

双生子在表观遗传学研究中的价值

王碧琦 周斌 高文静 李立明

【关键词】 双生子研究; 表观遗传学

The value of twin study in epigenetic research Wang Biqi, Zhou Bin, Gao Wenjing, Li Liming.
Department of Epidemiology and Biostatistics, School of Public Health, Peking University, Beijing
100191, China

Corresponding author: Gao Wenjing, Email: gaowenjing1979@gmail.com

This work was supported by a grant from the National Nonprofit Scientific Research Industry Special Fund of China (No. 201002007).

【Key words】 Twin study; Epigenetics

表观遗传现象(epigenetics)一般定义为DNA序列未发生变化但基因功能发生了可遗传改变的现象,包括DNA甲基化(DNA methylation)及染色质重塑(Chromatin remodeling)等^[1-2]。表观遗传流行病学是研究表观遗传现象在人群中的分布及其与人类健康关系的学科^[3],运用双生子人群可区分遗传变异贡献大小,在控制基因结构变异和大部分环境因素条件下,分析背后表观遗传学变化机制^[4]。本文综述双生子人群在表观遗传学研究中的优势,特别是不一致同卵双生子(discordant monozygotic twins, DMZ)研究在表观遗传流行病学中的价值与进展,以期后续相关研究提供思路。

1. 双生子人群在表观遗传学研究中的优势:

(1)可以证实表观遗传现象既与环境因素相关又与遗传因素相关。遗传结构高度一致的同卵双生子(monozygotic twins, MZ)对内比较时,调控实验检测误差和随机误差后表观遗传现象存在差异^[5-6],差异可能与环境暴露(特别是生命早期暴露,例如母体孕期和胎儿生命早期的环境因素)相关^[7-8]。MZ表观遗传现象的相关性明显高于异卵双生子(dizygotic twins, DZ)的水平,说明遗传因素对表观遗传现象也有影响^[6,9]。

(2)可通过分析比较MZ对内表观遗传现象一致程度和DZ对内一致程度,估计表观遗传现象变异中遗传或环境变异的贡献大小。例如,将DNA甲基化水平作为结局表型,利用双生子模型计算甲基化水平的遗传度。值得注意的是,DNA甲基化水平的遗传度可能是随时间变化的动态变量,可结合纵向数据进行分析^[10]。有研究显示,*DRD4*基因DNA甲基化水平的遗传度在5岁双生子人群是0.36,而在同一人群10岁时为0.06^[11]。家系研究同样可以计算表观遗传现象

的家族聚集性和遗传度,但其主要目的是验证表观遗传现象可在亲代与子代间遗传,而双生子研究的主要目的是估计遗传和环境变异对表观遗传现象变异的影响。

(3)双生子研究可以发现累积环境因素暴露可能与表观遗传现象随时间的变化相关。Fraga等^[12]对40对MZ全基因组DNA甲基化进行测定,发现不同年龄段甲基化水平存在差异,且随着年龄增加,环境因素愈加复杂,MZ对内DNA甲基化差异水平越高。双生子研究特别是MZ研究,在不同年龄段均有一个高度匹配的个体与其同胞对进行比较,双生子表观遗传现象对内差异可能是匹配去除年龄、基因结构等影响后对内其他环境因素差异造成的,如果双生子表观遗传现象的对内差异在不同年龄段之间有所不同,在控制其他环境因素对内差异后,可表现为年龄(或时间)对表观遗传现象的影响。而在一般人群不同年龄段的横断面研究中,需要控制基因结构及其他环境因素等多种混杂因素才可了解年龄对表观遗传现象的影响。队列研究可直接发现表观遗传现象随时间的变化,但研究时间较长,花费人力物力较多。

(4)疾病不一致双生子研究(disease discordant twins)在确定效应值强度和显著性水平条件下,用较少的样本量即可发现与疾病相关的表观遗传现象变化。疾病不一致的双生子研究可作为1:1匹配的病例对照研究与无匹配的病例对照研究进行比较,假设单个DNA甲基化水平均值在对照组为13%,疾病组为14%,标准差均为4%,显著性水平取0.05,统计学效力为80%的情况下^[13-14],用SAS 9.2计算样本量的结果是无匹配病例对照研究需要样本量为病例组和对照组均为506人,而1:1匹配病例对照研究需要样本量在病例组和对照组均为153人,假设病例和对内相关性越高,需要的样本量越少,当对内相关性达到0.9时,病例和对照均为28人即可满足足够样本量。MZ对内相关性较高,因而需要样本量较少^[15]。

(5)疾病DMZ研究由于基因、生活环境较为一致,可控制更多未知混杂因素,简化分析过程,更易于解释。假设表型(P)=基因(G)+环境(E)+基因-环境交互作用(GE1),基

DOI: 10.3760/cma.j.issn.0254-6450.2015.04.023

基金项目: 卫生部公益性行业科研专项(201002007)

作者单位: 100191 北京大学公共卫生学院流行病与卫生统计学系

通信作者: 高文静, Email: gaowenjing1979@gmail.com

因-环境交互作用为表观遗传现象与其他 GEI 的作用,那么该公式可修订为 $P=G+E+epigenetics+$ 其他 GEI, 疾病不一致双生子可确定等式左边表型 P 存在差异, 等式右边基因结构 G 相同, 那么表型的变化很可能是环境、表观遗传现象和/或其他 GEI 作用变异造成的^[4]。实验研究因随机分组可控制潜在混杂因素在实验组和对照组的分布, 但目前实验研究较少, 样本量、观察时间受限, 部分研究并不是随机对照试验而具有一定局限性^[16], 而 MZ 研究可能是相对实验研究较为经济、省时, 可控制较多混杂因素的研究设计。

上述前三项双生子研究优势主要通过双生子模型拟合估计表观遗传现象遗传度的方法实现, 而后两项双生子研究优势主要通过比较疾病或暴露表型 DMZ 的研究方法实现。从疾病病因机制学角度的价值来看, 表观遗传现象的遗传度估计可能为寻找病因提供一定线索, 而 DMZ 研究对寻找到疾病相关的表观遗传现象及其与遗传、环境因素的关系应用价值更大, 其应用价值在于尽管基因结构很难改变, 但可以通过改变基因表达为疾病预防和控制提供思路。因此, 本文后半部分将对目前 DMZ 表观遗传学研究进展展开进一步分析。

2. DMZ 表观遗传学研究进展: DMZ 研究设计应用在多种疾病表型和表观遗传现象关系的研究中(表 1)。进行表观遗传学研究的疾病主要为免疫系统疾病、心理疾病及代谢性疾病, 研究策略分为全基因组和候选基因策略, 所用 MZ 样本量均不到 100 对。Bell 和 Spector^[15]关于疾病不一致双生子的综述认为当用某种芯片测定 DNA 甲基化水平时, 若需要发现不一致双生子之间甲基化水平之比至少为 1.2 的效应强度, 且要求统计效力达到 80% 以上, 所需要疾病 DMZ 大约 15~25 对。但这种估计仅适用于芯片研究, 并不适合亚硫酸氢盐测序等方法。检测方法主要为表观遗传学相关芯片或

测序。从研究结果来看, 同一疾病在不同样本组织中得到的结果可能不同。基因结构在不同组织的细胞中基本相同, 但 DNA 甲基化却是组织特异性的^[17]。因此在利用便于获得的标本(例如外周血标本)检测替代目标疾病相关组织 DNA 甲基化检测时需要慎重。即使在使用外周血标本用于 DNA 甲基化检测时, 外周血中不同细胞种类(例如淋巴细胞、嗜碱性粒细胞等)DNA 甲基化情况也可能不同, DNA 甲基化的改变很可能是由于血液中细胞构成的变化(例如病毒感染状况下淋巴细胞会增多)而非细胞本身基因表达发生变化^[18]。

除了需要注意不同组织会影响研究结果之外, 在开展 DMZ 表观遗传学研究时还需要注意以下问题: ①人群代表性, 研究发现的表观遗传现象差异位点有可能是双生子人群特殊表达的位点, 因此需要验证样本进行验证, 最近 Lancet 发表的一篇全基因组 DNA 甲基化水平与 BMI 的关联研究就是用 1 个双生子队列(MuTHER 队列)及 3 个一般人群队列(Cardiogenics, MARTHA 及 KORA 队列)进行相互验证得到的结果^[14]。②样本量和统计效力考虑, 在涉及全基因组表观遗传现象的研究中需要注意不同表观遗传相关位点之间多重比较的问题, 避免假阳性出现。而候选基因策略下的表观遗传研究设计需要在假定效应强度下对样本量统计效力进行估计, 观察获得的样本量是否能达到可接受的统计效力^[19]。③横断面研究的局限, 某些暴露或结局表型可能是暂时的(例如肥胖表型可能是暂时的), 而表观遗传现象也可能是暂时的, 长期肥胖相关 DNA 甲基化水平可能与短期肥胖不同^[27]。横断面研究结果需要在纵向研究中得到验证。④病因推断考虑, 在分析表观遗传现象与表型之间因果关系时, 需考虑效应修饰、未调控的混杂以及反向因果关系等问题^[28]。

3. 总结与展望: 双生子研究在表观遗传学中的应用有助

表 1 疾病表型 DMZ 研究例子

疾病表型	标本及样本量	检测方法	主要结果
全基因组策略			
2 型糖尿病	11 对 MZ 骨骼肌组织标本; 5 对 MZ 脂肪组织标本	覆盖 14 279 个基因启动子的全基因组甲基化芯片; 亚硫酸氢盐测序用于验证芯片	肌肉组织 <i>PPARGC1A</i> 甲基化水平有变化; 脂肪组织 <i>HNF4A</i> 甲基化水平有变化 ^[19]
1 型糖尿病	3 对 DMZ, 6 对疾病一致 MZ, 外周血淋巴细胞	甲基化芯片 HumanMethylation27 BeadChip	<i>H1A</i> 、 <i>INS</i> 、 <i>IL-2RB</i> 、 <i>CD226</i> 甲基化水平在患者和对照间差异有统计学意义 ^[20]
系统性红斑狼疮 类风湿性关节炎 皮肌炎	每种疾病各有 5 对 MZ 外周血白细胞; 17 个单胞胎和 1 个 MZ 及 4 个 DZ 作为验证样本	DNA 甲基化芯片; 亚硫酸氢盐测序和焦磷酸测序验证芯片	系统性红斑狼疮与免疫功能基因甲基化水平变化相关; 其他 2 种疾病与 DNA 甲基化无关 ^[21]
多发性硬化	3 对 MZ 的 CD4 ⁺ T 淋巴细胞	全基因组测序、RRBS 亚硫酸氢盐测序及 mRNA 测序	尚未发现基因、表观遗传和转录与多发性硬化相关 ^[22]
双向情感障碍	1 对 MZ; 16 个单胞胎淋巴细胞	MSRDA 甲基化敏感的代表性差异分析; 亚硫酸氢盐测序和焦磷酸测序验证	<i>PPIEL</i> 和 <i>SMS</i> 甲基化水平与双向情感障碍相关 ^[23]
候选基因策略			
肥胖/BMI	84 对 MZ 外周血	<i>SLC6A4</i> 启动子亚硫酸氢钠焦磷酸测序	<i>SLC6A4</i> 启动子高甲基化明显增加肥胖风险 ^[15]
BMI	16 对 MZ 唾液标本	<i>KbDMR1</i> 、 <i>H19</i> 、 <i>CTCF4</i> 、 <i>H19</i> 、 <i>CTCF6</i> 、 <i>IGF2</i> 、 <i>DMR0</i> 、 <i>IGF2</i> 、 <i>DMR2</i> 、 <i>GRB10</i> 、 <i>MEST</i> 、 <i>SNRPN</i> 、 <i>GNAS</i> 、 <i>XL-α-s</i> 和 <i>GNAS Exon1A</i> 这 9 个基因 DNA 甲基化高效液相色谱检测	BMI 差值与 DNA 甲基化水平差异并不相关, 并未发现这 9 个基因 DNA 甲基化水平与 MZ BMI 不一致相关 ^[24]
出生体重	12 对 MZ 在 5 岁时口腔上皮细胞	COMT 基因焦磷酸测序	未发现出生体重与出生后甲基化水平相关 ^[25]
原发性胆汁性肝硬化	4 对 MZ 不一致, 1 对患病一致, 样本为外周血	DNA 甲基化亚硫酸氢盐测序	DMZ 中患者 <i>CLIC2</i> 和 <i>PIN4</i> 的表达下降, 但未发现表达与甲基化水平相关 ^[26]

于认识表观遗传现象中遗传和环境所起到的作用, MZ 基因结构及部分环境因素高度匹配, 利于寻找与疾病相关的表观遗传现象^[29]。表观遗传现象的数据结合基因、转录、蛋白及代谢相关数据, 系统、全面分析某种疾病的发病机制是今后发展的方向^[30-31]。已有研究在双生子人群中分析基因结构与表达之间的关系, 使双生子研究成为识别和理解复杂疾病表型背后分子机制的一个有力途径^[32-33]。

参 考 文 献

- [1] Ledford H. Language: disputed definitions[J]. *Nature*, 2008, 455(7216):1023-1028.
- [2] Miller G. Epigenetics. The seductive allure of behavioral epigenetics [J]. *Science*, 2010, 329(5987):24-27.
- [3] Liang MB, Hu YH, Wu YQ. Emergence of a new branch on epidemiology: epigenetic epidemiology [J]. *Chin J Epidemiol*, 2009, 30(10):1078-1080. (in Chinese)
梁明斌, 胡永华, 武铁群. 表观遗传流行病学——新兴流行病学分支学科[J]. *中华流行病学杂志*, 2009, 30(10):1078-1080.
- [4] Petronis A. Epigenetics and twins: three variations on the theme [J]. *Trends Genet*, 2006, 22(7):347-350.
- [5] Zhao SM, Zhang SH, Chen JZ, et al. Differences of DNA methylation profiles in monozygotic twins' blood samples [J]. *J Forensic Med*, 2011, 27(4):260-264. (in Chinese)
赵书民, 张素华, 陈金中, 等. 同卵双生子外周血DNA甲基化谱的差异[J]. *法医学杂志*, 2011, 27(4):260-264.
- [6] Kaminsky ZA, Tang T, Wang SC, et al. DNA methylation profiles in monozygotic and dizygotic twins [J]. *Nat Genet*, 2009, 41(2):240-245.
- [7] Mill J, Heijmans BT. From promises to practical strategies in epigenetic epidemiology [J]. *Nat Rev Genet*, 2013, 14(8):585-594.
- [8] Gordon L, Joo JHE, Andronikos R, et al. Expression discordance of monozygotic twins at birth: effect of intrauterine environment and a possible mechanism for fetal programming [J]. *Epigenetics*, 2011, 6(5):579-592.
- [9] Häslér R, Begun AA, reitag-Wolf S, et al. Genetic control of global gene expression levels in the intestinal mucosa: a human twin study [J]. *Physiol Genomics*, 2009, 38(1):73-79.
- [10] Madrigano J, Baccarelli A, Mittleman MA, et al. Aging and epigenetics: longitudinal changes in gene-specific DNA methylation [J]. *Epigenetics*, 2012, 7(1):63-70.
- [11] Wong CCY, Caspi A, Williams B, et al. A longitudinal study of epigenetic variation in twins [J]. *Epigenetics*, 2010, 5(6):516-526.
- [12] Fraga MF, Ballestar E, Paz MF, et al. Epigenetic differences arise during the lifetime of monozygotic twins [J]. *Proc Natl Acad Sci USA*, 2005, 102(30):10604-10609.
- [13] Zhao J, Goldberg J, Vaccarino V. Promoter methylation of serotonin transporter gene is associated with obesity measures: a monozygotic twin study [J]. *Int J Obes*, 2013, 37(1):140-145.
- [14] Dick KJ, Nelson CP, Tsaprouni L, et al. DNA methylation and body-mass index: a genome-wide analysis [J]. *The Lancet*, 2014, 383(9933):1990-1998.
- [15] Bell JT, Spector TD. A twin approach to unraveling epigenetics [J]. *Trends Genet*, 2011, 27(3):116-125.
- [16] Milagro FI, Campión J, Cordero P, et al. A dual epigenomic approach for the search of obesity biomarkers: DNA methylation in relation to diet-induced weight loss [J]. *FASEB J*, 2011, 25(4):1378-1389.
- [17] Feinberg AP. Epigenetics at the epicenter of modern medicine [J]. *JAMA*, 2008, 299(11):1345-1350.
- [18] Michels KB. *Epigenetic epidemiology* [M]. Germany: Springer, 2012.
- [19] Ribel-Madsen R, Fraga MF, Jacobsen S, et al. Genome-wide analysis of DNA methylation differences in muscle and fat from monozygotic twins discordant for type 2 diabetes [J]. *PLoS One*, 2012, 7(12):e51302.
- [20] Stefan M, Zhang W, Concepcion E, et al. DNA methylation profiles in type 1 diabetes twins point to strong epigenetic effects on etiology [J]. *J Autoimmun*, 2014, 50:33-37.
- [21] Javierre BM, Fernandez AF, Richter J, et al. Changes in the pattern of DNA methylation associate with twin discordance in systemic lupus erythematosus [J]. *Genome Res*, 2010, 20(2):170-179.
- [22] Baranzini SE, Mudge J, van Velkinburgh JC, et al. Genome, epigenome and RNA sequences of monozygotic twins discordant for multiple sclerosis [J]. *Nature*, 2010, 464(7293):1351-1356.
- [23] McGowan PO, Kato T. Epigenetics in mood disorders [J]. *Environ Health Prev Med*, 2008, 13(1):16-24.
- [24] Souren NYP, Tierling S, Fryns JP, et al. DNA methylation variability at growth-related imprints does not contribute to overweight in monozygotic twins discordant for BMI [J]. *Obesity (Silver Spring)*, 2011, 19(7):1519-1522.
- [25] Mill J, Dempster E, Caspi A, et al. Evidence for monozygotic twin (MZ) discordance in methylation level at two CpG sites in the promoter region of the catechol-O-methyltransferase (COMT) gene [J]. *Am J Med Genet B Neuropsychiatr Genet*, 2006, 141B(4):421-425.
- [26] Mitchell MM, Lleo A, Zammataro L, et al. Epigenetic investigation of variably X chromosome inactivated genes in monozygotic female twins discordant for primary biliary cirrhosis [J]. *Epigenetics*, 2011, 6(1):95-102.
- [27] Kim M, Long TI, Arakawa K, et al. DNA methylation as a biomarker for cardiovascular disease risk [J]. *PLoS One*, 2010, 5(3):e9692.
- [28] Relton CL, Smith GD. Epigenetic epidemiology of common complex disease: prospects for prediction, prevention, and treatment [J]. *PLoS Med*, 2010, 7(10):e1000356.
- [29] van Dongen J, Slagboom PE, Draaisma HH, et al. The continuing value of twin studies in the omics era [J]. *Nat Rev Genet*, 2012, 13(9):640-653.
- [30] Cornelis MC, Hu FB. Systems epidemiology: a new direction in nutrition and metabolic disease research [J]. *Cur Nutr Reports*, 2013, 2(4):225-235.
- [31] Hu FB. Metabolic profiling of diabetes: from black-box epidemiology to systems epidemiology [J]. *Clin Chemistry*, 2011, 57(9):1224-1226.
- [32] Bell JT, Tsai P, Yang T, et al. Epigenome-wide scans identify differentially methylated regions for age and age-related phenotypes in a healthy ageing population [J]. *PLoS Genet*, 2012, 8(4):e1002629.
- [33] Moayyeri A, Hammond CJ, Valdes AM, et al. Cohort profile: twinsUK and healthy ageing twin study [J]. *Internat J Epidemiol*, 2013, 42(1):76-85.

(收稿日期:2014-10-10)

(本文编辑:万玉立)