

β -淀粉样蛋白被动免疫治疗阿尔茨海默病的现状与策略

李娅 张安妮 吴旭玲 赵艳 蔡刚 贺电

【摘要】 β -淀粉样蛋白(A β)既是阿尔茨海默病发病机制中的重要病因,又是治疗的关键靶点之一。采取被动免疫途径清除脑组织 A β 是目前颇受临床关注的治疗策略。然而,各项临床试验至今尚未获得一致性的结论。对其研究现状的分析表明,A β 被动免疫治疗失败的原因可能与 A β -IgG 免疫复合物所固有的糖基化修饰有关。因此,改良 A β -IgG Fc 片段 N-糖基化修饰、采取促炎症反应-抗炎症反应序贯给药模式,可能是一种有效的被动免疫治疗策略。

【关键词】 阿尔茨海默病; 淀粉样 β 肽类; 免疫法,被动; 综述

The situations and strategies of amyloid - β - directed passive immunotherapy for Alzheimer's disease

LI Ya, ZHANG An-ni, WU Xu-ling, ZHAO Yan, CAI Gang, HE Dian

Department of Neurology, Affiliated Hospital of Guizhou Medical University, Guiyang 550004, Guizhou, China
Corresponding author: HE Dian (Email: hedian@gmc.edu.cn)

【Abstract】 It is widely believed that amyloid β -protein (A β) plays a core role in the pathogenesis of Alzheimer's disease (AD). Thus A β is one of main targets in the therapeutic explorations for AD. Currently, clearance of A β by passive immunotherapy is an important strategy for the treatment of AD. However, no consistent conclusions have been obtained from various clinical trails. We summarize the current situations of A β -directed passive immunotherapy for AD, and speculate that the failure of A β -directed passive immunotherapy for AD may be related to the intrinsic characteristics of A β -IgG glycosylation. Therefore, modifications of N-glycosylation on the Fc domain of A β -IgG and using a sequential administration mode of proinflammation-antiinflammation may be an effective strategy for passive immunotherapy for AD.

【Key words】 Alzheimer disease; Amyloid beta-peptides; Immunization, passive; Review

This study was supported by the Science and Technology Projects of Guizhou Province, China

[No. (2018) 4615-2].

Conflicts of interest: none declared

阿尔茨海默病(AD)是老年性痴呆的常见病因,随着人口老龄化的进程其患病率呈急剧上升趋势,目前我国 65 岁以上人群中的患病率为 3.21%^[1],约有 6×10^6 例患者,预计到 2020 年,患病人数将突破 8×10^6 例。在美国全民死因中,阿尔茨海默病位列第 6,而在 65 岁以上人群死因中位居第 5,过去的 10 余年间,美国脑卒中、心脏病和前列腺癌死亡率

呈不同程度下降趋势,但阿尔茨海默病死亡率却增加了 71%^[2]。同样,我国的阿尔茨海默病进展程度亦不容乐观,已经由原来的全民死因第 8 位跃升至第 5 位^[3],患病人数不断增加,形势十分严峻。然而,现有治疗方法仍停留在对症治疗层面,疾病修饰药物匮乏,亟待建立针对病因的有效预防措施和治疗方案。目前研究认为,神经元胞外 β -淀粉样蛋白(A β)沉积和胞内过磷酸化 tau 蛋白形成的神经原纤维缠结(NFTs)是阿尔茨海默病的主要病理学特征,其中,A β 级联学说是主要的机制学说,也是重要的治疗靶点。然而,在轻度认知损害(MCI)、阿尔茨海默病临床前期或临床期的机制研究中可能会混

doi: 10.3969/j.issn.1672-6731.2019.12.014

基金项目:贵州省科技计划项目[项目编号:黔科合成果(2018)4615-2]

作者单位:550004 贵阳,贵州医科大学附属医院神经内科

通讯作者:贺电,Email:hedian@gmc.edu.cn

杂其他病因,因此美国国家老龄化研究所-阿尔茨海默病学会(NIA-AA)2011年公布的诊断标准指出,在所有的阿尔茨海默病生物学标志物中 $A\beta$ 相关生物学标志物居重要地位,而在2018年颁布的新的研究框架中,不仅确立了由 $A\beta$ 定义的阿尔茨海默病连续体,而且进一步强调 $A\beta$ 作为必需的生物学标志物在明确诊断中的重要性^[4]。 $A\beta$ 是神经元 β -淀粉样前体蛋白(APP)经 β -和 γ -分泌酶水解所产生的包含39~43个氨基酸的多肽,人体内最为常见的 $A\beta$ 类型是 $A\beta_{40}$ 和 $A\beta_{42}$,以 $A\beta_{42}$ 神经毒性最强,易聚集,是阿尔茨海默病的核心致病物质^[5]; $A\beta_{42}$ 单体可自发聚集形成可溶性寡聚体,然后进一步聚集形成 $A\beta$ 纤维沉积于神经元胞外,引起神经元突触功能障碍、tau蛋白过磷酸化并继发炎症反应,导致神经元死亡,最终引起痴呆^[6-7]。由于可溶性 $A\beta$ 寡聚体是 $A\beta$ 代谢过程中产生的最具神经毒性的代谢产物^[6-7],因此,降低脑组织 $A\beta$ 表达水平业已成为目前预防和治疗阿尔茨海默病的重要策略,尤其是下调可溶性 $A\beta$ 寡聚体的表达是取得治疗效果的关键环节^[8]。

一、抗 β -淀粉样蛋白自身抗体

阿尔茨海默病和健康人体内均存在抗 $A\beta$ 自身抗体^[9]。许多学者最初均认为,抗 $A\beta$ 自身抗体与阿尔茨海默病的发生有关,因此针对患者外周血抗 $A\beta$ 自身抗体相继开展了大量临床研究,但这些试验并未获得预期的一致性结果^[10-17]。其中有多数研究证实阿尔茨海默病患者血清游离抗 $A\beta$ 自身抗体水平显著低于同龄健康人群,提示抗 $A\beta$ 自身抗体水平降低可能是导致脑组织 $A\beta$ 清除减少、促进阿尔茨海默病发生与发展的原因^[10-14];然而,另外一些研究结论则完全相反,指出阿尔茨海默病患者血清抗 $A\beta$ 自身抗体水平与同龄健康人群并无显著差异,与痴呆的发生无关联性^[15-17]。造成这种研究结论完全相悖的原因,可能与不同临床研究所采用的检测方法和所检测的抗体的形式不同有关,因为抗 $A\beta$ 自身抗体在外周血中既可以游离状态存在亦可以抗原-抗体复合物的形式存在,故针对不同状态的抗 $A\beta$ 自身抗体进行检测,自然无法得出一致性的结论。在一项队列研究中,通过酶联免疫吸附试验(ELISA)检测阿尔茨海默病患者血清抗 $A\beta$ 自身抗体的表达变化,其结果显示,阿尔茨海默病组患者表达水平高于正常对照组,且抗体滴度与认知功能呈正相关关系^[18]。但是针对外周血中抗 $A\beta$ 自身抗体的检测结果可受多种因素的影响,例如抗原片段、病程等,采用不同

的 $A\beta$ 抗原片段检测其相对应抗体,结果存在显著差异:Gruden等^[19]采用 $A\beta_{25-35}$ 寡聚体作为抗原,对阿尔茨海默病患者血清中抗 $A\beta_{25-35}$ 寡聚体自身抗体的表达变化进行检测,显示阿尔茨海默病组的表达显著高于正常对照者;但王延江等^[20]采ELISA法检测不同的抗原片段,发现血清抗 $A\beta_{19-30}$ 和 $A\beta_{31-42}$ 自身抗体水平低于正常对照者,而抗 $A\beta_{1-12}$ 自身抗体占所有抗 $A\beta$ 自身抗体的比例均高于正常对照者。此外,王延江等^[20]还发现,阿尔茨海默病患者的外周血抗 $A\beta$ 自身抗体水平呈增龄性变化,即外周血中抗 $A\beta$ 自身抗体水平随着患者年龄的增长呈现逐渐升高之趋势,但其总体水平和针对不同表位的抗体水平均低于正常对照组。抗 $A\beta$ 自身抗体水平升高可能还与痴呆程度的加重有关,Gruden等^[19]发现,轻至中度痴呆患者血清抗 $A\beta_{25-35}$ 自身抗体表达上调,而中至重度痴呆患者表达下调。

对血清结合或游离抗 $A\beta$ 自身抗体表达变化的研究发现,阿尔茨海默病患者血清抗 $A\beta$ 自身抗体总水平^[18,21],以及血清和脑脊液 $A\beta$ -IgG免疫复合物水平均高于正常对照者^[22],而血清游离抗 $A\beta$ 自身抗体水平则低于正常对照者,尤其在65岁以上的患者中这种差异更为明显^[23]。阿尔茨海默病患者外周血游离抗 $A\beta$ 自身抗体水平降低的原因,可能是由于其与 $A\beta$ 抗原结合而消耗过多所致,从而形成大量的 $A\beta$ -IgG免疫复合物,使外周血中 $A\beta$ -IgG免疫复合物水平升高;当外周血游离抗 $A\beta$ 自身抗体水平降低,脑组织 $A\beta$ 清除率下降,继发小胶质细胞激活,即可使阿尔茨海默病发生与发展。此外,来自治疗方面的证据也支持升高血清游离抗 $A\beta$ 自身抗体对阿尔茨海默病具有预防作用。Sha等^[24]尝试通过输注健康年轻人(18~30岁)血浆的方法以改善轻至中度阿尔茨海默病患者的认知功能和日常生活活动能力(1次/周),持续治疗4周后,与安慰剂组相比,阿尔茨海默病组患者认知功能和日常生活活动能力出现改善趋势^[24],可能与健康年轻人血浆中游离抗 $A\beta$ 自身抗体水平较高有关,该项试验结果发表在2019年*JAMA Neurol*。对阿尔茨海默病小鼠模型的观察发现,天然抗 $A\beta$ 寡聚体抗体的疗效明显优于静脉注射免疫球蛋白(IVIg)^[25],表明外周血游离抗 $A\beta$ 自身抗体水平对脑组织 $A\beta$ 清除率具有重要影响。

总而言之,外周血游离抗 $A\beta$ 自身抗体作为机体对 $A\beta$ 自然应答的产物,在阿尔茨海默病的发生与发展过程中很可能扮演重要保护角色,通过提高外周

血清抗 A β 自身抗体水平以清除脑组织中 A β 、减少沉积,今后有望成为具有应用前景的治疗途径。

二、 β -淀粉样蛋白被动免疫治疗现状

过去 20 余年间,不断有学者尝试通过免疫治疗途径清除脑组织中的 A β ,包括主动免疫(A β 疫苗接种)^[26]和被动免疫(直接静脉注射 A β -IgG)^[27-28]。然而,在动物模型上观察到的被动免疫治疗效果并未在临床试验中得到验证^[29-31],主动免疫治疗的临床试验亦因频繁发生的严重不良事件而被终止^[32]。分析存在的问题,可能与以下原因有关:(1)治疗时机过晚,受试者在接受被动免疫治疗时,中枢神经系统退行性变已经处于疾病晚期阶段,而针对 A β 的免疫治疗,唯有在认知损害的早期阶段实施才能够更好地发挥延缓痴呆进展的作用^[29]。(2)诊断缺乏精准性,绝大多数受试者的诊断都是采用阿尔茨海默病临床诊断标准,极少通过生物学标志物[如脑脊液 A β 或¹¹C-匹兹堡复合物 B(¹¹C-PIB)PET]检测获得精确诊断,因此许多受试者很可能并非真正的阿尔茨海默病患者,其脑组织中甚至可能不存在试验药物作用的靶点——A β 蛋白。(3)抗 A β 单克隆抗体针对的抗原表位单一且多为线性表位,在体内倾向于与 A β 单体结合,故对可溶性 A β 寡聚体和 A β 纤维的清除作用十分有限。此外,一旦抗原表位破坏或隐藏,抗体效能则难以发挥,尤其是针对 A β 中间区域的抗体(如 Solanezumab)和针对羧基端(C 端)区域表位的抗体(如 Gantenerumab)更易受空间隐藏的影响^[33]。而抗 A β 多克隆抗体(如静脉注射免疫球蛋白)除具有线性表位外,还具有构象表位,可以与 A β 谱中的多种聚集形式相结合^[34],理论上较抗 A β 单克隆抗体对 A β 的清除作用更强^[35],但是静脉注射免疫球蛋白中所含天然 A β -IgG 的生物活性受限于其自身的固有糖基化修饰特点。

三、静脉注射免疫球蛋白中 A β -IgG 的固有糖基化修饰

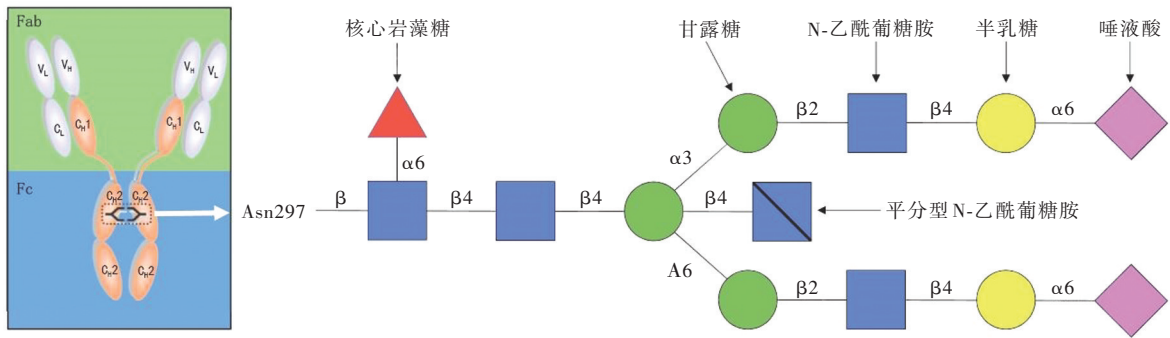
人类免疫球蛋白有 5 种类型,即 IgM、IgD、IgG、IgA 和 IgE,其中,IgG 又进一步分为 IgG1~4 共 4 种亚型^[36]。IgG 是血清中含量最高的免疫球蛋白,由抗原结合片段 Fab 和可结晶片段 Fc 组成,Fc 片段第 297 位天冬氨酸的 N-糖基化位点在抗体效能中起重要作用,包括抗体依赖性细胞毒性作用(ADCC)和补体依赖性细胞毒性作用(CDC)^[37]。静脉注射免疫球蛋白属于多克隆抗体生物制品,经血浆分离纯化制备而成,其中 95% 以上的成分均为 IgG,主要为

IgG1 和 IgG2(>95%),其中的天然 A β -IgG 免疫复合物倾向于与神经毒性最强的可溶性 A β 寡聚体相结合^[38-39],发挥抗体依赖性细胞毒性作用和补体依赖性细胞毒性作用。对阿尔茨海默病动物模型观察显示,天然 A β -IgG 较静脉注射免疫球蛋白具有更佳的疗效^[25]。同时,静脉注射免疫球蛋白还具有炎症调节作用^[40],但临床试验中并未显示出持久改善认知功能的作用,不过经静脉注射免疫球蛋白治疗的阿尔茨海默病患者血浆 A β_{42} 水平显著低于经安慰剂治疗者^[41],静脉注射免疫球蛋白后第 1 年,阿尔茨海默病源性轻度认知损害患者的认知功能有所改善,并可延缓阿尔茨海默病的进程,但这种治疗效果在治疗后第 2 年即明显减弱^[42]。

几乎所有临床试验均证实,静脉注射免疫球蛋白对改善阿尔茨海默病患者认知功能无效^[41,43-44],除外与治疗时机过晚有关,可能还与 A β -IgG 免疫复合物的固有糖基化结构修饰有关。有学者采用亲和层析法分离获得经静脉注射免疫球蛋白中的天然 A β -IgG 免疫复合物,并对 A β -IgG 亚型和 Fc 片段 N-糖基化的修饰特点进行分析,结果显示,A β -IgG 以 IgG1 和 IgG2 为主;Fc 片段 N-糖基化修饰以核心岩藻糖形式为主,而半乳糖和唾液酸的修饰水平较低^[45],甚至缺乏 α -2,6 连接的唾液酸^[46]。临床研究表明,阿尔茨海默病患者外周血复合型半乳糖糖基化和唾液酸化的 IgG 水平低于正常对照者^[47];体外实验表明,唾液酸化修饰对血-脑屏障(BBB)药代动力学具有重要影响,表面唾液酸化 IgG 抗体可通过抑制自身外排作用而促进抗体透过血-脑屏障^[48]。因此推测,静脉注射免疫球蛋白治疗失败的原因可能与其中天然 A β -IgG 免疫复合物的固有糖基化修饰有关。

四、A β -IgG N-糖基化修饰效应

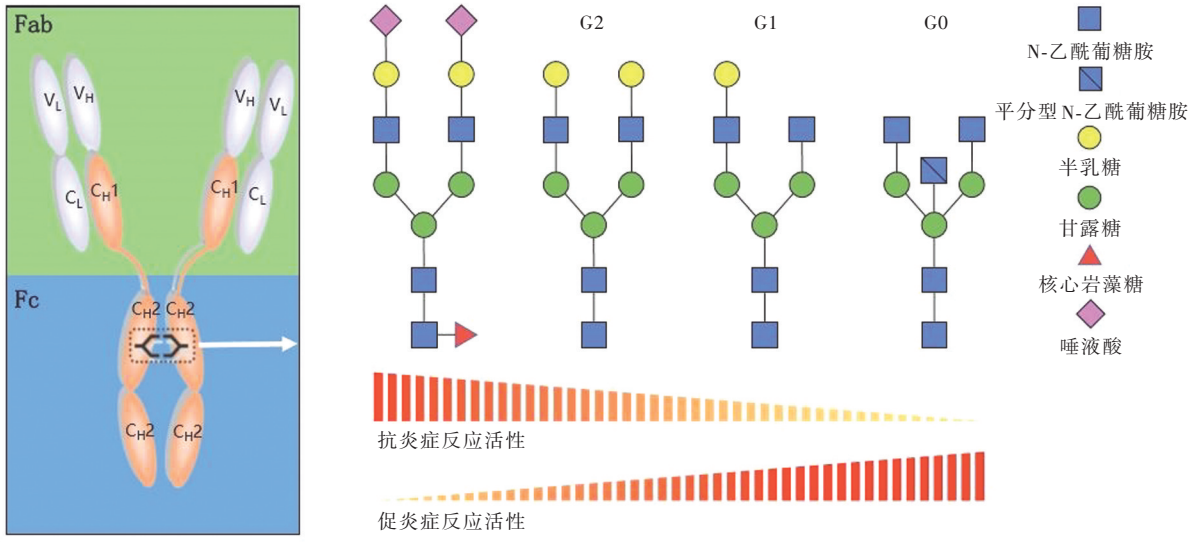
目前普遍认为,糖基化是蛋白质翻译后的重要修饰,受宿主细胞酶催化机制、高尔基体内转运时间、环境因素和所获得的活化形式的核苷酸糖的影响。IgG 是抗体的核心成分,是具有糖基化修饰的重要血清糖蛋白,糖基化修饰结构可通过影响 IgG 与 Fc 受体或补体 C1q 的结合,而影响 IgG 的生物活性和功能。IgG 的 Fc 片段 C_H2 区域有一共同核心结构,与第 297 位氨基酸位点结合形成氨基端(N 端)连接的多聚糖结构,即由 N-乙酰葡萄糖胺分出两条等长的分支,其分支上连接甘露糖,构成核心结构,该核心结构外连接核心岩藻糖、平分型 N-乙酰葡萄糖



V, 可变区; C, 恒定区; L, 轻链; H, 重链

图 1 人源 IgG-Fc 片段 N-糖基化修饰结构

Figure 1 N-glycosylation modified structure of human IgG Fc segment.



V, 可变区; C, 恒定区; L, 轻链; H, 重链

图 2 人源 IgG-Fc 片段 N-糖基化修饰结构及其效应

Figure 2 N-glycosylation modified structure and effects of human IgG Fc segment.

胺、半乳糖和唾液酸(图 1)^[36],根据 N 端半乳糖残基数目可以将糖基化修饰命名为 G0、G1 和 G2。IgG 的 Fc 片段通过糖基化修饰区域与受体结合,从而发挥效应子功能,人类效应子受体包括 FcγRs(FcγR I、FcγR II a、FcγR II b、FcγR III a 和 FcγR III b)、新生儿 Fc 受体(FcRn)和补体 C1q^[36]。IgG1 的 Fc 片段 N-糖基化修饰位点通常为免疫细胞(如小胶质细胞)Fc 受体与补体 C1q 的结合位点,分别发挥抗体依赖性细胞毒性作用和补体依赖性细胞毒性作用。Huang 等^[49]以及 Kubota 等^[50]采用化学酶法对 N-糖基化修饰进行改良,以提高抗体与 Fc 受体和补体 C1q 的结合能力,以增强抗体依赖性细胞毒性作用和补体依赖性细胞毒性作用。在 IgG 的糖基化修饰中,岩藻

糖、半乳糖和唾液酸是影响抗体生物活性(促炎症反应活性和抗炎反应活性)的关键单糖(图 2)。核心岩藻糖修饰可以降低抗体与 FcγR III a 的结合能力,使抗体依赖性细胞毒性效应减弱,此作用不依赖于唾液酸修饰状态^[51-52];而唾液酸修饰对抗体依赖性细胞毒性作用的影响却依赖于核心岩藻糖修饰。在核心岩藻糖修饰的状态下,唾液酸可显著降低抗体依赖性细胞毒性作用,而在去核心岩藻糖修饰的状态下,唾液酸对该效应并无影响^[51],但是唾液酸修饰和半乳糖修饰可提高抗体与补体 C1q 的结合能力,增强补体依赖性细胞毒性作用^[52-53]。在抗炎反应方面,唾液酸尤其是 α-2,6 连接的唾液酸对 IgG 发挥抗炎作用至关重要^[54-55],但该作用依

赖于核心岩藻糖的修饰。唾液酸化的 Fc 片段主要通过树突状细胞特异性抗原呈递(DC-SIGN)途径发挥抗炎作用^[56-57],促进辅助性 T 细胞(Th)因子白细胞介素-33(IL-33)的产生,引起分泌 IL-4 的嗜碱性粒细胞数目增加,促进巨噬细胞表面的抑制性 Fc 受体 FcγR II b 的增加,实现抗炎作用^[56]。

五、Aβ-IgG 被动免疫治疗策略

如前所述,基于核心岩藻糖和唾液酸对免疫球蛋白生物活性的限制,推测静脉注射免疫球蛋白治疗阿尔茨海默病的临床试验并未充分利用 Aβ-IgG 的促炎症反应或抗炎反应作用。理论上讲,用于静脉注射的免疫球蛋白中所含的天然 Aβ-IgG,其 Fc 片段经 N-糖基化修饰后活性即受到影响,Fc 片段经去唾液酸/去核心岩藻糖后其 Aβ-IgG 则可发挥更强的促炎症反应作用。但是阿尔茨海默病被动免疫治疗的临床试验更多关注的是 IgG 通过促炎症反应清除 Aβ 的能力,事实上,被动免疫治疗是一把双刃剑,在清除脑组织中 Aβ 的同时亦可激活小胶质细胞,由小胶质细胞释放的细胞因子可进一步造成神经元损伤,形成持久性的炎症环境,持续损伤神经元。阿尔茨海默病被动免疫治疗相关临床试验结果显示,通过 IgG 促炎症作用清除由 Aβ 所继发的中枢性免疫损伤并未得到干预,这可能是试验失败的重要原因。因此笔者认为,未来研究可以利用糖基化改良方法以 Fc 片段去唾液酸/去核心岩藻糖形式的 Aβ-IgG,增强免疫复合物的促炎症反应活性,通过序贯给药模式,再以抗炎活性如 Fc 片段唾液酸/核心岩藻糖形式的 Aβ-IgG,即先予促炎症活性较强的 Aβ-IgG,促进神经毒性 Aβ 的清除,然后再以抗炎活性较强的 Aβ-IgG 治疗,以减轻继发性炎症反应和中枢性免疫损伤,为依靠 Aβ 精确诊断的阿尔茨海默病患者争取最佳的治疗效果。

利益冲突 无

参 考 文 献

[1] Jia J, Wang F, Wei C, Zhou A, Jia X, Li F, Tang M, Chu L, Zhou Y, Zhou C, Cui Y, Wang Q, Wang W, Yin P, Hu N, Zuo X, Song H, Qin W, Wu L, Li D, Jia L, Song J, Han Y, Xing Y, Yang P, Li Y, Qiao Y, Tang Y, Lv J, Dong X. The prevalence of dementia in urban and rural areas of China[J]. *Alzheimers Dement*, 2014, 10:1-9.

[2] Alzheimer's Association. 2016 Alzheimer's disease facts and figures[J]. *Alzheimers Dement*, 2016, 12:459-509.

[3] Zeng XY, Qi JL, Yin P, Wang LJ, Liu YN, Liu JM, Zhou MG, Liang XF. Disease burden report of China and provincial administrative regions from 1990 to 2016[J]. *Zhongguo Xun*

Huan Za Zhi, 2018, 33:1147-1158.[曾新颖, 齐金蕾, 殷鹏, 王黎君, 刘韞宁, 刘江美, 周脉耕, 梁晓峰. 1990~2016 年中国及省级行政区疾病负担报告[J]. *中国循环杂志*, 2018, 33:1147-1158.]

[4] Jack CR Jr, Bennett DA, Blennow K, Carrillo MC, Dunn B, Haeberlein SB, Holtzman DM, Jagust W, Jessen F, Karlawish J, Liu E, Molinuevo JL, Montine T, Phelps C, Rankin KP, Rowe CC, Scheltens P, Siemers E, Snyder HM, Sperling R; Contributors. NIA-AA research framework: toward a biological definition of Alzheimer's disease[J]. *Alzheimers Dement*, 2018, 14:535-562.

[5] Fernandez MA, Klutkowski JA, Freret T, Wolfe MS. Alzheimer prsnilin - 1 mutations dramatically reduce trimming of long amyloid β-peptides (Aβ) by γ-secretase to increase 42-to-40-residue Aβ[J]. *J Biol Chem*, 2014, 289:31043-31052.

[6] Selkoe DJ, Hardy J. The amyloid hypothesis of Alzheimer's disease at 25 years[J]. *EMBO Mol Med*, 2016, 8:595-608.

[7] Mohamed T, Shakeri A, Rao PP. Amyloid cascade in Alzheimer's disease: recent advances in medicinal chemistry [J]. *Eur J Med Chem*, 2016, 113:258-272.

[8] Knight EM, Kim SH, Kottwitz JC, Hatami A, Albay R, Suzuki A, Lublin A, Alberini CM, Klein WL, Szabo P, Relkin NR, Ehrlich M, Glabe CG, Gandy S, Steele JW. Effective anti-Alzheimer Aβ therapy involves depletion of specific Aβ oligomer subtypes [J]. *Neurol Neuroimmunol Neuroinflamm*, 2016, 3:E237.

[9] Wu J, Li L. Autoantibodies in Alzheimer's disease: potential biomarkers, pathogenic roles, and therapeutic implications[J]. *J Biomed Res*, 2016, 30:361-372.

[10] Du Y, Dodel R, Hampel H, Buerger K, Lin S, Eastwood B, Bales K, Gao F, Moeller HJ, Oertel W, Farlow M, Paul S. Reduced levels of amyloid beta-peptide antibody in Alzheimer disease[J]. *Neurology*, 2001, 57:801-805.

[11] Weksler ME, Relkin N, Turkenich R, LaRusse S, Zhou L, Szabo P. Patients with Alzheimer disease have lower levels of serum anti-amyloid peptide antibodies than healthy elderly individuals[J]. *Exp Gerontol*, 2002, 37:943-948.

[12] Song MS, Mook-Jung I, Lee HJ, Min JY, Park MH. Serum anti-amyloid-beta antibodies and Alzheimer's disease in elderly Korean patients[J]. *J Int Med Res*, 2007, 35:301-306.

[13] Bretschneider S, Morgenthaler NG, Teipel SJ, Fischer-Schulz C, Bürger K, Dodel R, Du Y, Möller HJ, Bergmann A, Hampel H. Decreased serum amyloid beta (1-42) autoantibody levels in Alzheimer's disease, determined by a newly developed immunoprecipitation assay with radiolabeled amyloid beta (1-42) peptide [J]. *Biol Psychiatry*, 2005, 57:813-816.

[14] Moir RD, Tseitlin KA, Soscia S, Hyman BT, Irizarry MC, Tanzi RE. Autoantibodies to redox-modified oligomeric Aβ are attenuated in the plasma of Alzheimer's disease patients[J]. *J Biol Chem*, 2005, 280:17458-17463.

[15] Hyman BT, Smith C, Buldyrev I, Whelan C, Brown H, Tang MX, Mayeux R. Autoantibodies to amyloid-beta and Alzheimer's disease[J]. *Ann Neurol*, 2001, 49:808-810.

[16] Baril L, Nicolas L, Croisile B, Crozier P, Hessler C, Sasselou A, McCormick JB, Trannoy E. Immune response to Aβ-peptides in peripheral blood from patients with Alzheimer's disease and control subjects[J]. *Neurosci Lett*, 2004, 355:226-230.

[17] Klaver AC, Coffey MP, Smith LM, Bennett DA, Finke JM, Dang L, Loeffler DA. ELISA measurement of specific non-antigen-bound antibodies to Aβ1-42 monomer and soluble oligomers in sera from Alzheimer's disease, mild cognitively impaired, and noncognitively impaired subjects [J]. *J Neuroinflammation*, 2011, 8:93.

- [18] Gustaw KA, Garrett MR, Lee HG, Castellani RJ, Zagorski MG, Prakasam A, Siedlak SL, Zhu X, Perry G, Petersen RB, Friedland RP, Smith MA. Antigen - antibody dissociation in Alzheimer disease: a novel approach to diagnosis [J]. *J Neurochem*, 2008, 106:1350-1356.
- [19] Gruden MA, Davidova TB, Malisauskas M, Sewell RD, Voskresenskaya NI, Wilhelm K, Elistratova EI, Sherstnev VV, Morozova-Roche LA. Differential neuroimmune markers to the onset of Alzheimer's disease neurodegeneration and dementia: autoantibodies to A β (25 - 35) oligomers, S100b and neurotransmitters[J]. *J Neuroimmunol*, 2007, 186:181-192.
- [20] Wang YJ, Liu YH, Zeng F, Liu CH, Wang L, Deng J, Zhou HD. The role of anti-A β autoantibodies in Alzheimer's disease [C]. Abstract Proceedings the 17th National Neurology Conference of Chinese Medical Association, Xiamen: Chinese Medical Association, 2014:487. [王延江, 刘雨辉, 曾凡, 刘成惠, 王琳, 邓娟, 周华东. 抗 A β 自身抗体在阿尔茨海默病中的作用[C]. 中华医学会第十七次全国神经病学学术会议论文集, 厦门: 中华医学会, 2014:487.]
- [21] Gustaw - Rothenberg KA, Siedlak SL, Bonda DJ, Lerner A, Tabaton M, Perry G, Smith MA. Dissociated amyloid - beta antibody levels as a serum biomarker for the progression of Alzheimer's disease: a population - based study [J]. *Exp Gerontol*, 2010, 45:47-52.
- [22] Maftai M, Thurm F, Schnack C, Tumani H, Otto M, Elbert T, Kolassa IT, Przybylski M, Manea M, von Arnim CA. Increased levels of antigen-bound β -amyloid autoantibodies in serum and cerebrospinal fluid of Alzheimer's disease patients [J]. *PLoS One*, 2013, 8:E68996.
- [23] Qu BX, Gong Y, Moore C, Fu M, German DC, Chang LY, Rosenberg R, Diaz-Arrastia R. Beta-amyloid auto-antibodies are reduced in Alzheimer's disease[J]. *J Neuroimmunol*, 2014, 274: 168-173.
- [24] Sha SJ, Deutsch GK, Tian L, Richardson K, Coburn M, Gaudio JL, Marcal T, Solomon E, Boumis A, Bet A, Mennes M, van Oort E, Beckmann CF, Braithwaite SP, Jackson S, Nikolich K, Stephens D, Kerchner GA, Wyss-Coray T. Safety, tolerability, and feasibility of young plasma infusion in the plasma for alzheimer symptom amelioration study: arandomized clinical trial[J]. *JAMA Neurol*, 2019, 76:35-40.
- [25] Wang T, Xie XX, Ji M, Wang SW, Zha J, Zhou WW, Yu XL, Wei C, Ma S, Xi ZY, Pang GL, Liu RT. Naturally occurring autoantibodies against A β oligomers exhibited more beneficial effects in the treatment of mouse model of Alzheimer's disease than intravenous immunoglobulin[J]. *Neuropharmacology*, 2016, 105:561-576.
- [26] Marciani DJ. A retrospective analysis of the Alzheimer's disease vaccine progress: the critical need for new development strategies[J]. *J Neurochem*, 2016, 137:687-700.
- [27] Bard F, Cannon C, Barbour R, Burke RL, Games D, Grajeda H, Guido T, Hu K, Huang J, Johnson - Wood K, Khan K, Kholodenko D, Lee M, Lieberburg I, Motter R, Nguyen M, Soriano F, Vasquez N, Weiss K, Welch B, Seubert P, Schenk D, Yednock T. Peripherally administered antibodies against amyloid beta - peptide enter the central nervous system and reduce pathology in a mouse model of Alzheimer disease [J]. *Nat Med*, 2000, 6:916-919.
- [28] DeMattos RB, Bales KR, Cummins DJ, Dodart JC, Paul SM, Holtzman DM. Peripheral anti-A beta antibody alters CNS and plasma A beta clearance and decreases brain A beta burden in a mouse model of Alzheimer's disease[J]. *Proc Natl Acad Sci USA*, 2001, 98:8850-8855.
- [29] Lemere CA. Immunotherapy for Alzheimer's disease: hoops and hurdles[J]. *Mol Neurodegener*, 2013, 8:36.
- [30] Doody RS, Thomas RG, Farlow M, Iwatsubo T, Vellas B, Joffe S, Kieburtz K, Raman R, Sun X, Aisen PS, Siemers E, Liu-Seifert H, Mohs R, Alzheimer's Disease Cooperative Study Steering Committee; Solanezumab Study Group. Phase 3 trials of solanezumab for mild-to-moderate Alzheimer's disease[J]. *N Engl J Med*, 2014, 370:311-321.
- [31] Salloway S, Sperling R, Fox NC, Blennow K, Klunk W, Raskind M, Sabbagh M, Honig LS, Porsteinsson AP, Ferris S, Reichert M, Ketter N, Nejadnik B, Guenzler V, Miloslavsky M, Wang D, Lu Y, Lull J, Tudor IC, Liu E, Grundman M, Yuen E, Black R, Brashear HR; Bapi - neuzumab 301 and 302 Clinical Trial Investigators. Two phase 3 trials of bapineuzumab in mild-to-moderate Alzheimer's disease[J]. *N Engl J Med*, 2014, 370:322-333.
- [32] Kohyama K, Matsumoto Y. Alzheimer's disease and immunotherapy: what is wrong with clinical trials [J]? *Immunotargets Ther*, 2015, 4:27-34.
- [33] Wang YJ. Alzheimer disease: lessons from immunotherapy for Alzheimer disease[J]. *Nat Rev Neurol*, 2014, 10:188-189.
- [34] Szabo P, Mujalli DM, Rotondi ML, Sharma R, Weber A, Schwarz HP, Weksler ME, Relkin N. Measurement of anti-beta amyloid antibodies in human blood[J]. *J Neuroimmunol*, 2010, 227:167-174.
- [35] Moreth J, Mavougou C, Schindowski K. Passive anti-amyloid immunotherapy in Alzheimer's disease: what are the most promising targets[J]? *Immun Ageing*, 2013, 10:18.
- [36] Vidarsson G, Dekkers G, Rispens T. IgG subclasses and allotypes: from structure to effector functions [J]. *Front Immunol*, 2014, 5:520.
- [37] Anthony RM, Wermeling F, Ravetch JV. Novel roles for the IgG Fc glycan[J]. *Ann NY Acad Sci*, 2012, 1253:170-180.
- [38] Dodel R, Balakrishnan K, Keyvani K, Deuster O, Neff F, Andrei-Selmer LC, Röska S, Stürer C, Al-Abed Y, Noelker C, Balzer-Geldsetzer M, Oertel W, Du Y, Bacher M. Naturally occurring autoantibodies against beta-amyloid: investigating their role in transgenic animal and in vitro models of Alzheimer's disease[J]. *J Neurosci*, 2011, 31:5847-5854.
- [39] Mengel D, Röska S, Neff F, Balakrishnan K, Deuster O, Gold M, Oertel WH, Bacher M, Bach JP, Dodel R. Naturally occurring autoantibodies interfere with β - amyloid metabolism and improve cognition in a transgenic mouse model of Alzheimer's disease 24 h after single treatment [J]. *Transl Psychiatry*, 2013, 3:E236.
- [40] Puli L, Pomeschchik Y, Olas K, Malm T, Koistinaho J, Tanila H. Effects of human intravenous immunoglobulin on amyloid pathology and neuroinflammation in a mouse model of Alzheimer's disease[J]. *J Neuroinflammation*, 2012, 9:105.
- [41] Relkin NR, Thomas RG, Rissman RA, Brewer JB, Rafii MS, van Dyck CH, Jack CR, Sano M, Knopman DS, Raman R, Szabo P, Gelmont DM, Fritsch S, Aisen PS; Alzheimer's Disease Cooperative Study. A phase 3 trial of IV immunoglobulin for Alzheimer disease[J]. *Neurology*, 2017, 88: 1768-1775.
- [42] Kile S, Au W, Parise C, Rose K, Donnel T, Hankins A, Chan M, Ghassemi A. IVIG treatment of mild cognitive impairment due to Alzheimer's disease: a randomized double - blinded exploratory study of the effect on brain atrophy, cognition and conversion to dementia [J]. *J Neurol Neurosurg Psychiatry*, 2017, 88:106-112.
- [43] Dodel R, Rominger A, Bartenstein P, Barkhof F, Blennow K, Förster S, Winter Y, Bach JP, Popp J, Alferink J, Wiltfang J, Buerger K, Otto M, Antuono P, Jacoby M, Richter R, Stevens J,

- Melamed I, Goldstein J, Haag S, Wietek S, Farlow M, Jessen F. Intravenous immunoglobulin for treatment of mild-to-moderate Alzheimer's disease: a phase 2, randomised, double-blind, placebo-controlled, dose-finding trial[J]. *Lancet Neurol*, 2013, 12:233-243.
- [44] Arai H, Ichimiya Y, Shibata N, Nakajima T, Sudoh S, Tokuda T, Sujaku T, Yokokawa S, Hoshii N, Noguchi H, Bille A. Safety and tolerability of immune globulin intravenous (human), 10% solution in Japanese subjects with mild to moderate Alzheimer's disease[J]. *Psychogeriatrics*, 2014, 14:165-174.
- [45] Perdivara I, Deterding LJ, Cozma C, Tomer KB, Przybylski M. Glycosylation profiles of epitope-specific anti-beta-amyloid antibodies revealed by liquid chromatography-mass spectrometry[J]. *Glycobiology*, 2009, 19:958-970.
- [46] Kwon H, Crisostomo AC, Smalls HM, Finke JM. Anti-A β oligomer IgG and surface sialic acid in intravenous immunoglobulin: measurement and correlation with clinical outcomes in Alzheimer's disease treatment[J]. *PLoS One*, 2015, 10:E0120420.
- [47] Lundström SL, Yang H, Lyutvinskiy Y, Rutishauser D, Herukka SK, Soininen H, Zubarev RA. Blood plasma IgG Fc glycans are significantly altered in Alzheimer's disease and progressive mild cognitive impairment[J]. *J Alzheimers Dis*, 2014, 38:567-579.
- [48] Finke JM, Ayres KR, Brisbin RP, Hill HA, Wing EE, Banks WA. Antibody blood-brain barrier efflux is modulated by glycan modification[J]. *Biochim Biophys Acta Gen Subj*, 2017, 1861: 2228-2239.
- [49] Huang W, Giddens J, Fan SQ, Toonstra C, Wang LX. Chemoenzymatic glycoengineering of intact IgG antibodies for gain of functions[J]. *J Am Chem Soc*, 2012, 134:12308-12318.
- [50] Kubota T, Niwa R, Satoh M, Akinaga S, Shitara K, Hanai N. Engineered therapeutic antibodies with improved effector functions[J]. *Cancer Sci*, 2009, 100:1566-1572.
- [51] Li T, DiLillo DJ, Bournazos S, Giddens JP, Ravetch JV, Wang LX. Modulating IgG effector function by Fc glycan engineering[J]. *Proc Natl Acad Sci USA*, 2017, 114:3485-3490.
- [52] Dekkers G, Treffers L, Plomp R, Bentlage AE, de Boer M, Koeleman CA, Lissenberg-Thunnissen SN, Visser R, Brouwer M, Mok JY, Matlung H, van den Berg TK, van Esch WJ, Kuijpers TW, Wouters D, Rispsens T, Wuhrer M, Vidarsson G. Decoding the human immunoglobulin G-glycan repertoire reveals a spectrum of Fc-receptor- and complement-mediated effector activities[J]. *Front Immunol*, 2017, 8:877.
- [53] Peschke B, Keller CW, Weber P, Quast I, Lünemann JD. Fc-galactosylation of human immunoglobulin gamma isotypes improves C1q binding and enhances complement-dependent cytotoxicity[J]. *Front Immunol*, 2017, 8:646.
- [54] Kaneko Y, Nimmerjahn F, Ravetch JV. Anti-inflammatory activity of immunoglobulin G resulting from Fc sialylation[J]. *Science*, 2006, 313:670-673.
- [55] Ahmed AA, Giddens J, Pincetic A, Lomino JV, Ravetch JV, Wang LX, Bjorkman PJ. Structural characterization of anti-inflammatory immunoglobulin G Fc proteins[J]. *J Mol Biol*, 2014, 426:3166-3179.
- [56] Anthony RM, Kobayashi T, Wermeling F, Ravetch JV. Intravenous gammaglobulin suppresses inflammation through a novel T(H)2 pathway[J]. *Nature*, 2011, 475:110-113.
- [57] Wang TT, Ravetch JV. Functional diversification of IgGs through Fc glycosylation[J]. *J Clin Invest*, 2019, 129:3492-3498.

(收稿日期:2019-10-18)

Spine Summit 2020: 36th Annual Meeting of the Section on Disorders of the Spine and Peripheral Nerves

Time: March 5–8, 2020

Venue: Lasvegas, US

Website: <https://www.cns.org/>

Spine Summit 2020, the 36th Annual Meeting of the Section on Disorders of the Spine and Peripheral Nerves will take place in Lasvegas, US on March 5–8, 2020.

Meeting highlights included eight special courses, special dinner for young neurosurgeons, hands-on cadaver course, Beer and Wine Happy Hour Debates: Orthopedic vs. Neurosurgeon, oral presentations, Charles Kuntz Scholarships, Mayfield Awards, and J.A. N.E. Award and Thursday APRN/PA Seminar offered complimentary for PAs and RNs who register for Spine Summit 2020.

This meeting also included two new courses. One was "Introduction to Spinal Coding: From Decompression to Deformity (Thursday)" and the other was "Spine Summit Grand Rounds: Difficult Cases—The Decision-Making Dilemma (Saturday)".