家自然科学基金(批准号: 81260197)和国家重点基础研究发展计划(973计划)(批准号: 2012CB722408、2014CB560711)资助的课题

#These authors contributed equally to this work

[#]共同第一作者

^{*}通讯作者。Tel: 0951-6880697, Email: jianqi@gmail.com

Received: April 29, 2015 Accepted: July 13, 2015

This work was supported by the National Natural Science Foundation of China (Grant No.81260197) and the State Key Development Program for Basic Research of China (973 Program) (Grant No.2012CB722408, 2014CB560711)

^{*}Corresponding author. Tel: +86-951-6880697, E-mail: jianqi@gmail.com

网络出版时间: 2015-09-06 17:00:53 URL: http://www.cnki.net/kcms/detail/31.2035.Q.20150906.1700.004.html

Purα是一种广泛存在于体内而且能与核酸结合的蛋白质。它能结合于小鼠鞘磷脂蛋白基因启动子的DNA特异序列上,根据这个特性,最初从小鼠的大脑中纯化得到这种蛋白质^[1-2]。人类Purα的典型特征是能结合于人*c-Myc*基因上游的DNA序列,它的cDNA已经从HeLa细胞中克隆并进行了序列分析^[3-4]。小鼠Purα序列与人Purα序列几乎相同,在所有的322个氨基酸中仅有两个氨基酸不同^[4-6]。Purα具有模体结构,它的中心部位为DNA结合区,含有三个1级重复序列和两个2级重复序列^[7]。其他比较显著的结构特征还包括N-端的富含甘氨酸区,一个"Psycho"模体区^[5]和C-端的富含谷氨酰胺和谷氨酸区。在整个进化过程中,Purα的DNA结合区域的序列是极其保守的。

Purα、Purβ和Purγ同属于Pur家族。Purα有两种 不同的异构体,使用不同的多聚腺苷酸位点^[6]。Purα 几乎在所有后生动物组织中表达^[8],它是一种多功 能蛋白质,既可以与DNA结合,也可以与RNA结合, 在DNA复制起始、mRNA转录和蛋白质翻译等过 程中都发挥着不同程度的作用^[8-9]。也有文献报道, 在神经元中Purα可以转运并结合在mRNA上^[10-11]。 Purα与病毒和细胞复制起始位点的DNA序列有着很 密切的关系,由于复制和转录的起始需要双链DNA 的解链,这比较符合Pura作为一种单链核酸结合蛋 白,具有使DNA螺旋失稳的特点^[12]。此外,近来研究 还发现,Pura在DNA损伤修复方面也发挥着一定的 作用^[13-14],这对维持神经系统基因组的稳定性有着 一定的意义。

Pura作为转录因子在调控基因转录方面的作用 是双重性的。对于某些基因来说,它可以作为一种转 录活化因子而调节着这些基因的表达,如多瘤病毒 (polyomavirus, JC)的早期和晚期启动子^[15-16]、人类获 得性免疫缺陷病毒-1(human immunodeficiency virus-1, HIV-1)的长末端重复序列^[17]以及一些编码细胞因子 的基因启动子[如肿瘤坏死因子α(TNFα)^[18]、髓鞘碱 性蛋白(myelin basic protein, MBP)^[19-20]、β2型整联蛋 白(β2-integrin)^[21]、胎盘催乳激素(placental lactogen)^[22]、 CD11c β2型整联蛋白(CD11c β2-integrin)^[23]、转化 生长因子β1(TGFβ1)^[24]、神经特异型FE65蛋白^[25]以 及血小板衍生型生长因子-A(platelet-derived growth factor-A, PDGF-A)^[26]]。最近的一项蛋白质组学分 析研究结果发现, Pura可以结合到髓鞘蛋白脂*Plp1* 基因的内含子区域的增强子上(在中枢神经系统的 发育过程中的髓鞘形成阶段,该增强子负责Plp1蛋 白的大量合成);另一方面,Purα对另外一些基因表 达呈负调控作用。最有趣的是,Purα可以对自己基 因的启动子进行负调控^[27]。受Purα负调控的基因 包括α-肌动蛋白(α-actin)^[28-31]、淀粉样前体蛋白^[32]、 CD43^[33-34]、α-肌球蛋白(α-myosin)^[35]、fas^[36]、gata-2^[37]以及生长激素抑制素(somatostatin)^[38]等。

淀粉样前体蛋白(amyloid precursor protein, APP)是广泛存在于体内的一种跨膜蛋白,其编码基 因位于人类第21条染色体上。APP在整个进化过程 中高度保守,在发育方面的调控作用与突触形成是 平行的^[39]。在小鼠发育过程中, APP基因表达的高峰 出现在胚胎的第二周,这个时间点恰好也是突触形 成的高峰时期, 而到了成年, 其表达逐渐降低到一个 较低的水平。APP有多种异构体,许多研究表明,在 哺乳动物的神经系统中这些异构体的表达模式是不 同的^[40]。APP在阿尔茨海默病(Alzheimer's disease, AD)的发病过程中扮演着重要的角色, 一般认为, 该 蛋白质表达的增加可能会对AD的病理改变有着促 进作用,也可能会诱发淀粉样蛋白质多肽(amyloid β-peptide, A-β)的产生和沉积,并由此引发神经组织 的损害^[41-42]。APP能促进神经元分枝和突触的形成, 调节神经元的兴奋性和突触可塑性,同时,可能保护 神经元免于氧化应激的损伤[39]。另外,已有的研究 结果表明, APP在血液凝固、血小板活化以及免疫细 胞对损伤和感染的应答方面具有潜在功能[43]。

我们以前的研究发现,人转录因子活化蛋白 Pura对APP基因表达有负调控作用^[32]。而对于Pura 来说,其结构上特异性在转录调控方面的详尽机制 目前仍然不是十分清楚。本文对Pura蛋白不同结构 域在APP基因表达调控中的作用进行了详尽的研究, 以期揭示Pura蛋白质结构与功能之间的有机联系。

1 材料与方法

1.1 材料

真核表达载体pCDNA3.0以及报道质粒载体 pGL3-basic和含有*APP*启动子−170/+147的报道质 粒载体pGL3 basic-APP(−147/+170)系本实验室保 存; U87MG细胞为本实验所保存; 构建质粒所用到 的内切酶、dATP、逆转录试剂盒(RevertAid First Strand cDNA Synthesis Kit)均购自Thermo公司, T4 连接酶、pEASY-T1购自TRANS Gen Biotech公司, IPTG购自Merck公司, PCR Mix和real time PCR Mix 购自CWBIO公司, Lipofectamine[®] 2000试剂购自 Invitrogen公司, Dual-Glo® Luciferase Assay System 试剂购自美国Promega公司, BCA试剂盒购自凯基 生物公司, Purα抗体购自美国Abcam公司(能识别 1-100氨基酸序列: MADRDSGSEQ GGAALGSGGS LGHPGSGSGS GGGGGGGGGGG GGSGGGGGGA PGGLQHETQE LASKRVDIQN KRFYLDVKQN AKGRFLKIAE VGAGGNKSRL), GFP抗体购自美国 ORIGENE公司, APP抗体购自Millipore公司、β-actin 抗体购自北京中杉金桥生物技术有限公司。

1.2 质粒构建

首先, 根据图1所示的Pura蛋白的结构来进行不

同的缺失片段的构建,所构建的四个片段的详细信 息见表1。

根据上表的信息设计PCR引物(表2)。通过 PCR扩增目的基因,扩增的PCR产物进行琼脂糖凝 胶电泳来比对分子量大小,并对分子量与预期结果 一致的目的片段进行纯化和回收。纯化的目的条 带需要两个末端加A进行进一步的亚克隆,使用taq polymerase和dATP在72 °C作用30 min完成末端加A 过程。将末端加A后的PCR片段与pEASY-T1克隆载 体进行连接完成亚克隆过程, 连接反应在16 ℃水浴 环境下过夜完成。第2 d将连接产物转化到感受态 细胞中,然后将转化的菌液涂到含有X-gal和IPTG的 氨苄青霉素的琼脂培养板上, 置于37 ℃培养箱中过 夜。次日待菌斑形成后进行蓝白斑筛选。挑取白斑



图1 Purα蛋白质结构示意图 Fig.1 Schematic diagram of the structure of Pura protein

Table 1 The sizes and characteristics of full length and different deletions of Pura					
片段名称	基因大小	碱基起止	氨基酸起止	特点	
Name of fragment	Gene size	Start and end of	Start and end of amino	Characteristic	
		bases	acids		
Full length Pura	969	1-969	1-322	Full length Pura	
P1	807	160-966	54-322	The glycine rich domain in N-terminal was deleted	
P2	321	646-966	216-322	Including the 3rd class II binding domain and C-terminal	
P3	651	1-648	1-216	Complement of P2, containing N-terminal and preceding 4	
				DNA binding domains	
P4	435	253-687	85-229	Lack of N-terminal and C-terminal	

表1	Pura全长及不同缺失突变体的片段大小及其特点

表2	设计的引物
Table 2	Designed primers

引物	序列
Primer	Sequence
Purα-F	5'-CGC GGA TTC ATG GCG GAC AGC GGC AGC-3'
Purα-R	5'-CCG GAA TTC TCA ATC TTC CCC TTC CTC-3'
P1-F	5'-CGC GGA TCC ATG CTG CAG GAG ACG CAG GA-3'
P1-R	5'-CCG GAA TTC TCA ATC TTC TTC CCC TTC TTC CTC-3'
P2-F	5'-CGC GGA TCC ATG GAG CTG CCC GAG GGC ACC TCC TTG-3'
P2-R	5'-CCG GAA TTC TCA ATC TTC TTC CCC TTC TTC CTC-3'
P3-F	5'-CGC GGA TTC ATG GCG GAC AGC GGC AGC-3'
P3-R	5'-CCG GAA TTC TCA GGC CGG CTC CTC CTC CAC TCC GTA-3'
P4-F	5'-CGC GGA TCC ATG CTG AAG ATC GCC GAG GTG GGC GCG-3'
P4-R	5'-CCG GAA TTC TCA GCG CTT GTT GTC CAC AGT CAA GGA-3'

在LB培养基中过夜培养,提取质粒并酶切鉴定,对 鉴定结果为阳性且大小正确的片段进行切胶回收。 随后将回收的片段克隆到pCDNA3.0真核表达载体 中去。简言之,将真核表达载体pCDNA3.0用BamH I与EcoR I双酶切, 纯化回收线性化的载体DNA, 与 同样酶切的Purα缺失突变的回收片段在16℃水浴环 境下过夜连接,并进行转化、铺板、挑单克隆、摇菌、 提质粒、酶切鉴定,最终通过序列测定进行确定。

1.3 萤火虫荧光素酶报告基因实验

将构建好的质粒与pGL3 basic以及pGL3 basic-APP(-170/+147)报道质粒共转染到U87MG细胞中, 实验参照Invitrogen公司的Lipofectamine[®] 2000试剂 说明书进行。细胞转染后继续培养48 h, 收获细胞进 行实验。简言之,弃去细胞培养板中的培养基,然后 用PBS洗涤细胞,用胰酶将细胞从培养板上消化下 来,1000 r/min离心5 min收集细胞,然后加入100 µL 1×lysis buffer消化细胞提取细胞蛋白。随后,取50 µL 上清蛋白液加入到96孔测量板中,设置自动进样器 2和3分别加入50 µL Dual-Glo® Luciferase Reagent 和Dual-Glo[®] Stop & Glo Reagent试剂,用Centro LB 960进行测定,在Mikrowin2000发光仪器上,依照美 国Promega公司生产的Dual-Glo[®] Luciferase Assay System对萤火虫荧光素酶活性进行测定,用Renilla 作为内参来校正转染效率。

1.4 实时定量PCR(Real-time PCR)

将构建成功Pura过表达载体和空载体分别转 染U87MG细胞,培养48h后,用Trizol法提取细胞总

	表3 Real-time PCR的引物
Ta	ble 3 Primers for Real-time PCR
引物	序列
Primer	Sequence
APP-F	5'-ATT CTT ACA CCA GGA GAG-3'
APP-R	5'-GAA TCC ACA TTG TCA CTT-3'
GAPDH-F	5'-GAG TCA ACG GAT TTG GTC GT-3'
GAPDH-R	5'-GAC AAG CTT CCC GTT CTC AG-3'

RNA, 用Nanodrop分光光度仪对RNA进行定量, 当 D_{260}/D_{280} 在2.0左右时进行实验,使用Thermo逆转 录试剂盒进行逆转录并合成cDNA, 然后将合成的 cDNA液稀释10倍, 取出2 µL用荧光Mix进行Realtime PCR, 用Bio-Rad CFX96[™] Real-time System进 行检测。PCR反应所用的引物见表3,所用的扩增程 序见表4,用GAPDH作为内参。

1.5 蛋白质免疫印迹(Western blot)

将构建成功Pura过表达载体和空载体分别转 染U87MG细胞,培养48 h后,收集细胞。用冷的PBS 洗涤细胞后,再用加有蛋白酶抑制剂和磷酸酶抑制 剂的RIPA缓冲液裂解细胞,离心除去不溶的细胞碎 屑,用BCA试剂对细胞溶解物进行蛋白质定量。取 含40 µg总蛋白的细胞裂解液进行聚丙烯酰胺凝胶 电泳,电泳结束后转印到PVDF膜,用5%脱脂奶粉溶 液进行封闭, 一抗4°C孵育过夜, TBST洗膜5次, 每 次5 min, 然后加入相应的二抗, 室温下孵育120 min, TBST洗膜5次,用ODYSSEY CLx进行检测。一抗 比例1:1 000, GFP抗体比例1:1 000, 内参β-actin比例 1:3 000, 荧光二抗比例1:5 000。

1.6 统计学分析

实验数据以均数±标准差(x±s)表示,用SPSS 20.0统计软件进行统计学处理,采用单因素方差分 析,多组间比较用LSD法进行均数间的两两比较,检 验水准α=0.05,实验均重复3次以上。

2 结果

2.1 pCDNA3-Pura全长及四个突变体载体的构 建与鉴定

所构建pCDNA3-Purα全长及四个突变体载体 经酶切鉴定与设想的一致(图2),并同时进行测序分 析以做进一步确认。

2.2 Pura对APP基因启动子表达活性的影响

将构建的含有Pura不同结构域的真核表达载

			-	
	Table 4 The amplification	on procedure for 1	Real-time PCR	
步骤	温度(°C)	时间	循环数	
Step	Temperature (°C)	Time	Number of cycles	
Initial denaturation	94	3 min	1	
Denaturation	94	30 s		
Annealing	60	30 s	40	
Extension	72	45 s		

表4 Real-time PCR扩增程序



Purα结构示意图,位于中心区域的DNA结合区包含三个1级重复序列和两个2级重复序列,它的N-端含富含甘氨酸,C-端含有一段模体和谷氨酰 胺与谷氨酸富集区。我们按照上图片段大小构建Purα片段的长度。

The structure of full length Pura. The central DNA binding region contains 3 class I and 2 class II repeats, the N-terminal has a glycine-rich domain and the C-terminal contains a psycho motif and glutamine and glutamic acid-rich domains.

图2 Pura的结构以及含有不同结构域的Pura缺失片段示意图



所构建的pCDNA3.0-Purα全长以及不同的缺失突变真核表达质粒用 EcoR I和BamH I双酶切后进行琼脂糖凝胶电泳的图谱,所显示插入 片段的大小与实验设计一致。

The constructed full length Pur α in eukaryotic expression vector pCDNA3.0 as well as their various deletions which contain the different domains of Pur α . The constructs were identified with endonuclease cutting (*EcoR* I and *Bam*H I). The agarose gel electrophoresis demonstrated that the size of inserts was consistent with the experimental expectation.

图3 构建质粒酶切鉴定

Fig.3 Identification of constructs with endonuclease cutting

体,全长Purα以及用作对照的空白载体pCDNA3.0 与含有*APP*基因启动子的荧光素酶报告质粒载体 PGL3 Basic-APP(-170/+147),分别共转染到U87MG 细胞中,然后,用Promega公司的Luciferase试剂盒检 测荧光素酶活性来评估含有不同结构域的Purα缺 失突变体对*APP*启动子活性的影响。结果显示,与 对照组相比,Purα全长和含有不同结构域的Purα缺



*P<0.05, 与对照组比较。
 *P<0.05 vs control group.
 图4 全长Pura及含有不同结构域的Pura缺失突变体真核表 达质粒对APP基因启动子活性的影响
 Fig.4 The effects of full length Pura and its deletions which

contain different domains on *APP* gene promoter activities

失突变体对*APP*启动子的活性都有不同程度的抑制 作用(图4);与全长的Purα相比,各个不同的缺失突 变体的影响效果是不一致的:去除N-端富含甘氨酸 区域,但保持完整的5个DNA结合区域和C-端富含 谷氨酸、谷氨酰胺以及Psycho模体的P1所受的影响 比较小;其次为去除第5个DNA结合域和C-端的P3 突变体;而与P3在序列上互补的P2,只保留了第5个 DNA结合区域以及完整的C-端,则其活性明显受到 影响;同时去除C-端和N-端序列,仅保留5个DNA结 合区域的P4,则对*APP*启动子的调控作用明显减弱。 以上结果说明,维持*Pur*α基因结构的完整性对Purα 的活性是非常重要的,Purα对*APP*启动子活性的调 控可能在于第1到第4个DNA结合区域,同时至少要 维持C-端和N-端任何一个结构的完整,若是没有两 个末端结构的完整,即使保留全部5个DNA结构域, Purα的活性依然受到影响。

2.3 Pura在mRNA水平上对APP基因表达的影响

为了进一步确定Purα在mRNA水平上对APP基 因表达的调控作用,我们将构建的含不同结构域的 Pura缺失突变体的真核表达载体质粒(pCDNA3.0-P1、pCDNA3.0-P2、pCDNA3.0-P3和pCDNA3.0-P4)、 全长Pura真核表达载体质粒pCDNA3.0-Pura以及用 于作为对照的真核表达空白载体质粒pCDNA3.0分



*P < 0.05 vs control group.

Fig.5 Effects of Pura and its deletions which contain the different domains on the expression of *APP* gene in mRNA level



别转染到U87MG细胞中,然后提取细胞总RNA,通 过qPCR检测不同的Purα缺失突变体对APP基因在 mRNA水平上的影响。结果显示,Purα以及不同的 缺失突变体对APP基因在mRNA水平上都有一定的 影响,其趋势与Luciferase的实验结果基本上是一致 的,全长的Purα对APP基因在mRNA水平上有明显的 影响,而含不同缺失片段的突变体与全长Purα相比 (图5),其影响的效果要略为降低,但P1和P3的影响 效果比P2和P4明显要好。

2.4 Purα在蛋白水平上对APP基因表达的影响

为了进一步研究不同的Purα结构域对APP基因 在蛋白水平上的作用,我们将全长的Purα真核表达 载体pCDNA3.0-Purα以及所构建的含有不同蛋白结 构域的缺失突变体的真核表达载体pCDNA3.0-P1、 pCDNA3.0-P2、pCDNA3.0-P3和pCDNA3.0-P4分别 转染到U87MG细胞中,48h后收获细胞总蛋白进行 蛋白免疫印迹实验以分析APP蛋白有表达情况,从 而确定Pura蛋白不同的结构域对APP蛋白表达的影 响作用。结果显示,与对照组相比,不同的Purα缺失 突变体对APP蛋白的表达都有不同程度的抑制作用, 而以pCDNA3.0-P3对APP蛋白表达的影响作用最为 明显。APP蛋白的表达趋势与其在mRNA水平上的 影响基本是一致的。为了确定Pura蛋白在细胞内的 表达,同时也通过Western blot检测了细胞内Purα蛋 白的表达情况。由于所用的Purα抗体仅能识别Purα 蛋白的第1~100氨基酸残基,并不能完全识别其他 缺失突变体的表达情况,因此又构建了含有GFP-tag



A:蛋白免疫印迹分析检测全长Purα蛋白以及其含有不同结构域的缺失突变体过表达对APP蛋白表达的影响;B:用密度扫描法对APP蛋白表达 进行定量分析,*P<0.05,与对照组比较。

A: the effects of full length $Pur\alpha$ and its deletions which contain the different domains on APP protein expression; B: the results of Western blot analyzed with densimetry and quantified. *P<0.05 vs control group.

图6 蛋白免疫印迹分析检测含有不同结构域的Pura缺失突变体对APP基因表达的影响

Fig.6 The effects of Pura deletions containing the different structural domains on APP gene expression detected by Western blot

图5 全长Pura及其含有不同结构域的缺失突变体对APP基因表达在mRNA水平上的影响

的融合表达突变体pEGFP-C1-P1、pEGFP-C1-P2、 pEGFP-C1-P3和pEGFP-C1-P4,然后通过检测GFP蛋 白的表达水平来间接地反映Purα突变体蛋白在细胞 内的表达情况。结果表明,所有的缺失突变体在细 胞内都有很好的表达,而且Purα对APP蛋白质的表达 有很强的负调控作用(图6)。

3 讨论

Pura是一个多功能蛋白质,其蛋白家族成员的序 列从细菌到人是非常保守的¹⁹。它能以一种序列特异 性的方式(富含GC区域的GGN重复序列)结合于单链 DNA和RNA, Pura在DNA复制和转录方面起着多种重 要的作用^[8-9], 它是一种在RNA分隔式翻译中的重要元 件[10,44]。Pura是一种广泛表达的蛋白质, 然而它显示 出了对发育和组织特异性的调控作用[45]。例如,在小 鼠大脑胚胎发育时期, Purα蛋白质的表达很低, 然而 在出生后的第1周,它的表达迅速升高,在第18 d达到 高峰,然后Pura维持在一个相对较高的表达水平直 至成年。此外,除了它在细胞核内的功能之外, Pura 在神经元细胞的胞质中的含量也很丰富。特别是在 突触的分支处, Pura、聚核糖体和细胞核内不均一 核糖核蛋白(heterogeneous nuclear ribonucleoprotein, hnRNP)以一种复合体的形式存在[11]。Pura还有助于 维持基因组的稳定性,在特异性的组织中有特异性 的表达。在中枢神经系统,已经证实了Purα主要参与 mRNA转运和翻译的特殊机制^[46-47]。

Purα的蛋白质结构^[7,48]包括三大部分: N-端的 富含甘氨酸区域、C-端的psycho模体、富含谷氨酰 胺和谷氨酸区域以及中央的DNA结合区域。它的 DNA结合区域包含3个1级重复序列和2个2级重复序 列,分别位于66~88、102~131、148~170、188~120 和224~246位氨基酸区域(图1)。Graebsch等^[49]通过X-射线衍射分析发现, Purα含有旋转样折叠和一个不 同寻常的核酸结合表面。Pura与核酸的结合是由其 中央核心区域所介导的,而此区域的信息并不是十 分清晰。Graesbch等^[49]还发现, 果蝇的Pura从40~185 位氨基酸部位有两个可以明确辨析的结构上的模 体,并命名为"PUR重复"。这两个重复序列相互作 用而形成Purα的结构域, 而且DNA和RNA结合实验 也确认了这个结合部位确实是有功能的。本研究结 果也证实,保持这个区域结构的完整对维持Purα的 功能是必要的(P1和P3突变体), 而删除这个区域(P2) 则会影响Purα的功能。近来其他研究还发现, Purα 的突变可在5q31.3微缺失综合征的患者引起明显的 新生儿肌张力缺陷、癫痫和巨脑症^[50]。另外, Hunt 等^[51]通过全基因组测序发现, Purα的突变是引起新 生儿神经认知功能障碍的主要原因, 可引起明显的 神经系统发育迟缓和学习能力的缺失。

阿尔茨海默病的一个重要的病理学标志是纤维 性淀粉样β沉积物(Aβ)的出现,这种淀粉样β多肽是 来自淀粉样前体蛋白(APP)的裂解^[40]。已有研究发 现, Pura蛋白质对APP的基因表达有负调控作用^[32], 其作用机理在于Pura蛋白质可以与APP基因启动子 5′UTR的特异性序列结合,从而抑制了Egr-1对APP 基因的正调控作用^[55-56]。但是, Purα蛋白质存在着 不同的DNA结合区域,究竟是哪个结合区域在调控 APP基因表达中发挥着重要作用呢?我们的研究证 明了Pura的N-端和C-端是维持Pura生物活性不可或 缺的部位。Pura蛋白质可以负性调控APP基因的表 达,从而有可能减少Aβ的形成和在脑内的沉积,这对 阿尔茨海默病的预防和治疗有着重要的意义。已有 研究发现, APP是一种广泛表达的蛋白质, 在整个进 化过程中极为保守,在发育过程中受到严格的调控, 并且与突触形成相平行^[39]。在小鼠体内, APP蛋白质 水平在出生后第2周时最高,这与突触形成的高峰期 相一致,在成年以后逐步降低到一个较低的水平。

人和小鼠的APP启动子都缺乏传统的TATA和 CCAAT盒, 却聚集了许多富含G/C的序列。已经有研 究证实,人和小鼠APP启动子有明显的序列重合[52-54]。 APP启动子活性在神经细胞中最高。靠近转录起始 位点的许多启动子元件对启动子活性是至关重要 的[41]。人和小鼠APP启动子中富含G/C保守序列,在 大脑发育阶段以及成年脑组织的神经元中均有Pura 和Egr-1的高表达。我们以前的研究已经发现, Purα 过表达对APP基因表达存在着负调控作用^[32]。而与 此相反的是, Egr-1对APP的表达则为正调控作用^[55], 两种因子都可以与APP启动子5′UTR的特异性位点 相结合^[56]。为了进一步研究Pura蛋白的不同结构域 对APP启动子的作用,我们在前期实验的基础上,设 计了含有不同结构域的Purα缺失突变体,通过其对 APP启动子活性的影响来分析可能会起作用的结构 域。我们所设计的四个结构互补的突变体,从不同 的方面来观察Purα结构与功能的关系。我们首先分 别对N-端和C-端的功能进行了比较, 与全长的Purα 相比, 缺失任何一个末端都会对Purα的功能有影响 (Pl和P3), 但是同时去除两个末端之后即使完整地保 留Pura中央区的5个DNA结合区域,然而Pura的活性 也大受影响(P4), 由此可见, 富含甘氨酸的N-端和富 含谷氨酸与谷酰胺的C-端对维持Pura的功能是不可 或缺的。通过比较在序列上互补的P2与P3,我们发 现Pura蛋白对APP启动子DNA的结合应该在前4个 DNA结合位点上,这与Graebscha等^[49]报道的Purα是 通过中央的核心区域与核酸的结合一致;为了进一 步验证我们的实验结果,我们将所构建的4种缺失突 变体与全长的Purα真核表达质粒转染到U87MG细 胞中,分别通过Real-time PCR和Western blot在转录 和翻译水平上检测Pura缺失突变体的作用。结果分 析表明,4个缺失突变体对APP基因表达的影响趋势 是一致的,说明Purα功能的维持需要至少N-端或C-端的存在,去除两个末端,仅保留5个DNA结合位点 不足以维持Purα的功能。本文对Purα蛋白质的结构 与功能结合起来进行了研究,目前尚未见到类似的 实验报道。

Pura对神经系统的发育的重要性已如前文所 述。当缺乏Pura时,出生后的小鼠仅能存活4周[45]。 在Pura基因敲除小鼠中所见到的这种表型上缺陷的 严重程度与Purα在发育过程中的表达量的增加是相 平行的, Purα的表达水平在出生后10 d显著增高, 到 第3周时达到峰值[45],而Pura基因敲除对小鼠最为显 著的影响是神经元的发育缺陷。我们以前的研究只 是探讨了Pura对APP基因表达的调控作用, 而没有 涉及到Purα的结构域对APP基因表达的影响作用^[32]。 本文从Pura的结构入手, 通过研究Pura蛋白结构域 对其功能的影响,进一步拓宽了Purα结构与功能关 系方面的研究。当然, Purα含有5个DNA结合位点, 为了更进一步深入地对其结构进行详尽的研究,我 们还需进一步构建更多的不同的缺失突变体,甚至 包括点突变,同时也需要进行相应的蛋白核酸结合 实验来进一步明确Pura对APP基因表达调控的作用 机制。

参考文献 (References)

- Haas S, Gordon J, Khalili K. A developmentally regulated DNAbinding protein from mouse brain stimulates myelin basic protein gene expression. Mol Cell Biol 1993; 13(5): 3103-12.
- 2 Haas S, Thatikunta P, Steplewski A, Johnson EM, Khalili K, Amini S. A 39-kD DNA-binding protein from mouse

brain stimulates transcription of myelin basic protein gene in oligodendrocytic cells. J Cell Biol 1995; 130(5): 1171-9.

- Bergemann AD, Johnson EM. The HeLa Pur factor binds singlestranded DNA at a specific element conserved in gene flanking regions and origins of DNA replication. Mol Cell Biol 1992; 12(3): 1257-65.
- 4 Bergemann AD, Ma ZW, Johnson EM. Sequence of cDNA comprising the human pur gene and sequence-specific singlestranded-DNA-binding properties of the encoded protein. Mol Cell Biol 1992; 12(12): 5673-82.
- 5 Ma ZW, Bergemann AD, Johnson EM. Conservation in human and mouse Pur alpha of a motif common to several proteins involved in initiation of DNA replication. Gene 1994; 149(2): 311-4.
- 6 Liu H, Johnson EM. Distinct proteins encoded by alternative transcripts of the PURG gene, located contrapodal to WRN on chromosome 8, determined by differential termination/ polyadenylation. Nucleic Acids Res 2002; 30(11): 2417-26.
- 7 White MK, Johnson EM, Khalili K. Multiple roles for Puralpha in cellular and viral regulation. Cell Cycle 2009; 8(3): 1-7.
- 8 Johnson EM. The Pur protein family: Clues to function from recent studies on cancer and AIDS. Anticancer Res 2003; 23(3A): 2093-100.
- 9 Gallia GL, Johnson EM, Khalili K. Puralpha: A multifunctional single-stranded DNA- and RNA-binding protein. Nucleic Acids Res 2000; 28(17): 3197-205.
- 10 Johnson EM, Kinoshita Y, Weinreb DB, Wortman MJ, Simon R, Khalili K, *et al.* Role of Pur alpha in targeting mRNA to sites of translation in hippocampal neuronal dendrites. J Neurosci Res 2006; 83(6): 929-43.
- 11 Kanai Y, Dohmae N, Hirokawa N. Kinesin transports RNA: Isolation and characterization of an RNA-transporting granule. Neuron 2004; 43(4): 513-25.
- 12 Darbinian N, Gallia GL, Khalili K. Helix-destabilizing properties of the human single-stranded DNA- and RNA-binding protein Puralpha. J Cell Biochem 2001; 80(4): 589-95.
- 13 Wang H, Wang M, Reiss K, Darbinian-Sarkissian N, Johnson EM, Iliakis G, *et al.* Evidence for the involvement of Puralpha in response to DNA replication stress. Cancer Biol Ther 2007; 6(4): 596-602.
- 14 Wang H, White MK, Kaminski R, Darbinian N, Amini S, Johnson EM, *et al.* Role of Puralpha in the modulation of homologous recombination-directed DNA repair by HIV-1 Tat. Anticancer Res 2008; 28(3A): 1441-7.
- 15 Chen NN, Khalili K. Transcriptional regulation of human JC polyomavirus promoters by cellular proteins YB-1 and Pur alpha in glial cells. J Virol 1995; 69(9): 5843-8.
- 16 Krachmarov CP, Chepenik LG, Barr-Vagell S, Khalili K, Johnson EM. Activation of the JC virus Tat-responsive transcriptional control element by association of the Tat protein of human immunodeficiency virus 1 with cellular protein Pur alpha. Proc Natl Acad Sci USA 1996; 93(24): 14112-7.
- 17 Chepenik LG, Tretiakova AP, Krachmarov CP, Johnson EM, Khalili K. The single-stranded DNA binding protein, Pur-alpha, binds HIV-1 TAR RNA and activates HIV-1 transcription Gene 1998; 210(1): 37-44.
- 18 Darbinian N, Sawaya BE, Khalili K, Jaffe N, Wortman B,

Giordano A, *et al*. Functional interaction between cyclin T1/ cdk9 and Puralpha determines the level of TNFalpha promoter activation by Tat in glial cells. J Neuroimmunol 2001; 121(1/2): 3-11.

- 19 Tretiakova A, Steplewski A, Johnson EM, Khalili K, Amini S. Regulation of myelin basic protein gene transcription by Sp1 and Puralpha: Evidence for association of Sp1 and Puralpha in brain. J Cell Physiol 1999; 181(1): 160-8.
- 20 Wei Q, Miskimins WK, Miskimins R. Stage-specific expression of myelin basic protein in oligodendrocytes involves Nkx2.2mediated repression that is relieved by the Sp1 transcription factor. J Biol Chem 2005; 280(16): 16284-94.
- 21 Kong T, Scully M, Shelley CS, Colgan SP. Identification of Pur alpha as a new hypoxia response factor responsible for coordinated induction of the beta 2 integrin family. J Immunol 2007; 179(3): 1934-41.
- 22 Limesand SW, Jeckel KM, Anthony RV. Puralpha, a singlestranded deoxyribonucleic acid binding protein, augments placental lactogen gene transcription. Mol Endocrinol 2004; 18(2): 447-57.
- 23 Shelley CS, Teodoridis JM, Park H, Farokhzad OC, Bottinger EP, Arnaout MA. During differentiation of the monocytic cell line U937, Pur alpha mediates induction of the CD11c beta 2 integrin gene promoter. J Immunol 2002; 168(8): 3887-93.
- 24 Thatikunta P, Sawaya BE, Denisova L, Cole C, Yusibova G, Johnson EM, *et al.* Identification of a cellular protein that binds to Tat-responsive element of TGF beta-1 promoter in glial cells. J Cell Biochem 1997; 67(4): 466-77.
- 25 Zambrano N, De Renzis S, Minopoli G, Faraonio R, Donini V, Scaloni A, *et al.* DNA-binding protein Pur alpha and transcription factor YY1 function as transcription activators of the neuronspecific FE65 gene promoter. Biochem J 1997; 328(Pt 1): 293-300.
- 26 Zhang Q, Pedigo N, Shenoy S, Khalili K, Kaetzel DM. Puralpha activates PDGF-A gene transcription via interactions with a G-rich, single-stranded region of the promoter. Gene 2005; 348: 25-32.
- Muralidharan V, Sweet T, Nadraga Y, Amini S, Khalili K. Regulation of Puralpha gene transcription: Evidence for autoregulation of Puralpha promoter. J Cell Physiol 2001; 186(3): 406-13.
- 28 Carlini LE, Getz MJ, Strauch AR, Kelm RJ Jr. Cryptic MCAT enhancer regulation in fibroblasts and smooth muscle cells. Suppression of TEF-1 mediated activation by the single-stranded DNA-binding proteins, Pur alpha, Pur beta, and MSY1. J Biol Chem 2002; 277(10): 8682-92.
- 29 Knapp AM, Ramsey JE, Wang SX, Godburn KE, Strauch AR, Kelm RJ Jr. Nucleoprotein interactions governing cell typedependent repression of the mouse smooth muscle alpha-actin promoter by single-stranded DNA-binding proteins Pur alpha and Pur beta. J Biol Chem 2006; 281(12): 7907-18.
- 30 Subramanian SV, Polikandriotis JA, Kelm RJ Jr, David JJ, Orosz CG, Strauch AR. Induction of vascular smooth muscle alphaactin gene transcription in transforming growth factor beta1activated myofibroblasts mediated by dynamic interplay between the Pur repressor proteins and Sp1/Smad coactivators. Mol Biol Cell 2004; 15(10): 4532-43.

- 31 Zhang A, David JJ, Subramanian SV, Liu X, Fuerst MD, Zhao X, et al. Serum response factor neutralizes Pur alpha- and Pur betamediated repression of the fetal vascular smooth muscle alphaactin gene in stressed adult cardiomyocytes. Am J Physiol Cell Physiol 2008; 294(3): C702-14.
- 32 Darbinian N, Cui J, Basile A, Del Valle L, Otte J, Miklossy J, et al. Negative regulation of AbetaPP gene expression by pur-alpha. J Alzheimers Dis 2008; 15(1): 71-82.
- 33 Da Silva N, Bharti A, Shelley CS. hnRNP-K and Pur(alpha) act together to repress the transcriptional activity of the CD43 gene promoter. Blood 2002; 100(10): 3536-44.
- 34 Shelley CS, Da Silva N, Teodoridis JM. During U937 monocytic differentiation repression of the CD43 gene promoter is mediated by the single-stranded DNA binding protein Pur alpha. Br J Haematol 2001; 115(1): 159-66.
- 35 Gupta M, Sueblinvong V, Raman J, Jeevanandam V, Gupta MP. Single-stranded DNA-binding proteins PURalpha and PURbeta bind to a purine-rich negative regulatory element of the alphamyosin heavy chain gene and control transcriptional and translational regulation of the gene expression. Implications in the repression of alpha-myosin heavy chain during heart failure. J Biol Chem 2003; 278(45): 44935-48.
- 36 Lasham A, Lindridge E, Rudert F, Onrust R, Watson J. Regulation of the human fas promoter by YB-1, Puralpha and AP-1 transcription factors. Gene 2000; 252(1/2): 1-13.
- 37 Penberthy WT, Zhao C, Zhang Y, Jessen JR, Yang Z, Bricaud O, *et al.* Pur alpha and Sp8 as opposing regulators of neural gata2 expression. Dev Biol 2004; 275(1): 225-34.
- 38 Sadakata T, Kuo C, Ichikawa H, Nishikawa E, Niu SY, Kumamaru E, *et al.* Puralpha, a single-stranded DNA binding protein, suppresses the enhancer activity of cAMP response element (CRE). Brain Res Mol Brain Res 2000; 77(1): 47-54.
- 39 Ohta M, Kitamoto T, Iwaki T, Ohgami T, Fukui M, Tateishi J. Immunohistochemical distribution of amyloid precursor protein during normal rat development. Brain Res Dev Brain Res 1993; 75(2): 151-61.
- 40 Mattson MP. Cellular actions of beta-amyloid precursor protein and its soluble and fibrillogenic derivatives. Physiol Rev 1997; 77(4): 1081-132.
- 41 Lahiri DK, Ge YW. Role of the APP promoter in Alzheimer's disease: Cell type-specific expression of the beta-amyloid precursor protein. Ann N Y Acad Sci 2004; 1030: 310-6.
- 42 Neve RL, McPhie DL. Dysfunction of amyloid precursor protein signaling in neurons leads to DNA synthesis and apoptosis.
 Biochim Biophys Acta 2007; 1772(4): 430-7.
- 43 Zheng H, Jiang M, Trumbauer ME, Sirinathsinghji DJ, Hopkins R, Smith DW, *et al.* beta-Amyloid precursor protein-deficient mice show reactive gliosis and decreased locomotor activity. Cell 1995; 81(4): 525-31.
- 44 Ohashi S, Kobayashi S, Omori A, Ohara S, Omae A, Muramatsu T, *et al.* The single-stranded DNA- and RNA-binding proteins pur alpha and pur beta link BC1 RNA to microtubules through binding to the dendrite-targeting RNA motifs. J Neurochem 2000; 75(5): 1781-90.
- 45 Khalili K, Del Valle L, Muralidharan V, Gault WJ, Darbinian N, Otte J, et al. Puralpha is essential for postnatal brain development and developmentally coupled cellular proliferation as revealed by

genetic inactivation in the mouse. Mol Cell Biol 2003; 23(19): 6857-75.

- 46 Jin P, Duan R, Qurashi A, Qin Y, Tian D, Rosser TC, et al. Pur alpha binds to rCGG repeats and modulates repeat-mediated neurodegeneration in a *Drosophila* model of fragile X tremor/ ataxia syndrome. Neuron 2007; 55(4): 556-64.
- 47 Sofola OA, Jin P, Qin Y, Duan R, Liu H, de Haro M, et al. RNAbinding proteins hnRNP A2/B1 and CUGBP1 suppress fragile X CGG premutation repeat-induced neurodegeneration in a *Drosophila* model of FXTAS. Neuron 2007; 55(4): 565-71.
- 48 Wortman MJ, Johnson EM, Bergemann AD. Mechanism of DNA binding and localized strand separation by Pur alpha and comparison with Pur family member, Pur beta. Biochim Biophys Acta 2005; 1743(1/2): 64-78.
- 49 Graebsch A, Roche S, Niessing D. X-ray structure of Pur-alpha reveals a Whirly-like fold and an unusual nucleic-acid binding surface. Proc Natl Acad Sci USA 2009; 106(44): 18521-6.
- 50 Lalani SR, Zhang J, Schaaf CP, Brown CW, Magoulas P, Tsai AC, et al. Mutations in PURA cause profound neonatal hypotonia, seizures, and encephalopathy in 5q31.3 microdeletion syndrome. Am J Hum Genet 2014; 95(5): 579-83.
- 51 Hunt D, Leventer RJ, Simons C, Taft R, Swoboda KJ, Gawne-Cain M, et al. Whole exome sequencing in family trios reveals 20 de novo mutations in PURA as a cause of severe neuro-

developmental delay and learning disability. J Med Genet 2014; 51(12): 806-13.

- 52 Hoffman PW, Chernak JM. The rat amyloid precursor protein promoter contains two DNA regulatory elements which influence high level gene expression. Biochem Biophys Res Commun 1994; 201(2): 610-7.
- 53 Izumi R, Yamada T, Yoshikai S, Sasaki H, Hattori M, Sakaki Y. Positive and negative regulatory elements for the expression of the Alzheimer's disease amyloid precursor-encoding gene in mouse. Gene 1992; 112(2): 189-95.
- 54 La Fauci G, Lahiri DK, Salton SR, Robakis NK. Characterization of the 5'-end region and the first two exons of the beta-protein precursor gene. Biochem Biophys Res Commun 1989; 159(1): 297-304.
- 55 马琳,周瑜,李永玲,柴娟,贾中发,郭克,等. Egr-1对APP 基因表达的调控作用. 中国细胞生物学学报(Ma Lin, Zhou Yu, Li Yongling, Chai Juan, Jia Zhongfa, Guo Ke, *et al.* Regulatory effects of Egr-1 on APP geng expression. Chinese Journal of Cell Biology) 2015; 37(1): 39-46.
- 56 Chai J, Li YL, Guo K, Jia ZF, Ma L, Sun T, *et al.* Interplay between Purα and Egr-1 in the transcriptional regulation of amyloid precursor protein gene expression. Ann Clin Lab Res 2015; 3(3): 20.