

阿尔茨海默病早期诊断研究进展

孙梦莎 顾鸣敏

【摘要】 阿尔茨海默病是发病率较高且受到广泛重视的神经变性病,其发病机制尚未阐明,主要与 β -淀粉样蛋白沉积、tau 蛋白过度磷酸化、胆碱能神经元缺失有关。阿尔茨海默病的治疗以对症治疗为主,且无法逆转病程,因此早期诊断尤为重要。本文拟对近年阿尔茨海默病早期诊断研究进展进行综述,以期准确预测轻度认知损害进展至阿尔茨海默病进程,为早期诊断与有效治疗提供参考。

【关键词】 阿尔茨海默病; 综述

Research progress in early diagnosis of Alzheimer's disease

SUN Meng-sha¹, GU Ming-min²

¹Grade 2015, College of Clinical Medicine; ²College of Basic Medical Sciences, Shanghai Jiaotong University School of Medicine, Shanghai 200240, China

Corresponding author: GU Ming-min (Email: gumm@sjtu.edu.cn)

【Abstract】 Alzheimer's disease (AD) is a kind of central nervous system degenerative disease with higher incidence, which has been paid increasing attention. The pathogenesis is not yet clear though it has been studied a lot. The existing theories focused on amyloid β -protein ($A\beta$) deposit, hyperphosphorylation of tau and cholinergic neuronal loss. There is mainly symptomatic treatment which cannot reverse disease course. So early diagnosis is particularly important for prevention and treatment of AD. The article will review recent advances in the studies of early diagnosis of AD. It may help accurately diagnose the process from mild cognitive impairment (MCI) to early AD and give advice on prevention and treatment.

【Key words】 Alzheimer disease; Review

This study was supported by the National Natural Science Foundation of China (No. 31571295).

阿尔茨海默病(AD)是老年人群最常见的神经变性病,随着人口老龄化的加剧,其发病率逐年升高。根据《2009年世界阿尔茨海默病报告》数据,预计截至2030年全球阿尔茨海默病患者将达 65.70×10^6 例,截至2050年将达 115.40×10^6 例,尤其在中低收入国家的增长速度更快^[1]。绝大多数患者未接受正规检查和诊断,因此未得到治疗,其中缺乏有效检测方法是最大障碍。迄今尚未发现一种足够准确的方法可以早期诊断并预测痴呆。

我国主要采用简易智能状态检查量表(MMSE)进行阿尔茨海默病早期筛查,但筛查出的患者多已进展至中至重度症状,较短时间内即出现认知功能

明显减退^[2]。美国最新的阿尔茨海默病诊断标准指出,阿尔茨海默病是包括轻度认知损害(MCI)在内的连续病程,并强调生物学标志物可以用于诊断阿尔茨海默病^[3-4]。病程中出现神经退行性变和早期临床症状即可诊断为轻度认知损害^[5],由于阿尔茨海默病时期的50%病理改变在轻度认知损害时期即已发生,因此,生物学标志物可能诊断疾病并预测疾病进展^[6]。

阿尔茨海默病包括病理生理学阶段和临床阶段,且病理改变开始时间较临床症状出现时间约早10年甚至更长^[7]。一项针对早发型阿尔茨海默病的横断面研究显示,预期临床症状出现前25年脑脊液 β -淀粉样蛋白 $42(A\beta_{42})$ 水平即开始下降;预期临床症状出现前15年脑脊液tau蛋白水平升高,¹¹C-匹兹堡复合物B(¹¹C-PIB)PET可检测到脑组织 $A\beta$ 沉积,脑萎缩加速;预期临床症状出现前10年出现脑组织葡萄糖低代谢和情景记忆障碍^[8]。本文总结阿尔茨海默病早期检测与诊断方法,主要从阿尔茨海

doi:10.3969/j.issn.1672-6731.2018.03.011

基金项目:国家自然科学基金资助项目(项目编号:31571295)

作者单位:200240 上海交通大学医学院临床医学系2015级(孙梦莎),基础医学院(顾鸣敏)

通讯作者:顾鸣敏(Email:gumm@sjtu.edu.cn)

默病基因突变分析、影像学和生物学标志物测定如外周血和脑脊液检测等方面进行概述。

一、基因突变分析

近 10 年来,阿尔茨海默病遗传学和基因组学研究取得重大突破。研究显示,常染色体显性遗传性家族性阿尔茨海默病(FAD)仅占全部阿尔茨海默病的小部分,而占绝大部分的散发性阿尔茨海默病是多种易感基因共同作用的结果^[9-10]。无痴呆人群也可以检测到易感基因位点,易感基因可能在疾病早期即已发挥作用,且疾病晚期在认知损害方面具有更高的易感性。尽管对于携带者而言,单一易感基因的作用较小,但全基因组中多种易感等位基因累加则使个体处于高危状态^[11]。评价总遗传风险与阿尔茨海默病前期临床和影像学表现相关性的研究显示,多基因风险评分有助于鉴别诊断和预测阿尔茨海默病患者风险人群^[9]。除 4 种已确定的阿尔茨海默病相关基因外,近年采用全基因组相关性研究(GWAS)发现新的基因位点,可能成为疾病诊断的生物学标志物。

1. APP、PS-1、PS-2、ApoE 等 A β 代谢相关基因

既往研究显示, β -淀粉样前体蛋白(APP)、早老素 1(PS-1)、早老素 2(PS-2)基因突变可以导致早发性阿尔茨海默病(EOAD),而载脂蛋白 E(ApoE)基因与晚发性阿尔茨海默病(LOAD)相关^[10]。APP、PS-1、PS-2 基因突变导致 A β 生成并沉积,ApoE 基因参与脂质运输,影响 A β 清除,其中,ApoE ϵ 4 等位基因与阿尔茨海默病密切相关,其频率在晚发性阿尔茨海默病患者中明显升高^[12]。簇集素(CLU)基因与 ApoE 基因相似,参与 A β 构型转变,抑制其沉积。 α 2 巨球蛋白(A2M)基因通过结合 A β 以减少其沉积,其突变时减慢 A β 清除速度。既往研究显示,A2M 基因外显子 2 缺失可以使阿尔茨海默病患者风险增加数倍^[13]。因此,进行上述基因检测可以早期预测阿尔茨海默病。

2. Tau、PINK1 等 tau 蛋白相关基因 Tau 蛋白是微管相关蛋白(MAP),其翻译后修饰异常与阿尔茨海默病发病有关,过磷酸化表达可以降低其与微管的亲和力,导致神经原纤维缠结(NFTs)形成。尽管尚未确定 tau 基因突变与早发性阿尔茨海默病的关系,但是确定其可以导致一系列晚发性阿尔茨海默病^[14]。绝大多数 tau 基因错义突变可以降低 tau 蛋白与微管的亲和力,尤其是外显子 10 突变,其次是外显子 9 和 12 突变,而外显子 13 突变的影响较小;

尚有一些错义突变可以直接刺激 tau 蛋白形成纤维丝^[15]。因此对上述基因突变进行早期检测和干预,可以减少神经细胞和神经胶质细胞变性以及阿尔茨海默病的发病。此外,肽基脯氨酸顺反异构酶(PPIase)可以特异性调节某些磷酸化蛋白构象变化,而阿尔茨海默病患者发生 PPIase 蛋白氧化抑制,从而无法调节过磷酸化的 tau 蛋白构象,使其恢复生物学功能^[16]。研究显示,PINK1 基因多态性加速神经退行性变和临床病程,其中-842C>G 单核苷酸多态性(SNP)参与轻度认知损害到阿尔茨海默病的转变^[16],对早期诊断阿尔茨海默病具有一定意义。

3. CRI、CD33 等免疫应激反应相关基因 当细胞外积聚 A β 时,小胶质细胞进行吞噬,同时触发炎症反应过程,启动自身免疫应激反应。补体系统长期激活和炎症反应与阿尔茨海默病的神经病理学过程有关,全基因组相关性研究显示,补体受体 1(CRI)基因多态性与晚发性阿尔茨海默病相关;阿尔茨海默病患者发生小胶质细胞 TYRO 蛋白酪氨酸激酶结合蛋白(TYROBP)和髓样细胞触发性受体 2(TREM2)基因突变,突变的 TREM2 基因和表达上调的 CD33 基因可以抑制 A β 清除,从而增加阿尔茨海默病患者患病风险^[17-18]。

4. 其他阿尔茨海默病相关基因多态性 研究显示,亦有一些基因多态性与阿尔茨海默病的患病风险相关,例如,位于第 12 号染色体的低密度脂蛋白受体相关蛋白 1(LRP1)基因是阿尔茨海默病的危险因素,可以调节 ApoE 相关轴突生长和 APP 相关神经元代谢,增加 A β 生成和延缓 A β 清除;肿瘤坏死因子- α (TNF- α)和前列腺素内过氧化物合成酶 2(PTGS2)基因通过炎症反应以增加阿尔茨海默病患者患病风险^[19-20]。Meta 分析显示,白细胞介素(IL)基因多态性与阿尔茨海默病患者患病风险相关^[21]。

晚近出现很多关于阿尔茨海默病患者患病风险基因位点的研究报道,详见表 1,这些基因检测对早期诊断和预测阿尔茨海默病发生与发展有一定作用。

二、影像学检查

影像学技术的发展对阿尔茨海默病的诊断与预后判断具有重要意义。目前临床最常用的影像学方法主要是 MRI 和 PET。

1. MRI 检查 MRI 是在外加磁场作用下激发人体内氢原子核吸收能量而产生跃迁,射频(RF)脉冲停止后由于不同内部结构产生不同衰减而发射特定频率信号,经仪器接收后处理绘制出内部结构图

表 1 阿尔茨海默病相关易感基因

Table 1. Susceptibility genes associated with AD

Susceptibility gene	Gene mapping	Type of AD	Mechanism
<i>APP</i> ^[22-23]	21q21	EOAD/LOAD	Aβ production
<i>PS-1</i> ^[22-23]	14q24.3	EOAD/LOAD	Aβ production
<i>PS-2</i> ^[22-23]	1q31-q42	EOAD/LOAD	Aβ production
<i>ApoE</i> ^[22-24]	19q13.2	LOAD	Aβ clearance
<i>CLU</i> ^[25-26]	8p21-p12	LOAD	Cholesterol metabolism, Aβ clearance
<i>ABCA7</i> ^[27]	19p13.3	LOAD	Cholesterol metabolism, Aβ clearance
<i>SORLI</i> ^[28-29]	11q23.2-q24.2	LOAD	Cholesterol metabolism, Aβ production
<i>CRI</i> ^[25]	1q32	LOAD	Aβ clearance, inflammatory reaction
<i>CD33</i> ^[18]	19q13.3	LOAD	Aβ clearance, inflammatory reaction
<i>MS4A</i> ^[18]	11q12.1	LOAD	Inflammatory reaction
<i>EPHA1</i> ^[18]	7q34	LOAD	Endocytosis
<i>TREM2</i> ^[17]	6p21.1	LOAD	Inflammatory reaction
<i>BINI</i> ^[28]	2q14	LOAD	Aβ production, endocytosis
<i>PICALM</i> ^[25]	11q14	LOAD	Aβ production, Aβ clearance
<i>CD2AP</i> ^[18]	6q12	LOAD	Endocytosis
<i>PLD3</i> ^[28]	19q13.2	LOAD	Endocytosis
<i>HLA-DRB5/DRB1</i> ^[17-29]	6p21.3	LOAD	Inflammatory reaction
<i>INPP5D</i> ^[17]	2q37.1	LOAD	Inflammatory reaction
<i>MEF2C</i> ^[29]	5q14.3	LOAD	Inflammatory reaction, synaptic function
<i>PTK2B</i> ^[29]	8p21.1	LOAD	Cell migration, synaptic function
<i>NME8</i> ^[28]	7p14.1	LOAD	Cytoskeleton function, axonal transportation
<i>CASS4</i> ^[28]	20q13.31	LOAD	APP and tau metabolism
<i>FERMT2</i> ^[29]	14q22.1	LOAD	Tau metabolism

APP, amyloid β-protein precursor, β-淀粉样前体蛋白; PS-1, presenilin-1, 早老素 1; PS-2, presenilin-2, 早老素 2; ApoE, apolipoprotein E, 载脂蛋白 E; CLU, clusterin, 簇集素; CRI, complement receptor 1, 补体受体 1; TREM2, triggering receptor expressed on myeloid cells 2, 髓样细胞触发性受体 2; EOAD, early-onset Alzheimer's disease, 早发性阿尔茨海默病; LOAD, late-onset Alzheimer's disease, 晚发性阿尔茨海默病; Aβ, amyloid β-protein, β-淀粉样蛋白

像的影像学技术。MRI 对软组织具有较好的分辨力,可以检测出阿尔茨海默病患者脑萎缩如脑室扩大、脑沟增宽等。研究显示,轻度认知损害进展至阿尔茨海默病的过程中出现胼胝体萎缩,且女性轻度认知损害进展期胼胝体萎缩速度快于轻度认知损害非进展期,因此,胼胝体萎缩可能成为预测轻度认知损害进展至阿尔茨海默病的标记,尤其是女性患者^[30]。神经病理学和结构性 MRI (sMRI) 研究显示,内侧颞叶是阿尔茨海默病最早受累脑区,且

轻度认知损害期即检出海马和内嗅皮质 (EC) 体积缩小,海马旁回体积稍缩小;此外,外侧颞叶萎缩也可能预测轻度认知损害进展至阿尔茨海默病^[31]。胼胝体、杏仁体、海马等不同部位变化和变化速度可以用来鉴别阿尔茨海默病与其他神经变性病及其病程阶段。扩散张量成像 (DTI) 是在 MRI 基础上施加多方向扩散敏感梯度而获得图像的技术,对脑白质微结构改变十分敏感。研究显示,DTI 可以鉴别诊断阿尔茨海默病患者、轻度认知损害患者与正常人群^[32];阿尔茨海默病和轻度认知损害患者胼胝体和扣带回部分各向异性 (FA) 值差异有统计学意义,可以作为早期诊断阿尔茨海默病和评价病程进展的指标^[33]。fMRI 可以检测神经功能连接改变,研究显示,额叶、顶叶、扣带回和内侧颞叶功能连接改变可以早期识别轻度认知损害^[34]。

2. PET 显像 PET 显像是利用同位素示踪原理,显示示踪剂分布和变化的一项功能成像技术。近年来,PET 显像预测轻度认知损害进展至阿尔茨海默病业已成为研究热点,主要有 ¹⁸F-脱氧葡萄糖 (¹⁸F-FDG) PET 和 Aβ-PET。(1) ¹⁸F-FDG PET: 阿尔茨海默病患者脑组织葡萄糖代谢变化的最早证据来自 1983 年 de Leon 等^[35]的研究,他们采用 ¹⁸F-FDG PET 检测脑组织葡萄糖代谢率,并认为葡萄糖代谢率与认知功能相关。后续研究显示,阿尔茨海默病轻中度阶段颞顶叶、后扣带回和楔前叶葡萄糖代谢降低;进展期额叶葡萄糖代谢降低;阿尔茨海默病患者脑组织葡萄糖代谢降低区域主要集中于脑桥、感觉运动皮质 (SMC)、初级视觉皮质、基底节、丘脑和小脑,与其他类型痴呆有所不同^[36]。因此提出,¹⁸F-FDG PET 显示的内侧颞叶葡萄糖低代谢是诊断轻度认知损害敏感性和特异性较高的方法^[31]。但是由于既往 ¹⁸F-FDG PET 研究缺乏标准化诊断程序,目前证据不支持其作为轻度认知损害患者的常规临床检测项目^[37],因此,将 ¹⁸F-FDG PET 诊断程序标准化是前提。(2) Aβ-PET: 是一项与 Aβ 结合的示踪剂成像技术。一项关于正常老年人群的生物学标志物研究显示,Aβ 沉积与脑结构和神经功能改变有关,且与轻度认知损害或阿尔茨海默病的病理改变相一致^[7]。一项 ¹¹C-PIB PET 研究显示,存在 Aβ 沉积的 51 例轻度认知损害患者中 29 例 (56.86%) 进展至阿尔茨海默病,而无 Aβ 沉积的 17 例轻度认知损害患者中 1 例 (5.88%) 进展至阿尔茨海默病;75 ~ 89 岁存在 Aβ 沉积的轻度认知损害患者若已出现情

景记忆障碍,其从轻度认知损害进展至阿尔茨海默病的概率上升至 80%^[38]。脑组织 A β 沉积是阿尔茨海默病发病的标记,其在无症状阶段即已对认知功能产生影响,先于脑组织葡萄糖代谢改变;至疾病中后期,葡萄糖代谢降低更加显著,与进行性认知功能障碍密切相关^[39]。因此,A β -PET 适用于阿尔茨海默病的早期诊断,而¹⁸F-FDG PET 适用于病程进展的监测。一项研究比较¹⁸F-FDG PET、¹¹C-PIB PET 与 MRI 在轻度认知损害进展至阿尔茨海默病的预测价值,结果显示,MRI 的预测准确度最高,为 67%;且三者任意组合中 MRI 联合¹¹C-PIB PET 的预测准确性最高,为 76%;而¹¹C-PIB PET 的敏感性最高,¹⁸F-FDG PET 最低^[40]。总之,通过各种 PET 显像技术的联合以实现阿尔茨海默病的早期诊断是可行的。目前,大多数 PET 显像研究均针对 A β 沉积特征,示踪剂还包括¹⁸F-Florbetaben、¹⁸F-Flutemetamol 和¹⁸F-Florbetapir^[41]。期待越来越多针对神经退行性变、神经炎症反应和神经递质传递障碍的影像学研究出现。

三、生物学标志物

阿尔茨海默病的病理改变并不局限于脑组织,其他组织中也可以观察到相关分子病理改变。生物学标志物可以提高早期诊断的准确性,主要包括外周血、脑脊液和尿液生物学标志物(表 2)。

1. A β 和 tau 蛋白测定 目前的脑脊液生物学标志物有较高的准确性,如脑脊液总 tau 蛋白(t-tau)、磷酸化 tau 蛋白(p-tau)升高和 A β_{42} 降低是早期鉴别诊断阿尔茨海默病与其他痴呆的有效生物学标志物^[42]。研究显示,阿尔茨海默病患者脑脊液检查较 A β -PET 更早检出 A β 沉积^[52]。Palmqvist 等^[53]发现,脑脊液 A β 水平异常患者脑组织 A β 沉积速度与脑脊液和 A β -PET 均异常患者相近,是脑脊液和 A β -PET 均正常患者的 3 倍以上,且脑脊液和 A β -PET 均异常患者在海马结构方面的恶化更严重,提示其更接近阿尔茨海默病,故脑脊液生物学标志物可以更好地早期诊断阿尔茨海默病。多项研究比较轻度认知损害进展期与稳定期患者脑脊液 tau 蛋白和 A β_{42} 表达变化,其结果显示,轻度认知损害进展期患者脑脊液 tau 蛋白显著升高,A β_{42} 显著下降^[54-55]。Olsson 等^[43]认为,脑脊液 t-tau 蛋白、p-tau 蛋白和 A β_{42} 可以较好地地区分阿尔茨海默病患者与正常对照者以及轻度认知损害进展期与稳定期,血浆 t-tau 蛋白可以较好地地区分阿尔茨海默病患者与正常对照者。阿

表 2 外周血和脑脊液生物学标志物

Table 2. Peripheral blood and CSF biomarkers

Biomarker	Peripheral blood	CSF
A β and tau ^[42-44]	T-tau, platelet APP isomer, platelet tau content A β_{42}	T-tau, p-tau, A β_{42}
Correlation factor of immunization and inflammation, oxidative stress ^[45-46]	IL-6, IL-1 β , IL-12, IL-18, TGF- β , TNF- α	TGF- β , CHI3L1/YKL-40, SOD, MDA
miRNA ^[47-51]	miRNA-9-5p, miRNA-106a-5p, miRNA-106b-5p, miRNA-107, miRNA-590-5p, miRNA-142-5p, miRNA-194-5p, miRNA-9, miRNA-125b, miRNA-146a, miRNA-181c, let-7g-5p, miRNA-191-5p	miRNA-9, miRNA-128, miRNA-146a, let-7i-5p, miRNA-15a-5p, miRNA-29c-3p, miRNA-29a, miRNA-29b, miRNA-34a, miRNA-125b, miRNA-199b-5p, miRNA-22-5p, miRNA-206

CSF, cerebrospinal fluid, 脑脊液; A β , amyloid β -protein, β -淀粉样蛋白; t-tau, total tau, 总 tau 蛋白; APP, amyloid β -protein precursor, β -淀粉样蛋白前体蛋白; p-tau, phosphorylated tau, 磷酸化 tau 蛋白; IL, interleukin, 白细胞介素; TGF- β , transforming growth factor- β , 转化生长因子- β ; TNF- α , tumor necrosis factor- α , 肿瘤坏死因子- α ; CHI3L1/YKL-40, chitinase-3-like protein 1, 几丁质酶-3 样蛋白-1; SOD, superoxide dismutase, 超氧化物歧化酶; MDA, malondialdehyde, 丙二醛; miRNA, microRNA, 微小 RNA

尔茨海默病患者血小板中不同类型 tau 蛋白比例与正常对照者不同^[56],故血小板 tau 蛋白水平也可能成为阿尔茨海默病早期诊断的生物学标志物。血小板 APP 异构体蛋白表达变化与阿尔茨海默病相关,阿尔茨海默病患者高相对分子质量 APP 异构体/低相对分子质量 APP 异构体比值下降,且下降程度与疾病严重程度相关,有较好敏感性和特异性^[44]。

2. 免疫炎症和氧化应激相关因子测定 免疫炎症相关因子在阿尔茨海默病发生与发展中发挥重要作用,包括白细胞介素家族、转化生长因子(TGF)家族和肿瘤坏死因子(TNF)家族等。有研究显示,阿尔茨海默病患者脑脊液 TGF- β 水平升高,而 IL-6、IL-1 β 和 TNF- α 无明显变化^[45];阿尔茨海默病患者外周血 IL-6、IL-1 β 、IL-12、IL-18、TGF- β 和 TNF- α 水平升高,而 IL-4、IL-8、IL-10、干扰素- γ (INF- γ) 和 C-反应蛋白(CRP)无明显变化。近年有研究显示,脑脊液免疫炎症相关神经颗粒素和几丁质酶-3 样蛋白-1(CHI3L1/YKL-40)水平升高可以反映阿尔茨海默病病程^[46]。氧化应激相关因子有助于早期诊断阿尔茨海默病,氧化、过氧化和超氧化过程可以导致蛋白质、脂质、DNA 等改变,其活动度和产物水平在阿尔茨海默病患者、轻度认知损害患者和正常对照者中存有差异,如轻度认知损害患者和阿尔茨海默病

患者超氧化物歧化酶(SOD)活性较正常对照者降低,丙二醛(MDA)水平较正常对照者升高^[57]。

3. 微小RNA测定 近年越来越多研究显示,微小RNA(miRNA)可以影响APP、PS-1、PS-2和淀粉样前体蛋白β位点剪切酶-1β(BACE-1)基因在脑组织中的表达变化,对神经生长分化起重要作用^[58]。阿尔茨海默病患者海马组织miRNA-9、miRNA-128、miRNA-146a表达上调,尤以miRNA-146a与脑组织炎症反应的关系最密切^[47-48]。脑脊液可检出52种miRNA,与正常对照者相比较,阿尔茨海默病患者miRNA-15a-5p和let-7i-5p表达上调,miRNA-29c-3p表达下调^[49],表明脑脊液miRNA表达变化可以鉴别诊断阿尔茨海默病。Kiko等^[59]研究显示,与正常对照者相比,阿尔茨海默病患者脑脊液miRNA-29a和miRNA-29b表达上调,miRNA-34a、miRNA-125b和miRNA-146a表达下调。此外,阿尔茨海默病患者脑脊液miRNA-199b-5p、miRNA-22-5p和miRNA-206表达亦上调^[49]。外周血miRNA表达变化也可以为阿尔茨海默病的临床预测提供参考。晚近研究显示,与阿尔茨海默病易感性相关的7种miRNA中,miRNA-9-5p、miRNA-106a-5p、miRNA-106b-5p和miRNA-107表达下调可以增加阿尔茨海默病患病风险,其中miRNA-106a-5p作为预测因素,其灵敏度68%,特异度93%;miRNA-29a-3p、miRNA-125a-3p和miRNA-125b-5p则无明显变化^[50]。外周血可以检出168种miRNA,与正常对照者相比,阿尔茨海默病患者miRNA-590-5p和miRNA-142-5p表达上调,miRNA-194-5p表达下调^[49]。目前研究最多的6种miRNA为miRNA-9、miRNA-125b、miRNA-146a、miRNA-181c、let-7g-5p和miRNA-191-5p,最有希望成为早期诊断阿尔茨海默病的生物学标志物^[51]。尽管目前对miRNA的研究尚不充分,仍待更大规模临床研究的验证,但是未来有望可以通过几种miRNA组合以诊断不同类型痴呆。

4. 检测技术 除生物学标志物外,检测技术也应受到重视。小分子或蛋白质检测通常采用质谱法(MS),免疫分析如酶联免疫吸附试验(ELISA)或两种方法形成酶联免疫质谱测定技术。近年出现多种超灵敏检测平台,如单分子计数(SMC)、单分子阵列(Simoa)、免疫磁减量(IMR)等,不仅适用于血液检测,也适用于脑脊液低水平生物学标志物检测。如采用Simoa法测定血清Aβ和t-tau蛋白以预测神经功能,采用IMR法测定血浆t-tau蛋白以区分

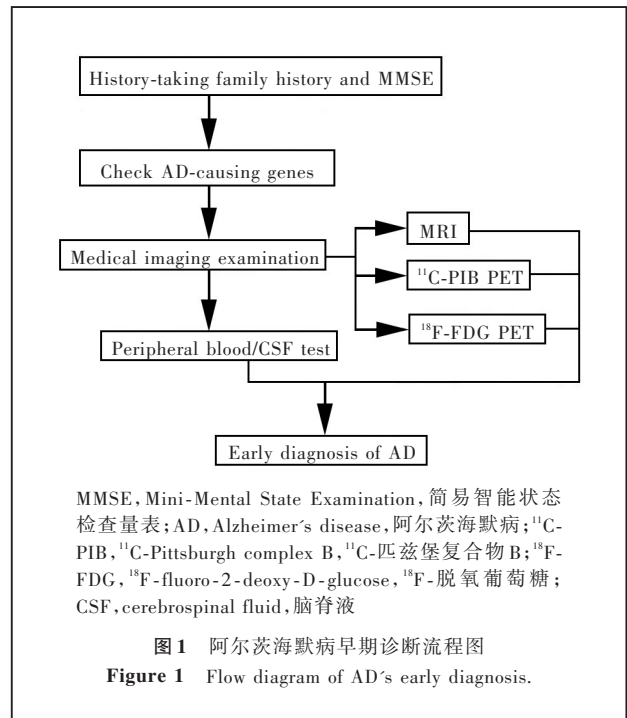


图1 阿尔茨海默病早期诊断流程图
Figure 1 Flow diagram of AD's early diagnosis.

阿尔茨海默病患者与正常对照者^[60]。采用SMC法可以检出阿尔茨海默病患者脑脊液高水平视锥蛋白样蛋白1,也可以检出脑脊液低水平Aβ低聚物以区分阿尔茨海默病患者、轻度认知损害患者与正常对照者^[61]。上述检测技术尚未普及,但前景可观。

四、问题与展望

上述检测方法可以辅助判断阿尔茨海默病病理学过程,有助于其早期诊断,但存在以下不足:首先,由于基因的复杂性和样本量的局限性,晚发性阿尔茨海默病相关基因位点有待验证。其次,影像学检查不如生物学标志物敏感性高,而脑脊液采集存在一定风险,外周血检测尚不成熟。而且,生物学标志物的特异性方面存在局限性,如¹⁸F-FDG PET显像,葡萄糖代谢是非特异性指标,多种原因如缺血、炎症反应等均可以影响葡萄糖代谢,可能与阿尔茨海默病病程无直接关系^[62]。此外,生物学标志物虽然可以在无症状阶段进行预测,但单一指标一般不足以确定为一种疾病,结果可能与预测方向存在差异^[7]。因此,多方面、多指标相结合进行诊断至关重要。人为因素也不可忽视,不同研究团队对一些潜在生物学标志物的研究可能由于地域局限性和技术方法的不同而存在争议,尚待扩大样本量并统一研究方法以期获得一致性结论。

本文总结较为综合的阿尔茨海默病早期诊断方法,参见图1。对临床前阿尔茨海默病或轻度认

知损害患者进行早期诊断,首先应询问患者或知情人相关病史,基于提供的信息和MMSE量表进行认知功能评价。如果患者有阿尔茨海默病家族史或年龄<65岁即有认知损害倾向,从其外周血中提取基因组DNA以检测是否携带致病性基因,包括APP、PS-1和PS-2。若无明显临床症状,则应进行影像学检查,首选¹¹C-PIB PET,且与MRI相结合准确性较高。如果需要更加精细地诊断与预测,可以采集脑脊液进行检查。外周血检测尚待更多研究和验证,虽然前景广阔,但目前笔者仍推荐通过MRI、¹¹C-PIB PET和脑脊液检查相结合的方法进行阿尔茨海默病早期诊断。

参 考 文 献

- [1] Alzheimer's Disease International. World Alzheimer Report 2009[R]. London: ADI, 2009: 1-94.
- [2] Peng D, Shi Z, Xu J, Shen L, Xiao S, Zhang N, Li Y, Jiao J, Wang YJ, Liu S, Zhou Y, Zhang X, Gu XH, Yang CC, Wang Y, Jiao B, Tang B, Wang J, Yu T, Ji Y. Demographic and clinical characteristics related to cognitive decline in Alzheimer disease in China: a multicenter survey from 2011 to 2014 [J]. *Medicine*, 2016, 95:E3727.
- [3] Ji Y. A 200-year history of Alzheimer's disease[J]. *Zhongguo Xian Dai Shen Jing Ji Bing Za Zhi*, 2014, 14:156-160.[纪勇. 阿尔茨海默病200年[J]. *中国现代神经疾病杂志*, 2014, 14:156-160.]
- [4] Tian JZ, Shi J, Zhang XK, Ni JN, Zhang BL, Wang YY. The interpretation of latest diagnostic criteria for Alzheimer's disease in 2011[J]. *Zhongguo Yi Xue Qian Yan Za Zhi (Dian Zi Ban)*, 2011, 3:91-100.[田金洲, 时晶, 张学凯, 倪敬年, 张伯礼, 王永炎. 2011年美国阿尔茨海默病最新诊断标准解读[J]. *中国医学前沿杂志(电子版)*, 2011, 3:91-100.]
- [5] Alberts MS, Dickson D, Dubois B, Feldman HH, Fox NC, Gamst A, Holtzman DM, Jagust WJ, Petersen RC, Snyder PJ, Carrillo MC, Thies B, Phelps CH. The diagnosis of mild cognitive impairment due to Alzheimer's disease: recommendations from the National Institute on Aging - Alzheimer's Association workgroups on diagnostic guidelines for Alzheimer's disease[J]. *Alzheimers Dement*, 2011, 7:270-279.
- [6] Okello A, Koivunen J, Edison P, Archer HA, Turkheimer FE, N gren K, Bullock R, Walker Z, Kennedy A, Fox NC, Rossor MN, Rinne JO, Brooks DJ. Conversion of amyloid positive and negative MCI to AD over 3 years: an ¹¹C-PIB PET study[J]. *Neurology*, 2009, 73:754-760.
- [7] Sperling RA, Aisen PS, Beckett LA, Bennett DA, Craft S, Fagan AM, Iwatsubo T, Jack CR Jr, Kaye J, Montine TJ, Park DC, Reiman EM, Rowe CC, Siemers E, Stern Y, Yaffe K, Carrillo MC, Thies B, Morrison - Bogorad M, Wagster MV, Phelps CH. Toward defining the preclinical stages of Alzheimer's disease: recommendations from the National Institute on Aging - Alzheimer's Association workgroups on diagnostic guidelines for Alzheimer's disease [J]. *Alzheimers Dement*, 2011, 7:280-292.
- [8] Bateman RJ, Xiong C, Benzinger TL, Fagan AM, Goate A, Fox NC, Marcus DS, Cairns NJ, Xie X, Blazey TM, Holtzman DM, Santacruz A, Buckles V, Oliver A, Moulder K, Aisen PS, Ghetti B, Klunk WE, McDade E, Martins RN, Masters CL, Mayeux R, Ringman JM, Rossor MN, Schofield PR, Sperling RA, Salloway S, Morris JC; Dominantly Inherited Alzheimer Network. Clinical and biomarker changes in dominantly inherited Alzheimer's disease[J]. *N Engl J Med*, 2012, 367:795-804.
- [9] Mormino EC, Sperling RA, Holmes AJ, Buckner RL, De Jager PL, Smoller JW, Sabuncu MR; Alzheimer's Disease Neuroimaging Initiative. Polygenic risk of Alzheimer disease is associated with early- and late-life processes [J]. *Neurology*, 2016, 12:481-488.
- [10] Li XQ, Cao YP. Research status of familial Alzheimer's disease [J]. *Guo Ji Shen Jing Bing Xue Shen Jing Wai Ke Xue Za Zhi*, 2014, 41:156-159.[李兴强, 曹云鹏. 家族性阿尔茨海默病研究现状[J]. *国际神经病学神经外科学杂志*, 2014, 41:156-159.]
- [11] Wray NR, Goddard ME, Visscher PM. Prediction of individual genetic risk to disease from genome-wide association studies [J]. *Genome Res*, 2007, 17:1520-1528.
- [12] Liu SL, Zhang T, Zhang YJ, Yue W, Shi ZH, Guan YL, Liu S, Wang XD, Ji Y. Meta-analysis on correlation between genetic polymorphism of ApoE and late onset Alzheimer's disease in Chinese population[J]. *Zhongguo Xian Dai Shen Jing Ji Bing Za Zhi*, 2016, 16:30-37.[刘淑玲, 张婷, 张雅静, 岳伟, 石志鸿, 管雅琳, 刘帅, 王晓丹, 纪勇. 中国人群ApoE基因多态性与迟发性阿尔茨海默病关系的Meta分析[J]. *中国现代神经疾病杂志*, 2016, 16:30-37.]
- [13] Zhang W, Wu N, Zhao XD. Research progress of gene mechanism of Alzheimer's disease[J]. *Xian Dai Yi Yao Wei Sheng*, 2007, 23:2112-2113.[张薇, 吴娜, 赵旭东. 阿尔茨海默病发生的基因机制研究进展[J]. *现代医药卫生*, 2007, 23:2112-2113.]
- [14] Herrup K. Reimagining Alzheimer's disease: an age - based hypothesis[J]. *J Neurosci*, 2010, 30:16755-16762.
- [15] Goedert M, Spillantini MG. Tau mutations in frontotemporal dementia FTDP-17 and their relevance for Alzheimer's disease [J]. *Biochim Biophys Acta*, 2000, 1502:110-121.
- [16] Arosio B, Segat L, Milanese M, Galimberti L, Calabresi C, Zanetti M, Trabattoni D, Annoni G, Crovella S, Vergani C. PIN-1 promoter polymorphisms in mild cognitive impairment and susceptibility to Alzheimer's disease: a preliminary report [J]. *Aging Clin Exp Res*, 2007, 19:406-409.
- [17] Rosenthal SL, Kamboh MI. Late - onset Alzheimer's disease genes and the potentially implicated pathways [J]. *Curr Genet Med Rep*, 2014, 2:85-101.
- [18] Naj AC, Jun G, Beecham GW, Wang LS, Vardarajan BN, Buross J, Gallins PJ, Buxbaum JD, Jarvik GP, Crane PK, Larson EB, Bird TD, Boeve BF, Graff-Radford NR, De Jager PL, Evans D, Schneider JA, Carrasquillo MM, Ertekin-Taner N, Younkin SG, Cruchaga C, Kauwe JS, Nowotny P, Kramer P, Hardy J, Huentelman MJ, Myers AJ, Barmada MM, Demirci FY, Baldwin CT, Green RC, Rogaeva E, St George - Hyslop P, Arnold SE, Barber R, Beach T, Bigio EH, Bowen JD, Boxer A, Burke JR, Cairns NJ, Carlson CS, Carney RM, Carroll SL, Chui HC, Clark DG, Comeveaux J, Cotman CW, Cummings JL, DeCarli C, DeKosky ST, Diaz-Arrastia R, Dick M, Dickson DW, Ellis WG, Faber KM, Fallon KB, Farlow MR, Ferris S, Frosch MP, Galasko DR, Ganguli M, Gearing M, Geschwind DH, Ghetti B, Gilbert JR, Gilman S, Giordani B, Glass JD, Growdon JH, Hamilton RL, Harrell LE, Head E, Honig LS, Hulette CM, Hyman BT, Jicha GA, Jin LW, Johnson N, Karlawish J, Karydas A, Kaye JA, Kim R, Koo EH, Kowall NW, Lah JJ, Levey AI, Lieberman AP, Lopez OL, Mack WJ, Marson DC, Martiniuk F, Mash DC, Masliah E, McCormick WC, McCurry SM, McDavid AN, McKee AC, Mesulam M, Miller BL, Miller CA, Miller JW, Parisi JE, Perl DP, Peskind E, Petersen RC,

- Poon WW, Quinn JF, Rajbhandary RA, Raskind M, Reisberg B, Ringman JM, Roberson ED, Rosenberg RN, Sano M, Schneider LS, Seeley W, Shelanski ML, Slifer MA, Smith CD, Sonnen JA, Spina S, Stern RA, Tanzi RE, Trojanowski JQ, Troncoso JC, Van Deerlin VM, Vinters HV, Vonsattel JP, Weintraub S, Welsh-Bohmer KA, Williamson J, Woltjer RL, Cantwell LB, Dombroski BA, Beekly D, Lunetta KL, Martin ER, Kamboh MI, Saykin AJ, Reiman EM, Bennett DA, Morris JC, Montine TJ, Goate AM, Blacker D, Tsuang DW, Hakonarson H, Kukull WA, Foroud TM, Haines JL, Mayeux R, Pericak-Vance MA, Farrer LA, Schellenberg GD. Common variants at MS4A4/MS4A6E, CD2AP, CD33 and EPHA1 are associated with late-onset Alzheimer's disease [J]. *Nat Genet*, 2011, 43:436-441.
- [19] Di Bona D, Candore G, Franceschi C, Licastro F, Colonna-Romano G, Cammà C, Lio D, Caruso C. Systematic review by meta-analyses on the possible role of TNF- α polymorphisms in association with Alzheimer's disease [J]. *Brain Res Rev*, 2009, 61:60-68.
- [20] Ma SL, Tang NL, Zhang YP, Ji LD, Tam CW, Lui VW, Chiu HF, Lam LC. Association of prostaglandin - endoperoxide synthase 2 (PTGS2) polymorphisms and Alzheimer's disease in Chinese [J]. *Neurobiol Aging*, 2008, 29:856-860.
- [21] Mun MJ, Kim JH, Choi JY, Jang WC. Genetic polymorphisms of interleukin genes and the risk of Alzheimer's disease: an update meta-analysis [J]. *Meta Gene*, 2016, 8:1-10.
- [22] Guerreiro RJ, Gustafson DR, Hardy J. The genetic architecture of Alzheimer's disease: beyond APP, PSENs and APOE [J]. *Neurobiol Aging*, 2012, 33:437-456.
- [23] Cruchaga C, Haller G, Chakraverty S, Mayo K, Vallania FL, Mitra RD, Faber K, Williamson J, Bird T, Diaz-Arrastia R, Foroud TM, Boeve BF, Graff-Radford NR, St Jean P, Lawson M, Ehm MG, Mayeux R, Goate AM; NIA - LOAD/NCRAD Family Study Consortium. Rare variants in APP, PSEN1 and PSEN2 increase risk for AD in late-onset Alzheimer's disease families [J]. *PLoS One*, 2012, 7:E31039.
- [24] Wildsmith KR, Holley M, Savage JC, Skerrett R, Landreth GE. Evidence for impaired amyloid β clearance in Alzheimer's disease [J]. *Alzheimers Res Ther*, 2013, 5:33.
- [25] Lambert JC, Heath S, Even G, Campion D, Sleegers K, Hiltunen M, Combarros O, Zelenika D, Bullido MJ, Tavernier B, Letenneur L, Bettens K, Berr C, Pasquier F, Fiévet N, Barberger-Gateau P, Engelborghs S, De Deyn P, Mateo I, Franck A, Helisalmi S, Porcellini E, Hanon O; European Alzheimer's Disease Initiative Investigators; de Pancorbo MM, Lendon C, Dufouil C, Jaillard C, Leveillard T, Alvarez V, Bosco P, Mancuso M, Panza F, Nacmias B, Bossù P, Piccardi P, Annoni G, Seripa D, Galimberti D, Hannequin D, Licastro F, Soininen H, Ritchie K, Blanché H, Dartigues JF, Tzourio C, Gut I, Van Broeckhoven C, Alperovitch A, Lathrop M, Amouyel P. Genome-wide association study identifies variants at CLU and CR1 associated with Alzheimer's disease [J]. *Nat Genet*, 2009, 41:1094-1099.
- [26] Harold D, Abraham R, Hollingworth P, Sims R, Gerrish A, Hamshere ML, Pahwa JS, Moskva V, Dowzell K, Williams A, Jones N, Thomas C, Stretton A, Morgan AR, Lovestone S, Powell J, Proitsi P, Lupton MK, Brayne C, Rubinsztein DC, Gill M, Lawlor B, Lynch A, Morgan K, Brown KS, Passmore PA, Craig D, McGuinness B, Todd S, Holmes C, Mann D, Smith AD, Love S, Kehoe PG, Hardy J, Mead S, Fox N, Rossor M, Collinge J, Maier W, Jessen F, Schürmann B, Heun R, van den Bussche H, Heuser I, Kornhuber J, Wiltfang J, Dichgans M, Frölich L, Hampel H, Hüll M, Rujescu D, Goate AM, Kauwe JS, Cruchaga C, Nowotny P, Morris JC, Mayo K, Sleegers K, Bettens K, Engelborghs S, De Deyn PP, Van Broeckhoven C, Livingston G, Bass NJ, Gurling H, McQuillin A, Gwilliam R, Deloukas P, Al-Chalabi A, Shaw CE, Tsolaki M, Singleton AB, Guerreiro R, Mühleisen TW, Nöthen MM, Moebus S, Jöckel KH, Klopp N, Wichmann HE, Carrasquillo MM, Pankratz VS, Younkin SG, Holmans PA, O'Donovan M, Owen MJ, Williams J. Genome-wide association study identifies variants at CLU and PICALM associated with Alzheimer's disease [J]. *Nat Genet*, 2009, 41:1088-1093.
- [27] Vasquez JB, Fardo DW, Estus S. ABCA7 expression is associated with Alzheimer's disease polymorphism and disease status [J]. *Neurosci Lett*, 2013, 556:58-62.
- [28] Karch CM, Goate AM. Alzheimer's disease risk genes and mechanisms of disease pathogenesis [J]. *Biol Psychiatry*, 2015, 77:43-51.
- [29] Lambert JC, Ibrahim-Verbaas CA, Harold D, Naj AC, Sims R, Bellenguez C, DeStafano AL, Bis JC, Beecham GW, Grenier-Boley B, Russo G, Thornton-Wells TA, Jones N, Smith AV, Chouraki V, Thomas C, Ikram MA, Zelenika D, Vardarajan BN, Kamatani Y, Lin CF, Gerrish A, Schmidt H, Kunkle B, Dunstan ML, Ruiz A, Bihoreau MT, Choi SH, Reitz C, Pasquier F, Cruchaga C, Craig D, Amin N, Berr C, Lopez OL, De Jager PL, Deramecourt V, Johnston JA, Evans D, Lovestone S, Letenneur L, Morón FJ, Rubinsztein DC, Eiriksdóttir G, Sleegers K, Goate AM, Fiévet N, Huentelman MW, Gill M, Brown K, Kamboh MI, Keller L, Barberger-Gateau P, McGuinness B, Larson EB, Green R, Myers AJ, Dufouil C, Todd S, Wallon D, Love S, Rogaeva E, Gallacher J, St George-Hyslop P, Clarimon J, Lleó A, Bayer A, Tsuang DW, Yu L, Tsolaki M, Bossù P, Spalletta G, Proitsi P, Collinge J, Sorbi S, Sanchez-Garcia F, Fox NC, Hardy J, Deniz Naranjo MC, Bosco P, Clarke R, Brayne C, Galimberti D, Mancuso M, Matthews F; European Alzheimer's Disease Initiative (EADI), Genetic and Environmental Risk in Alzheimer's Disease, Alzheimer's Disease Genetic Consortium, Cohorts for Heart and Aging Research in Genomic Epidemiology; Moebus S, Mecocci P, Del Zompo M, Maier W, Hampel H, Pilotto A, Bullido M, Panza F, Caffarra P, Nacmias B, Gilbert JR, Mayhaus M, Lannefelt L, Hakonarson H, Pichler S, Carrasquillo MM, Ingelsson M, Beekly D, Alvarez V, Zou F, Valladares O, Younkin SG, Coto E, Hamilton-Nelson KL, Gu W, Razquin C, Pastor P, Mateo I, Owen MJ, Faber KM, Jonsson PV, Combarros O, O'Donovan MC, Cantwell LB, Soininen H, Blacker D, Mead S, Mosley TH Jr, Bennett DA, Harris TB, Fratiglioni L, Holmes C, de Bruijn RF, Passmore P, Montine TJ, Bettens K, Rotter JJ, Brice A, Morgan K, Foroud TM, Kukull WA, Hannequin D, Powell JF, Nalls MA, Ritchie K, Lunetta KL, Kauwe JS, Boerwinkle E, Riemenschneider M, Boada M, Hiltunen M, Martin ER, Schmidt R, Rujescu D, Wang LS, Dartigues JF, Mayeux R, Tzourio C, Hofman A, Nöthen MM, Graff C, Psaty BM, Jones L, Haines JL, Holmans PA, Lathrop M, Pericak-Vance MA, Launer LJ, Farrer LA, van Duijn CM, Van Broeckhoven C, Moskva V, Seshadri S, Williams J, Schellenberg GD, Amouyel P. Meta-analysis of 74, 046 individuals identifies 11 new susceptibility loci for Alzheimer's disease [J]. *Nat Genet*, 2013, 45:1452-1458.
- [30] Lee SH, Bachman AH, Yu D, Lim J, Ardekani BA. Predicting progression from mild cognitive impairment to Alzheimer's disease using longitudinal callosal atrophy [J]. *Alzheimers Dement*, 2016, 2:68-74.
- [31] Mosconi L. Brain glucose metabolism in the early and specific diagnosis of Alzheimer's disease: FDG-PET studies in MCI and AD [J]. *Eur J Nucl Med Mol Imaging*, 2005, 32:486-510.

- [32] Nir TM, Jahanshad N, Villalon-Reina JE, Toga AW, Jack CR, Weiner MW, Thompson PM; Alzheimer's Disease Neuroimaging Initiative (ADNI). Effectiveness of regional DTI measures in distinguishing Alzheimer's disease, MCI, and normal aging[J]. *Neuroimage Clin*, 2013, 3:180-195.
- [33] Li KC. Progress of neuroimaging research on Alzheimer's disease[J]. *Zhongguo Xian Dai Shen Jing Ji Bing Za Zhi*, 2014, 14:176-180.[李坤成. 阿尔茨海默病神经影像学研究进展[J]. 中国现代神经疾病杂志, 2014, 14:176-180.]
- [34] Jin M, Pelak VS, Cordes D. Aberrant default mode network in subjects with amnesic mild cognitive impairment using resting-state functional MRI[J]. *Magn Reson Imaging*, 2012, 30:48-61.
- [35] de Leon MJ, Ferris SH, George AE, Christman DR, Fowler JS, Gentes C, Reisberg B, Gee B, Emmerich M, Yonekura Y, Brodie J, Kricheff II, Wolf AP. Positron emission tomographic studies of aging and Alzheimer disease [J]. *AJNR Am J Neuroradiol*, 1983, 4:568-571.
- [36] Ishii K. Clinical application of positron emission tomography for diagnosis of dementia[J]. *Ann Nucl Med*, 2002, 16:515-525.
- [37] Smailagic N, Vacante M, Hyde C, Martin S, Ukoumunne O, Sachpekidis C. ¹⁸F - FDG PET for the early diagnosis of Alzheimer's disease dementia and other dementias in people with mild cognitive impairment (MCI)[J]. *Cochrane Database Syst Rev*, 2015, 1:CD010632.
- [38] Hatashita S, Yamasaki H. Diagnosed mild cognitive impairment due to Alzheimer's disease with PET biomarkers of beta amyloid and neuronal dysfunction [J]. *PLoS One*, 2013, 8: E66877.
- [39] Landau SM, Mintun MA, Joshi AD, Koeppe RA, Petersen RC, Aisen PS, Weiner MW, Jagust WJ; Alzheimer's Disease Neuroimaging Initiative. Amyloid deposition, hypometabolism, and longitudinal cognitive decline[J]. *Ann Neurol*, 2012, 72:578-586.
- [40] Trzepacz PT, Yu P, Sun J, Schuh K, Case M, Witte MM, Hochstetler H, Hake A; Alzheimer's Disease Neuroimaging Initiative. Comparison of neuroimaging modalities for the prediction of conversion from mild cognitive impairment to Alzheimer's dementia[J]. *Neurobiol Aging*, 2014, 35:143-151.
- [41] Wang YH, Ji Y. Recent advances in Alzheimer's disease all over the world[J]. *Zhongguo Xian Dai Shen Jing Ji Bing Za Zhi*, 2015, 15:507-511.[王荫华, 纪勇. 世界阿尔茨海默病发展现状[J]. 中国现代神经疾病杂志, 2015, 15:507-511.]
- [42] Jellinger KA, Janetzky B, Attems J, Kienzl E. Biomarkers for early diagnosis of Alzheimer disease: 'ALzheimer ASsociated gene', a new blood biomarker[J]? *J Cell Mol Med*, 2008, 12: 1094-1117.
- [43] Olsson B, Lautner R, Andreasson U, Öhrfelt A, Portelius E, Bjerke M, Hölttä M, Rosén C, Olsson C, Strobel G, Wu E, Dakin K, Petzold M, Blennow K, Zetterberg H. CSF and blood biomarkers for the diagnosis of Alzheimer's disease: a systematic review and meta-analysis[J]. *Lancet Neurol*, 2016, 15:673-684.
- [44] Borroni B, Colciaghi F, Caltagirone C, Rozzini L, Broglio L, Cattabeni F, Di Luca M, Padovani A. Platelet amyloid precursor protein abnormalities in mild cognitive impairment predict conversion to dementia of Alzheimer type: a 2-year follow-up study[J]. *Arch Neurol*, 2003, 60:1740-1744.
- [45] Swardfager W, Lanctôt K, Rothenburg L, Wong A, Cappell J, Herrmann N. A meta-analysis of cytokines in Alzheimer's disease[J]. *Biol Psychiatry*, 2010, 68:930-941.
- [46] Hellwig K, Kvartsberg H, Portelius E, Andreasson U, Oberstein TJ, Lewczuk P, Blennow K, Kornhuber J, Maler JM, Zetterberg H, Spitzer P. Neurogranin and YKL-40: independent markers of synaptic degeneration and neuroinflammation in Alzheimer's disease[J]. *Alzheimers Res Ther*, 2015, 7:74.
- [47] Lukiw WJ. Micro-RNA speciation in fetal, adult and Alzheimer's disease hippocampus[J]. *Neuroreport*, 2007, 18:297-300.
- [48] Lukiw WJ, Zhao Y, Cui JG. An NF- κ B-sensitive micro RNA-146a-mediated inflammatory circuit in Alzheimer disease and in stressed human brain cells[J]. *J Biol Chem*, 2008, 283: 31315-31322.
- [49] Sørensen SS, Nygaard AB, Christensen T. miRNA expression profiles in cerebrospinal fluid and blood of patients with Alzheimer's disease and other types of dementia: an exploratory study[J]. *Transl Neurodegener*, 2016, 5:6.
- [50] Yılmaz ŞG, Erdal ME, Özge AA, Sungur MA. Can peripheral microRNA expression data serve as epigenomic (upstream) biomarkers of Alzheimer's disease[J]? *OMICS*, 2016, 20:456-461.
- [51] Kumar S, Reddy PH. Are circulating microRNAs peripheral biomarkers for Alzheimer's disease[J]? *Biochim Biophys Acta*, 2016, 1862:1617-1627.
- [52] Fagan AM, Mintun MA, Shah AR, Aldea P, Roe CM, Mach RH, Marcus D, Morris JC, Holtzman DM. Cerebrospinal fluid tau and ptau (181) increase with cortical amyloid deposition in cognitively normal individuals: implications for future clinical trials of Alzheimer's disease[J]. *EMBO Mol Med*, 2009, 1:371-380.
- [53] Palmqvist S, Mattsson N, Hansson O; Alzheimer's Disease Neuroimaging Initiative. Cerebrospinal fluid analysis detects cerebral amyloid- β accumulation earlier than positron emission tomography[J]. *Brain*, 2016, 139:1226-1236.
- [54] Lanari A, Parnetti L. Cerebrospinal fluid biomarkers and prediction of conversion in patients with mild cognitive impairment: 4-year follow-up in a routine clinical setting[J]. *ScientificWorldJournal*, 2009, 9:961-966.
- [55] Diniz BS, Pinto Júnior JA, Forlenza OV. Do CSF total tau, phosphorylated tau, and beta-amyloid 42 help to predict progression of mild cognitive impairment to Alzheimer's disease: a systematic review and meta-analysis of the literature [J]? *World J Biol Psychiatry*, 2008, 9:172-182.
- [56] Neumann K, Farias G, Slachevsky A, Perez P, Maccioni RB. Human platelets tau: a potential peripheral marker for Alzheimer's disease[J]. *J Alzheimers Dis*, 2011, 25:103-109.
- [57] García-Blanco A, Baquero M, Vento M, Gil E, Bataller L, Cháfer-Pericás C. Potential oxidative stress biomarkers of mild cognitive impairment due to Alzheimer disease [J]. *J Neurol Sci*, 2017, 373:295-302.
- [58] Jiang W, Zhang Y, Meng F, Lian B, Chen X, Yu X, Dai E, Wang S, Liu X, Li X. Identification of active transcription factor and miRNA regulatory pathways in Alzheimer's disease [J]. *Bioinformatics*, 2013, 29:2596-2602.
- [59] Kiko T, Nakagawa K, Tsuduki T, Furukawa K, Arai H, Miyazawa T. MicroRNAs in plasma and cerebrospinal fluid as potential markers for Alzheimer's disease[J]. *J Alzheimers Dis*, 2014, 39:253-259.
- [60] Andreasson U, Blennow K, Zetterberg H. Update on ultrasensitive technologies to facilitate research on blood biomarkers for central nervous system disorders[J]. *Alzheimers Dement*, 2016, 3:98-102.
- [61] Yang T, O'malley TT, Kanmert D, Jerecic J, Zieske LR, Zetterberg H, Hyman BT, Walsh DM, Selkoe DJ. A highly sensitive novel immunoassay specifically detects low levels of soluble A β oligomers in human cerebrospinal fluid [J]. *Alzheimers Res Ther*, 2015, 7:14.
- [62] Shi ZH, Wang Y, Liu S, Liu SL, Zhou YY, Wang JH, Cai L, Gao S, Ji Y. ¹¹C - PIB PET and ¹⁸F - FDG PET in patients with Alzheimer's disease and amnesic mild cognitive impairment[J].

Zhongguo Xian Dai Shen Jing Ji Bing Za Zhi, 2014, 14:222-231.
[石志鸿, 王颖, 刘帅, 刘淑玲, 周玉颖, 王金环, 蔡莉, 高硕, 纪勇.
¹¹C-PIB PET 和 ¹⁸F-FDG PET 显像诊断阿尔茨海默病与遗忘型轻

度认知损害的临床价值[J]. 中国现代神经疾病杂志, 2014, 14:
222-231.]

(收稿日期: 2018-02-26)

· 临床医学图像 ·

Wallerian 变性

doi: 10.3969/j.issn.1672-6731.2018.03.014

Wallerian degeneration

HAN Tong

Department of Neuroradiology, Tianjin Huanhu Hospital, Tianjin 300350, China (Email: mrbold@163.com)

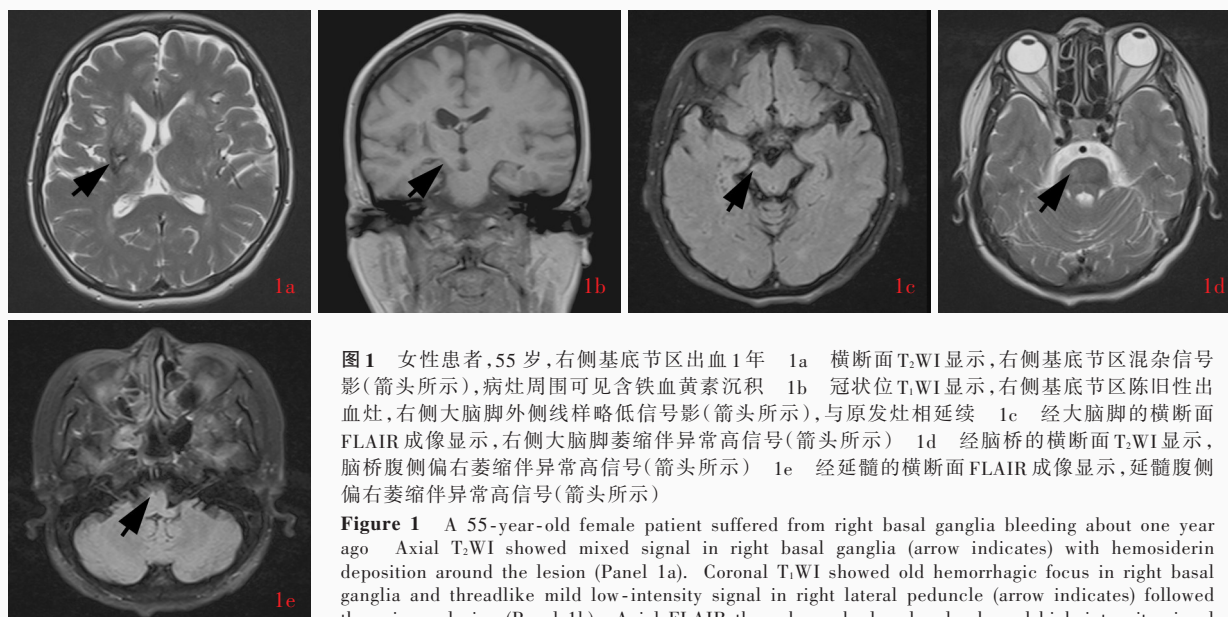


图 1 女性患者, 55 岁, 右侧基底节区出血 1 年 1a 横断面 T₂WI 显示, 右侧基底节区混杂信号影(箭头所示), 病灶周围可见含铁血黄素沉积 1b 冠状位 T₁WI 显示, 右侧基底节区陈旧性出血灶, 右侧大脑脚外侧线样略低信号影(箭头所示), 与原发性灶相延续 1c 经大脑脚的横断面 FLAIR 成像显示, 右侧大脑脚萎缩伴异常高信号(箭头所示) 1d 经脑桥的横断面 T₂WI 显示, 脑桥腹侧偏右萎缩伴异常高信号(箭头所示) 1e 经延髓的横断面 FLAIR 成像显示, 延髓腹侧偏右萎缩伴异常高信号(箭头所示)

Figure 1 A 55-year-old female patient suffered from right basal ganglia bleeding about one year ago. Axial T₂WI showed mixed signal in right basal ganglia (arrow indicates) with hemosiderin deposition around the lesion (Panel 1a). Coronal T₁WI showed old hemorrhagic focus in right basal ganglia and threadlike mild low-intensity signal in right lateral peduncle (arrow indicates) followed the primary lesion (Panel 1b). Axial FLAIR through cerebral peduncle showed high-intensity signal and atrophy of right cerebral peduncle (arrow indicates, Panel 1c). Axial T₂WI through the pons showed high-intensity signal and atrophy in the ventral pons (arrow indicates, Panel 1d). Axial FLAIR through the medulla showed high-intensity signal and atrophy in ventral medulla (arrow indicates, Panel 1e).

Waller 于 1850 年率先描述动物周围神经离断后, 远端轴索及其髓鞘顺行性改变, 称为 Wallerian 变性(WD)。中枢神经系统 Wallerian 变性系神经元胞体损害或轴突离断后, 远端和部分近端轴索及其髓鞘变性、崩解过程。任何导致皮质和皮质下神经纤维通路功能障碍的病变, 如缺血性或出血性卒中、肿瘤、脱髓鞘病变、颅脑创伤、手术等均可以导致 Wallerian 变性。皮质脊髓束最易受累, 额桥束、枕颞顶桥束、胼胝体、脑桥-小脑通路、乳头体-丘脑通路、海马-穹窿-乳头体通路亦可受累。影像学改变与病理学特征相关: 原发性灶损伤后 3~4 周, 相应通路轴索变性, MRI 平扫无明显异常, 扩散张量成像(DTI)可以早期发现急性期轴索及其髓鞘异常导致的部分各向异性(FA)值降低; 至 5~10 周, 相应通路髓鞘蛋白崩解, 轴索和髓鞘肿胀, 由于髓鞘脂质尚完整(脂质含量相对增加), T₂WI 呈低信号; 至 10~14 周, 髓鞘脂质崩解, 含水量增加, 神经胶质细胞增生, T₁WI 呈等或稍低信号、T₂WI 和 FLAIR 成像呈高信号; 数月后受累通路呈线样长 T₁、长 T₂ 信号改变, 变性纤维束所在脑区萎缩。FLAIR 成像和 T₂WI 对上述病理改变最敏感, 是首选影像学检查方法, 而 CT 仅能显示相应结构萎缩。皮质脊髓束 Wallerian 变性特征性表现为与原发灶相连(图 1a)且与纤维束走行相一致的连续和(或)不连续条形 T₁WI 低信号(图 1b)、FLAIR 成像或 T₂WI 高信号(图 1c~1e), 横断面可见患侧大脑脚(图 1c)、脑桥腹侧(图 1d)、延髓腹侧锥体(图 1e)萎缩。发生于锥体束、额桥束、枕颞顶桥束的 Wallerian 变性应与脑干亚急性缺血性卒中、脱髓鞘病变相鉴别; 以双侧桥臂异常信号为特征的脑桥-小脑通路 Wallerian 变性应与桥臂缺血性卒中、感染和脱髓鞘病变相鉴别。

(天津市环湖医院神经放射科韩彤供稿)