在人转录调控网络中识别组织特异性功能模块

胡跃兵 1 ,李彭平 2 (1. 南京大学医学院附属金陵医院神经外科,江苏南京 210002; 2. 南京大学生命科学院, 江苏南京 210023)

摘要 从人体的7个组织调控网络出发,通过 MCODE 算法获得各个组织的调控模块,再通过计算模块间共有的节点数目获得组织间相似的模块或组织特异性模块。结果表明,肾特异性模块与肾癌密切相关;脑特异性模块在室间隔的形成和心肌细胞功能的实现中起着重要作用。

关键词 共调控;转录调控网络;模块

中图分类号 S-03 文献标识码 A 文章编号 0517-6611(2015)16-039-04

Identification of Tissue-specific Moduels within Human Tissue Regulatory Networks

HU Yue-bing¹, **LI Peng-ping²** (1. Jinling Hospital, Medical School of Nanjing University, Nanjing, Jiangsu 210002; 2. School of Life Science, Nanjing University, Nanjing, Jiangsu 210023)

Abstract Starting from seven tissue regulatory network, using MCODE method, the regulatory module of each tissue was obtained. Through calculating common node number among modules, kidney-specific module is closely correlated with renal cancer. The results showed that heart-specific module is important for formation of ventricular septum and it is crucial for functions of cardiac cells.

Key words Co-regulation; Tanscriptional regulatory network; Module

基因表达是调控子共同作用使特定的 mRNA 维持在稳 定水平的过程。其中一类调控子是转录因子,它通过结合在 其调控基因的启动子区,促进或抑制该基因的转录。它在调 控细胞生长和凋亡中起到重要作用。很多转录因子还可作 为疾病治疗的靶标^[1]。而 microRNA (miRNA)则是通过抑 制 mRNA 表达或促进 mRNA 降解,在转录后水平调解基因 的表达^[2]。由此,转录因子和 miRNA 分别通过在转录水平 和转录后水平调控基因表达,从而在影响基因功能过程中发 挥重要作用。而转录因子本身的表达在其转录后水平也受 到 miRNA 的调控,而 miRNA 自身的转录也要接受转录因子 的调控。因此,细胞内基因的表达系统实际上是由转录因 子、miRNA 以及它们靶基因之间组成的一个复杂的调控网 络。许多研究表明,特定生物学功能的实现是由一个包含多 种相似功能分子的功能模块完成的。模块内部分子功能的 相似度高于模块之间分子功能的相似度,并且分子在模块内 的连接度远远高于模块间分子之间的连接度[3]。转录调控 模块是由不同调控子调控特定靶基因集或同一类调控子调 控不同靶基因集而形成的一个调控子网,是多个基因及其产 物之间相互作用形成转录模块的结果[4]。研究转录调控网 络模块结构有利于讲一步了解细胞的转录调控、细胞分化及 其功能。

组织特异性基因的表达在组织的发育、细胞类型、功能和转录调控中起到重要作用^[5]。在已经识别的 miRNA 中,有很多表现出了组织特异性或发育阶段特异性的表达模式,并维持组织的特点和功能^[6]。并且由转录因子形成的调控网络会控制组织特异性基因的表达。组织特异性的转录因子和 miRNA 对于组织特异性的调控和功能极其重要。基因转录表达过程实际上是调控子和靶基因之间形成功能模块

作用的结果。由单个基因的组织特异性的表达调控的研究上升到模块的组织特异性调控模式的挖掘,可以进一步加深对基因组织特异性转录调控和组织功能的理解。为此,笔者从人体的7个组织调控网络出发,通过 MCODE 算法获得各个组织的调控模块,再通过计算模块间共有的节点数目获得组织间相似的模块或组织特异性模块,从而获得组织特异性的调控模式。

1 数据来源与方法

- **1.1 各组织表达谱数据来源** 从 Uni $Gene^{[7]}$ 和 $CGAP^{[8]}$ 获取人体的大脑、心脏、肾脏、肝脏、卵巢、脾和睾丸 7 个组织的蛋白质编码基因(包括 TF 和 non-TF)的表达谱数据,而 miR-NA 的表达谱数据则取自 Landgraf 等[6]的研究。
- 1.2 网络构建 通过以下方式构建包括人体大脑、心脏、肾脏、肝脏、卵巢、脾和睾丸 7 个组织的转录调控网络(TRN):首先在人基因组范围内预测 TF、miRNA 以及非蛋白质编码基因之间的调控关系,获得人的参考网络,然后通过对应组织的表达谱数据得到在 7 个组织中表达的基因,并从参考网络中获取这些基因之间的调控关系从而构建各个组织网络。在参考网络中,TF 与靶基因之间的调控关系是先通过TRANSFAC数据库^[9]找到靶基因上游 1 kb 的序列,之后在该段序列内寻找 TF 的靶点,该研究选取的是 5 个物种(人、狗、牛、小鼠和负鼠)保守的结果。而 miRNA 与靶基因之间的调控关系是通过取 Targetscan^[10]、Pictar^[11]和 Tarbase^[12]3个预测结果的交集得到。
- 1.3 组织模块挖掘 生物网络可以直观地看成一个图形,图形节点和边分别表示生物分子和分子之间的关系。对于转录调控,则可以理解为一个有向的信号传递流,用有向图表示。一般从图中寻找子簇或局部紧密连接区域主要是依赖于网络流最小割理论或谱聚类。MCODE^[13]是用节点聚类系数大小作为节点权重的衡量,从网络中获取分子复合体的模块挖掘方法。该算法主要分为节点权重计算、复合体预测、通过一定规则对复合体增加或减少节点3个阶段。

作者简介 胡跃兵(1983 -), 男, 四川攀枝花人, 硕士, 从事神经外科研究。

收稿日期 2015-04-30

MCODE 在挖掘模块时会给每个模块计算一个得分并按照该得分对模块进行排序。模块得分越高,则排位越靠前,该模块内部连接也更加紧密。

1.4 模块相似性得分 用公式(1)计算模块相似性,式中 N_1 、 N_2 分别表示模块1和模块2的节点数,C表示2个模块共有节点个数。当2个模块节点大小和类型完全相同时,R等于1,表示2个模块完全相同。当2个模块之间的节点都不同时,共有节点数目C为0,此时R等于0。当R 越接近1时,模块越相似。

$$R = C^2 / N_1 \times N_2 \tag{1}$$

得到模块相似得分后,以该得分作为模块间的距离,对模块进行系统聚类。聚类到一起的模块就是组织间相似的模块,而单个成簇的模块就是组织特异性模块。

2 结果与分析

2.1 组织模块 通过 MCODE 算法对人体 7 个组织的调控 网络进行挖掘,得到大脑、心脏、肾脏、肝脏、卵巢、脾和睾丸 的模块数目分别是 20、11、15、12、16、16 和 15(表 1)。得到模块后,统计模块中调控子的组成情况,发现所有组织大部分模块的调控子都包含转录因子和 miRNA,只有少数模块里面的调控子只是转录因子或 miRNA(表 2),说明模块的作用模式主要是转录因子和 miRNA 协同调控,这与前人的研究结果"转录因子和 miRNA 在乳腺癌和前列腺癌中共同调控基因的表达"[14]是一致的。

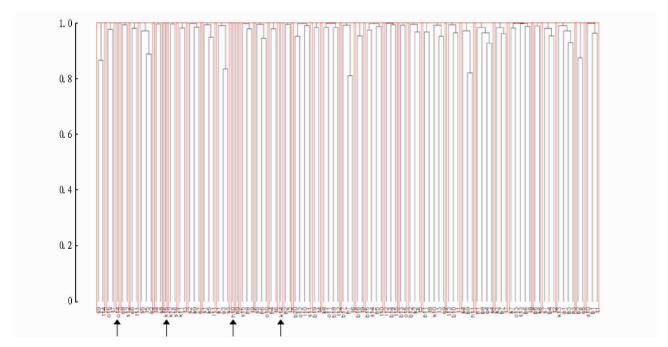
表 1 网络边的大小和模块数目

组织	网络边数目	网络模块数目
大脑	63 070	20
心脏	17 650	11
肾脏	23 660	15
肝脏	16 542	12
卵巢	31 359	16
脾	28 575	16
睾丸	60 362	15

表 2 模块的作用模式

组织	调控子只是	调控子只是	调控子包含转
	转录因子	miRNA	录因子和 miRNA
大脑	3	1	16
心脏	1	0	10
肾脏	1	0	14
肝脏	0	1	11
卵巢	0	0	16
脾	0	1	15
睾丸	0	1	14

计算每2个组织每2个模块之间的相似性得分。例如,计算大脑和心脏模块的相似性,则将大脑20个模块分别和心脏的11个模块——进行计算。之后将组织相似性得分作为距离,对模块进行系统聚类。105个模块共聚为40类(图1)。其中,卵巢的第14个模块、肾脏的第14和第15个模块、心脏的第10个模块都各自聚类成一个簇,说明该4个模块和其他模块相似性很低,因此将其定义为组织特异性模块。



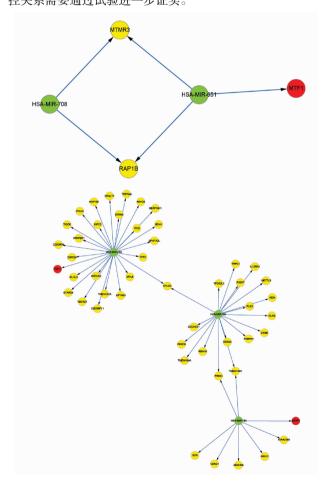
注:黑色箭头所指处为组织特异性模块,分别为:卵巢的第 14 个模块(ol4)、肾脏的第 15 个模块(k15)、肾脏的第 14 个模块(k14)、心脏的第 10 个模块(h10)。

图 1 根据组织模块相似性得分对模块聚类

2.2 肾脏组织特异性模块 肾脏的第 15 个模块(图 2)包含调控子 MTF1、hsa-miR-651、hsa-miR-708 以及靶基因 *RAP1B* 和 *MTMR*3。在该模块中,hsa-miR-651 和 hsa-miR-708 共同调控 RAP1B 和 MTMR3 的表达,同时 hsa-miR-651 又调

控转录因子 MTF1 的表达。RAP1B 是 RAS-like 小 GTP 结合蛋白超家族成员之一,其主要功能是调控细胞粘附、生长、分化、迁移增殖以及整合素介导的细胞信号转导^[15]。有研究表明由 RAP1B 参与的 cAMP/Rap1B/B-Raf 通路可以调控结

节性硬化症肾细胞癌 p27 的表达和 p27-cyclin D1 的细胞质 的错误定位,从而影响肾细胞癌的发生和癌症的预后[16]。 KEGG 通路分析显示, RAP1 家族与肾细胞癌通路密切相 关[17]。RAP1 家族主要通过细胞粘附、增殖和迁移而参与到 肾细胞癌通路中(图3)。Hsa-miR-708 被发现在肾细胞癌中 能够诱导细胞凋亡并抑制肿瘤生长,是肾细胞癌中非常重要 的肿瘤抑制子[18]。MTF1 是一种核质穿梭作为转录因子,聚 集在细胞核内并结合到含有金属反应元件(MRE)启动子上, 主要是诱导金属硫蛋白及其他维持金属稳态相关蛋白的表 达。而金属硫蛋白主要功能是抵抗重金属、清除自由基,许 多研究表明其表达异常与肿瘤密切相关,已经作为结肠直肠 癌和前列腺癌诊断的分子标记物[19]。综上所述,RAP1B 和 has-miR-708 都与癌症密切相关,根据模块中分子功能相似 性特点推测 hsa-miR-651 可能是和 has-miR-708 协同调控 RAP1B 和 MTMR3 的表达。而 has-miR-651 又调控转录因子 MTF1 的表达,该转录因子又进一步作用于金属硫蛋白等相 关蛋白,这些转录因子和 miRNA 形成的调控通路可能在肾 细胞癌的形成发展中起重要作用。该模块中的节点及其调 控关系需要通过试验进一步证实。



注:红色圆圈表示转录因子;绿色圆圈表示 miRNA;黄色圆圈表示 靶基因;箭头表示调控子对靶基因的调控。

图 2 肾脏特异性模块——肾脏的第 15 个模块 2.3 心脏组织特异性模块 心脏的第 10 个模块由 GSK3B、 CPEB3、hsa-miR-196b 和转录因子 HAND1 组成(图 4),在系

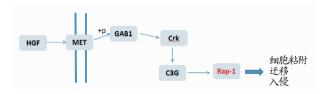
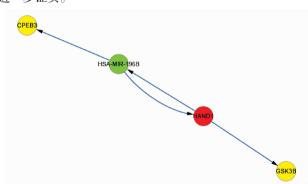


图 3 Rap1 家族参与到肾细胞癌通路中

统聚类中独自成簇,是心脏的一个组织特异性模块。HAND1是心脏特异性转录因子,主要功能是参与血管生成、发育以及肌肉组织形成。并且在心室隔和心脏形态学形成中也起着重要作用。HAND1和其另外一个家族成员以互补的方式工作,调节右心室和主动脉弓动脉的形成,提示HAND1和其家族成员可能会介导为先天性心脏病。Hatemi等研究表明HAND1序列的变异在心房异构的发生和发展中可能起重要作用^[20]。而在先天性心脏病中也发现 *HAND*1等基因的拷贝数变异,这些变异可能与心脏功能缺陷紧密相关^[21]。

GSK3B 是一种丝氨酸苏氨酸激酶,属于糖原合酶激酶亚家族,是为数不多的信号分子,调节关键的细胞内信号转导通路。在大鼠的胚胎发育过程中,GSK3B 的缺失会导致胚胎干细胞中受损的心肌细胞的分化并促使心肌细胞显著增生,从而使心室被心肌细胞填充^[22]。研究表明,GSK3B 是调节心肌纤维化的重要调控子,心脏成纤维细胞中 GSK-3β 特异性缺失会导致心脏纤维化、左心室功能障碍和在缺血性心脏中产生过多的疤痕^[23]。

Hsa-miR-196b 主要功能是参与粒细胞生成、脂质代谢和造血功能^[24]。而粒细胞升高会导致心内膜炎和心肌病。CPEB3、hsa-miR-196b 可能也与心室隔形成、心肌细胞功能相关。具体作用机制可能是 hsa-miR-196b 作用于转录因子HAND1,HAND1 再作用于 GSK3B,该调控通路在心室隔的形成、维持心肌细胞正常功能中发挥重要作用,需要通过试验进一步证实。



注:红色圆圈表示转录因子;绿色圆圈表示 miRNA;黄色圆圈表示 靶基因;箭头表示调控子对靶基因的调控。

图 4 心脏特异性模块

3 结论

通过构建人体7个组织的调控网络,并对各调控网络进行模块挖掘与比较分析,得到了与肾癌密切相关的肾脏特异性功能模块,以及和室间隔的形成有关并参与心肌细胞功能的心脏特异性模块。这些模块中的基因以及基因之间的调控关系对于相应组织疾病的治疗可能有重要作用。

参考文献

- WESTON V. Large scale screening for DNA damage-induced transcription factors as potential targets for treatment of CLL with p53 apoptotic defect
 Blood 2009 114(22) 1336.
- [2] ERHARD F, HAAS J, LIEBER D, et al. Widespread context dependency of microRNA-mediated regulation [J]. Genome Res, 2014, 24(6):906-919.
- [3] TORNOW S, MEWES H W. Functional modules by relating protein interaction networks and gene expression [J]. Nucleic Acids Res, 2003, 31 (21): 6283 6289.
- [4] SEGAL E, FRIEDMAN N, KOLLER D, et al. A module map showing conditional activity of expression modules in cancer [J]. Nat Genet, 2004, 36 (10):1090-1098.
- [5] NIEHRS C, POLLET N. Synexpression groups in eukaryotes [J]. Nature, 1999,402(6761);483-487.
- [6] LANDGRAF P, RUSU M, SHERIDAN R, et al. A mammalian microRNA expression atlas based on small RNA library sequencing [J]. Cell, 2007, 129(7):1401-1414.
- [7] SAYERS E W, BARRETT T, BENSON D A, et al. Database resources of the national center for biotechnology information [J]. Nucleic Acids Res, 2012,36;13-21.
- [8] LASH A E, TOLSTOSHEV C M, WAGNER L, et al. SAGEmap; A public gene expression resource [J]. Genome Res, 2000, 10(7):1051-1060.
- [9] WINGENDER E. The TRANSFAC project as an example of framework technology that supports the analysis of genomic regulation [J]. Briefings in Bioinformatics, 2008, 9(4):326-332.
- [10] LEWIS B P,SHIH I H,JONES-RHOADES M, et al. Prediction of mammalian microRNA targets [J]. Cell, 2003, 115(7):787-798.
- [11] KREK A, GRUN D, POY M N. Combinatorial microRNA target predictions[J]. Nature Genetics, 2005, 37(5):495-500.
- [12] SETHUPATHY P, CORDA B, HATZIGEORGIOU A G. TarBase; A comprehensive database of experimentally supported animal microRNA targets [J]. RNA,2006,12(2):192-197.
- [13] BADER G D, HOGUE C W. An automated method for finding molecular complexes in large protein interaction networks [J]. BMC Bioinformatics, 2003. 4-2.
- [14] WU J H, SUN Y J, HSIEH P H, et al. Inferring coregulation of transcrip-

- tion factors and microRNAs in breast cancer [J]. Gene, 2013, 518(1):139 144.
- [15] DUBE N,KOOISTRA M R,PANNEKOEK W J,et al. The RapGEF PDZ-GEF2 is required for maturation of cell-cell junctions [J]. Cellular Signalling, 2008, 20(9):1608 1615.
- [16] COHEN J D, THAM K Y, MASTRANDREA N J, et al. cAMP-dependent cytosolic mislocalization of p27 (kip)-cyclin D1 during quinol-thioetherinduced tuberous sclerosis renal ceu carcinoma[J]. Toxicol Sci,2011,122 (2);361-371.
- [17] KANEHISA M, GOTO S, SATO Y, et al. Data, information, knowledge and principle; Back to metabolism in KEGG [J]. Nucleic Acids Research, 2014,42(D1):199 – 205.
- [18] BIRKHAUSER F D, KOYA R C, NEUFELD C, et al. Dendritic cell-based immunotherapy in prevention and treatment of renal cell carcinoma; Efficacy, safety, and activity of Ad-GM. CAIX in immunocompetent mouse models [J]. J Immunother, 2013, 36(2); 102 – 111.
- [19] ARRIAGA J M, BRAVO I A, BRUNO L, et al. Combined metallothioneins and p53 proteins expression as a prognostic marker in patients with Dukes stage B and C colorectal cancer [J]. Human Pathology, 2012, 43 (10):1695 -1703.
- [20] HATEMI A C,GULEC C C, CINE N, et al. Sequence variations of NKX2-5 and HAND1 genes in patients with atrial isomerism [J]. Anadolu Kardiyoloji Dergisi-the Anatolian Journal of Cardiology, 2011,11(4):319 -328.
- [21] GOLDMUNTZ E, PALURU P, GLESSNER J, et al. Microdeletions and microduplications in patients with congenital heart disease and multiple congenital anomalies [J]. Congenital Heart Disease, 2011, 6(6):592 – 602.
- [22] KERKELA R, KOCKERITZ L, MACAULAY K, et al. Deletion of GSK-3beta in mice leads to hypertrophic cardiomyopathy secondary to cardiomyoblast hyperproliferation [J]. J Clin Invest, 2008, 118 (11): 3609 – 3618
- [23] LAL H, AHMAD F, WOODGETT J, et al. The GSK-3 family as therapeutic target for myocardial diseases [J]. Circulation Research, 2015, 116(1): 138 149.
- [24] LU M,ZHANG Q,DENG M, et al. An analysis of human microRNA and disease associations [J]. PLoS One, 2008, 3(10):3420.

(上接第13页)

3.2 不同品种头花蓼叶片的结构差异 在头花蓼 4 个材料中,多倍体与所研究的其他 3 个材料间差异较大。其表皮细胞较大,细胞密度小;上表皮气孔较大,上、下表皮的气孔密度均较低;上、下表皮的表皮毛长度较长;叶片、上表皮和下表皮的厚度均较大;栅栏组织和海绵组织的厚度较大;其组织紧密度、栅/海比较高。这些形态解剖结构特征表明,多倍体品种具有一定的优越性,对环境的适应能力更强。一般认为,气孔密度越小,角质层越厚,叶肉的栅栏组织越发达,植物抗寒能力就越强^[8-10]。多倍体品种气孔密度最小,叶片最厚,CTR最大,SR最小。在抗寒性方面,与普通二倍体相比,多倍体具有明显的优势。

参考文献

[1] 贵州植物志编委会. 贵州植物志(第一卷)[M]. 贵阳:贵州人民出版

社,1982:197.

- [2] 闫吉美,刘世会,龙凤荣,等. 头花蓼组培快繁体系的建立[J]. 山地农业生物学报,2012,31(6):477-480.
- [3] 孙长生,梁斌,李孟林,等. 头花蓼规范化种植技术[J]. 中国现代中药, 2007,9(1):36-39.
- [4] 賽明兰,张賽群. 四季红形态与组织鉴定[J]. 贵阳医学院学报,1995,20 (3);201-203.
- [5] 晏升禄,崔丽,徐爽,等. 商陆与垂序商陆营养器官的解剖学研究[J]. 山地农业生物学报,2012,31(2):124-128.
- [6] 李祖任,胡楠,杨吉刚,等. 繁缕和鹅肠菜的花维管束系统比较解剖学研究及其系统学意义[J]. 植物科学学报,2013,31(6):525-532.
- [7] 王舒颖,徐爽,廖海民. 何首乌幼苗的解剖学及过渡区的初生维管系统 [J]. 山地农业生物学报,2011,30(1):20-26.
- [8] 胡正海. 植物解剖学[M]. 北京:高等教育出版社,2010.
- [9] 李芳兰,包维楷.植物叶片形态解剖结构对环境变化的响应与适应 [J].植物学通报,2005,22(S1):118-127.
- [10] 谢庭味,欧阳美珊. 13 种木兰科树种叶片解剖与其抗寒性[J]. 武汉植物学研究,1989,7(3):234-238.