

# 皮肤致敏性替代试验方法的研究进展

黄静怡<sup>1,2</sup>, 李培宁<sup>2</sup>, 刘香梅<sup>2</sup>, 刘忠华<sup>1</sup>, 黄宇锋<sup>2</sup>

(1. 华南农业大学兽医学院, 广州 510630; 2. 广州质量监督检测研究院, 广州 511447)

**[摘要]** 过敏性接触性皮炎是皮肤反复接触某种物质后所引起的Ⅳ型超敏反应, 也是常见的公共健康问题。传统皮肤致敏性测试以豚鼠最大值试验、封闭斑贴等动物实验为主。近年来, 随着动物伦理不断被人们重视以及科学技术的发展, 皮肤致敏性替代方法相继出现。根据原理不同, 这些替代方法分为体内替代法、几类基于有害结局通路的体外替代法、基因组过敏原快速检测法等。本文将对这些皮肤致敏性替代方法的研究进展以及几类基于有害结局通路的整合测试与评估方法进行综述。

**[关键词]** 皮肤致敏性试验; 过敏性接触性皮炎; 替代方法

**[中图分类号]** R-332; Q95-33 **[文献标志码]** A **[文章编号]** 1674-5817(2022)04-0313-09

## Research Progress on Alternative Methods of Skin Sensitization Test

HUANG Jingyi<sup>1,2</sup>, LI Peining<sup>2</sup>, LIU Xiangmei<sup>2</sup>, LIU Zhonghua<sup>1</sup>, HUANG Yufeng<sup>2</sup>

(1. College of Veterinary Medicine of South China Agricultural University, Guangzhou 510630, China;

2. Guangzhou Quality Supervision and Testing Institute, Guangzhou 511447, China)

Correspondence to: HUANG Yufeng (ORCID: 0000-0002-0987-2636), E-mail: 78649403@qq.com

**[ABSTRACT]** Allergic contact dermatitis is a type IV hypersensitivity reaction caused by repeated skin exposure to a substance and is a common public health problem. Traditional skin sensitization tests are based on animal experiments such as guinea pig maximum test and closed patch. In recent years, with the increasing attention of animal ethics and the development of science and technology, alternative methods of skin sensitization test have emerged. According to different principles, these alternative methods are divided into *in vivo* alternative methods, several *in vitro* alternative methods based on harmful outcome pathways, and genomic allergen rapid test, etc. In this paper, we reviewed the progress of these alternative methods of skin sensitization test, and several integrated testing and evaluation methods based on adverse outcome pathways.

**[Key words]** Skin sensitization experiment; Allergic contact dermatitis; Alternative method

过敏性接触性皮炎 (allergic contact dermatitis, ACD) 是由低分子量化合物 (low molecular weight, LMW) 与存在于皮肤中的内源蛋白结合形成的Ⅳ型超敏反应。ACD的临床症状通常表现为皮肤瘙痒、红斑及丘疹等。LMW 普遍存在于化学品、药品以及个人护理用品中, LMW 与皮肤的频繁接触会导致 ACD 发病率增加。研究表明, 在欧洲特定人群中, ACD 的患病率高达 18.6%, 占西方世界工作人口中所有职业性皮肤病的 85%~90%<sup>[1]</sup>。因此, ACD 已经成为一种职业性皮肤病, 在一定程度上影响了人类的正常生活和工作。

传统的皮肤致敏性测试通常采用的是动物实验, 譬如豚鼠最大值试验 (guinea pig maximization test, GPMT)、Buehler 封闭斑贴试验 (Buehler test, BT) 等。然而, 随着近年来毒理检测技术的进步、研究方法的更新、动物伦理被越来越多的国家重视和关注, 皮肤致敏性测试替代方法的开发就显得尤为重要。因此, 本文结合国内外研究进展, 就体内替代致敏方法、基于有害结局通路 (adverse outcome pathway, AOP) 机制的体外替代方法以及基因组过敏原快速检测法 (genomic allergen rapid detection, GARD) 等目前几类

**[第一作者]** 黄静怡 (1998—), 女, 硕士研究生, 研究方向: 毒理安全性评价。E-mail: 844353890@qq.com

**[通信作者]** 黄宇锋 (1979—), 男, 高级工程师, 研究方向: 化妆品及食品安全性评价。E-mail: 78649403@qq.com。ORCID: 0000-0002-0987-2636

皮肤致敏性测试替代方法进行综述。

## 1 体内替代方法

皮肤致敏体内替代方法是指使用小鼠替代豚鼠作为实验动物主体,建立小鼠局部淋巴结测试法(local lymph node assay, LLNA)。根据LLNA法的优点和局限性,研究人员开发了基于LLNA法的改良方法,即5-溴脱氧尿嘧啶核苷(5-bromo-2-deoxyuridine, BrdU)-酶联免疫吸附测定(enzyme linked immunosorbent assay, ELISA)-LLNA法和LLNA-内源性三磷酸腺苷(adenosine triphosphate, ATP)检测法。

### 1.1 基础的LLNA法

LLNA是鉴别化学物质是否具有致敏潜力的替代测试方法之一,已被欧盟67/548/EEC指令认可。LLNA是以致敏物能诱导皮肤接触部位引流淋巴结中的T细胞活化增殖为基础,将被放射性物质标记的核酸(如<sup>3</sup>H-甲基胸腺嘧啶脱氧核苷、<sup>125</sup>I-碘脱氧尿嘧啶核苷等)由尾静脉注入小鼠体内<sup>[2]</sup>,5h后取诱导部位淋巴结制备单细胞悬液,测定T细胞增殖情况。

该方法的检测指标有两个。一是刺激指数(stimulation index, SI),即受试组与对照组增殖T细胞的比值,该指标用于判断受试物是否为致敏剂。当SI≥3时,受试物被判定为致敏剂<sup>[3]</sup>。另一个检测指标是SI=3时的有效化学品浓度(effective chemical 3, EC3),该值可以通过剂量-反应数据的线性差值得出<sup>[4]</sup>,用于受试物的致敏能力分级。根据欧洲化学品生态毒理学和毒理学中心公布的数据,当EC3<0.1%时,受试物判定为极强致敏剂;当EC3在0.1%~1%时,受试物为强致敏剂;EC3在1%~10%时,受试物为中度致敏剂;EC3≥10%,则为弱致敏剂<sup>[5]</sup>。

LLNA法具有周期短、实验动物使用量少、判定方法更为客观准确等优点,同时不需使用弗氏佐剂来刺激受试动物,符合3R(reduction、replacement、refinement)原则。LLNA法已于2010年被世界经济合作与发展组织(Organization for Economic Co-operation and Development, OECD)纳入皮肤致敏检测方法指南<sup>[6]</sup>。值得一提的是,LLNA法易被受试物的溶解性所限制。因水溶性大分子物质很难在小鼠的皮肤上涂抹均匀并被吸收<sup>[7]</sup>,因此该方法只适用于脂溶性的小分子物质。

### 1.2 已通过验证的LLNA改良法

#### 1.2.1 BrdU-ELISA-LLNA法

2003年,Takeyoshi等<sup>[8]</sup>利用示踪剂代替放射性

标志物建立了LLNA的改良方法,即BrdU-ELISA-LLNA(又称LLNA:BrdU-ELISA)。其在原理和检测指标方面,与LLNA法基本一致,但在核酸标志物方面改用与胸腺嘧啶结构相似的BrdU。即在末次染毒24h后腹腔注射BrdU,处死小鼠取淋巴结,称重后制备细胞悬液,然后采用ELISA法检测增殖细胞中BrdU的标记数。

该方法综合了LLNA试验周期短、动物用量少、判定方法客观的优点,还解决了LLNA法使用放射性标记物的安全性问题。在OECD指南中,该方法推荐使用CBA小鼠,但这种品系的小鼠在我国供应数量较少,且价格偏贵。因此,有学者通过对比分析BALB/c和CBA两种品系小鼠用该方法试验的结果,证实可以使用BALB/c小鼠替代CBA小鼠进行LLNA:BrdU-ELISA法检测<sup>[9]</sup>。除此之外,该法腹腔注射BrdU时会使小鼠痛苦,不符合动物福利。基于此,有研究团队改进了LLNA:BrdU-ELISA法,先给小鼠耳部染毒后处死,取耳后引流淋巴结,在含有BrdU的培养基中体外培养淋巴细胞24h后,再对淋巴细胞中的BrdU含量进行测定<sup>[10]</sup>。

#### 1.2.2 LLNA-ATP检测法

LLNA-ATP检测法(又称LLNA:DA)是基于ATP水平与活细胞数呈正相关,并且可与荧光素-荧光素酶复合物作用产生可测定光这一原理,因此可以通过生物荧光法检测细胞中ATP的含量来确定受试物的致敏性<sup>[11]</sup>。该法选用的测试指标包括ATP发光值、淋巴结质量、增殖的淋巴细胞数,以及SI和EC值<sup>[12]</sup>。

该方法具有LLNA:BrdU-ELISA法的全部优点,但因将ATP数量作为测试指标,有着明显的局限性。(1)时间限制:动物死后体内ATP数量会逐渐下降,若长时间不进行测定,测试结果会出现偏差。因此,OECD指南明确规定待测样本从取材到检测的时间应在20min以内<sup>[13]</sup>。(2)假阳性:为解决这个问题,有研究人员提出,可以同时开展耳重、耳厚差等活组织检测以及红斑评级,以排除受试物的刺激性对结果的影响<sup>[14]</sup>。(3)该法不适用于影响ATP生成和稳定性的受试物,例如ATP抑制剂等<sup>[14]</sup>。

## 2 基于AOP的体外替代方法

2007年,由美国国家科学研究委员会首次提出AOP,用以描述皮肤敏化从分子起始事件到系统敏化效应产生过程中的一系列反应事件。2012年,OECD

提出将皮肤变态反应的体外研究方法整合, 建立基于AOP原理的皮肤致敏预测方法<sup>[15-16]</sup>, 包括直接反应肽试验 (direct peptide reactivity assay, DPRA)、氨基酸衍生物反应性测定 (amino acid derivative reactivity assay, ADRA)、KeratinoSens™/LuSens 试验和人细胞系活化试验 (human cell line activation test, h-CLAT)。

皮肤致敏AOP机制由4个要素组成: (1) 起始事件 (molecular initiating event, MIE) 是抗原和皮肤蛋白结合形成免疫复合物半抗原; (2) 角质细胞反应是半抗原被角质细胞摄取, 发生炎症反应, 产生的炎症因子激活树突状细胞 (dendritic cells, DCs); (3) DCs 反应是DCs被激活后摄取呈递抗原, 表面特异性标志物表达上升, 释放的细胞因子激活T细胞; (4) 组织/器官层次事件是DCs 提呈相容性复合物 (major histocompatibility complex, MHC) 后迁移至淋巴结, T细胞识别MHC形成特异性T细胞, 当机体再次接触同种抗原时发生ACD。与毒性反应不同, AOP最关键的特征是以可检测到的4种分子事件的定向关系为研究要点<sup>[17]</sup>。

## 2.1 DPRA 化学法

Gerberick 团队于2004年开发了DPRA法, 该方法模拟致敏物质与皮肤蛋白共价结合形成半抗原 (即AOP通路中起始事件) 的过程。采用化学方法将致敏原与谷胱甘肽以及半胱氨酸和赖氨酸多肽的肽模板反应结合, 再使用高效液相色谱-紫外线检测 (high performance liquid chromatography-ultraviolet, HPLC-UV) 测定两种结合抗原的消耗情况, 以此来判定受试物致敏能力<sup>[18]</sup>。其检测结果与LLNA法的一致性可达到89%。该方法已于2015年被OECD收录至TG 442C指南<sup>[19]</sup>。

目前该法主要用于单一化学品或化妆品原料的致敏测定, 未能应用到化妆品成品检测。2009年, Gerberick等<sup>[20]</sup>对DPRA法进行了改良, 在反应体系中加入辣根过氧化物酶-过氧化氢, 使该方法拥有检测抗原前体的能力, 扩大了检测范围, 为拓展DPRA法的应用范围打下了强有力的基础。

为了提高检测通量、灵敏度及准确性, Wei等<sup>[21]</sup>开发了一种基于384孔板的快速固相萃取 (solid phase extraction, SPE)-串联质谱 (tandem mass spectrometry, MS)-DPRA 自动化快速检测法。与HPLC-UV法相比, SPE-MS通量从每份样品的16 min缩短到10 s, 底物使用量也从100 mmol/L减少到5 μmol/L, 大大提高了检测效率。

## 2.2 ADRA 法

化学方法代替动物实验进行皮肤致敏测试的局限性在于, HPLC-UV分析中待测化学品与亲核试剂的共同洗脱, 导致无法准确量化未反应的亲核试剂以及预测待测物的致敏能力<sup>[22]</sup>。为解决这个问题, Fujita等<sup>[23]</sup>开发并验证了一种新型的皮肤致敏替代方法, 即ADRA法。

该方法的原理与DPRA法类似, 同样模拟AOP通路中的起始事件, 只是在使用HPLC-UV定量时改为281 nm进行, 提高了基线稳定性。该方法中使用的亲核试剂是由Fujita团队制定合成的两种氨基酸衍生物乙酰半胱氨酸 (N-acetyl-L-cysteine, NAC) 和乙酰赖氨酸 (N-α-acetyl-L-lysine, NAL)<sup>[24]</sup>。ADRA法测试终点为NAC/NAL的反应性, 即根据待测物中未反应的NAC/NAL浓度相对于对照组平均浓度下降值而计算出的消耗百分比。

2019年, Fujita团队通过改用荧光检测开发了新的ADRA-荧光检测法 (ADRA-fluorescence detection, ADRA-FL)<sup>[25]</sup>。相对于传统ADRA法使用HPLC-UV和高效液相色谱-荧光法 (high performance liquid chromatography-fluorescence, HPLC-FL), ADRA-FL测量NAC和NAL时拥有更高的灵敏度和信噪比 (指电子设备或者电子系统中信号与噪声的比例)。研究人员对化妆品常用植物提取物溶液 (芦荟、甘草、绿茶) 分析的结果显示, 该方法存在预测多成分物质致敏风险的可能性, 但因受试物中含有免疫抑制剂, 故无法评估免疫抑制效应。

## 2.3 KeratinoSens™/LuSens 试验

半抗原由抗原和皮肤蛋白结合生成, 当其接触表皮角质形成细胞后, 可引起氧化应激反应 (即关键事件2)。在机体发生氧化应激时, 抗氧化应激感受器的主要调控因子Kelch样ECH相关蛋白1 (Kelch-like ECH-associated protein 1, Keap1) 与核转录因子E2相关因子2 (nuclear factor erythroid 2 related factor 2, Nrf2) 相互作用, 对改善氧化应激至关重要<sup>[26]</sup>。

基于上述原理, 研究人员开发了两种来源于角质细胞水平的测试方法KeratinoSens™和LuSens试验。这两种检测方法的区别在于抗氧化反应元件 (antioxidant response element, ARE) 不同: KeratinoSens™试验的ARE来源于人的AKR1C2 (Aldo-keto reductase family 1 member C2) 基因, 而后者来自大鼠的NQO1 (NAD(P)H quinone dehydrogenase 1) 基因<sup>[27]</sup>。两种基因均

含荧光素酶, 因此都以荧光素酶的诱导倍数 (fold of induction, FI) 作为评价指标<sup>[27]</sup>, 当FI > 1.5时可判断受试物为致敏物。

有研究表明, 与人类皮肤致敏数据以及 LLNA 测试结果相比, KeratinoSens™ 试验的准确率分别为 94% 和 93%, 而 LuSens 试验稍低, 分别为 83% 和 74%<sup>[28]</sup>。目前, KeratinoSens™ 试验已被纳入 OECD 指南 442D 中<sup>[28]</sup>, 而 LuSens 试验还处于验证阶段。

## 2.4 h-CLAT 法

h-CLAT 法的开发基于 AOP 通路的关键事件 3 和 4 (即 DCs 事件和组织/器官层次事件)。将急性单核细胞白血病 THP-1 细胞暴露于无细胞毒性的受试物中 24 h, 终止暴露后收集细胞, 利用流式细胞仪测定细胞表面表达物 CD86 和 CD54 的相对荧光强度变化<sup>[29]</sup>, 以此为依据判定待测物是否具有致敏性。

该测试方法需要重复 3 次试验, 且保证 2 次试验结果均为有效, 才能进行下一步判定。将结果与阴性对照组进行比对, 如 CD86 > 150% 且 CD54 > 200%, 则表明 THP-1 细胞被活化, 判定受试物为致敏剂。研究表明, h-CLAT 法与 LLNA 法的试验结果一致性为 84%<sup>[30]</sup>。2018 年, 该方法被 OECD 纳入毒理学测试指南<sup>[31]</sup>。

袁园等<sup>[32]</sup>通过对 h-CLAT 法验证的 10 种物质分别采用 CCK-8 细胞增殖/毒性检测法和流式细胞仪法进行检测, 结果显示两种方法的组内相关系数为 0.993, 一致性很高。此外, 研究人员还发现将 IL-8 与 CD86 结合作为检测终点也能够对致敏物进行判定<sup>[33]</sup>。同时, 该方法也可以用于筛选致敏生物标志物。Karkhanis 团队于 2021 年利用强致敏剂 1-氯-2,4-二硝基苯 (1-chloro-2,4-dinitrobenzene, DNCB)、中等强度致敏剂二氯化镍 (NiCl<sub>2</sub>) 以及阴性对照二甲基亚砜 (dimethyl sulfoxide, DMSO) 处理 THP-1 细胞, 通过 RNA 测序确定了 5 种新型的 h-CLAT 标志物: CD109、CD181、CD183、CLEC5A 和 CD354<sup>[34]</sup>。

## 3 基于基因组学的过敏原快速检测法

随着基因组学技术的发展以及对皮肤变态反应发生机制的研究不断深入, 研究人员将目光投向了基因组学方面。2011 年, Johansson 等<sup>[35]</sup>发现了一种细胞系——人类急性髓细胞白血病细胞系 MUTZ-3, 其在转录和诱导特异性 T 细胞产生应答等方面与 DCs 相似。

MUTZ-3 分化后其免疫相关表型类似于未成熟的 DCs, 表达 CD1d、MHC I 和 MHC II 呈递抗原, 并诱导特异性 T 细胞增殖。

变态反应产生的生物标志物能够对致敏物和非致敏物进行识别, 并出现不同转录结果。因此, 这些不同致敏剂的有效预测指标统称为 GARD 预测信号 (GARD predictive signals, GPS)。GPS 包括与先天免疫反应信号、DCs 成熟、应激反应和外来物质识别相关的基因, 有着完整的能够识别和监测皮肤致敏中各种关键事件的能力。基于这一原理, 研究人员建立了一种基于 MUTZ-3 细胞的 GARD 法。该方法的判断终点是根据 GPS 的转录水平, 使用支持向量机 (support vector machine, SVM) 赋予待测样本一个决定值 (decision value, DC)。DC > 0, 为致敏剂; DC ≤ 0, 则为非致敏剂<sup>[36]</sup>。

GARD 是一种基于基因组读数、新型且灵活的体外致敏评估法, 该方法可测试 200 个与致敏相关的基因转录组的变化。这些基因的生物标志物特征包括参与氧化应激、DCs 成熟以及细胞因子反应的转录本<sup>[37]</sup>。体内完整基因组所带来的巨大的多功能性, 为进一步发展和拓宽皮肤致敏分析方法提供了条件, 也为进一步了解体内致敏的过程提供了参考。其次, 整体基因组读数提供的大量信息, 还可用于特定信号或代谢途径机制的研究<sup>[38]</sup>。此外, GARD 法还可用于判定呼吸致敏剂, 如 Masinja 等<sup>[39]</sup>发现了一种能够区分呼吸致敏剂和非致敏剂的生物标志物, 并整理在尚未公开的数据库中。

## 4 皮肤致敏替代方法的比较分析

随着毒理学技术不断发展以及人类对动物实验越来越重视, 研究人员逐步将目光投向皮肤致敏试验替代方法的开发验证。因而, 越来越多的替代方法如 LLNA、LLNA; BrdU-ELISA、DPRA、GARD 等相继出现, 并通过验证。

如表 1 所示, 各种替代方法均有不同的优缺点。这些方法的优势大多集中于实验动物的使用量减少, 甚至是使用细胞替代了实验动物, 灵敏度和准确度较高, 以及测试时间缩短等方面。但各个方法的局限性也很突出, 尤其是结果假阳性以及对待测物的性质和溶解度要求较高等问题。皮肤致敏 AOP 是一个完整的生物过程, 而现有的替代方法无法完全覆盖整个通路, 因此有必要通过组合方法来改善。

表1 皮肤致敏替代方法的比较

Table 1 Comparison of alternative methods of skin sensitization

方法 Method	适用范围 Application scope	优点 Advantages	局限性 Limitation	检测终点 Detection endpoint	准确度 Accuracy
LLNA	化学品(包括化妆品、农药等)、脂溶性小分子物质	减少实验时间和成本,动物用量少,体积小,灵敏度高	非致敏的皮肤刺激性化学物质 <sup>[40]</sup> ;溶剂假阳性结果 <sup>[41]</sup> ;对受试物溶解性要求高;需要使用实验动物、放射性物质	强致敏剂:SI≥3, EC3<0.1%	72% <sup>[42]</sup>
LLNA: BrdU-ELISA	化学品(包括化妆品、农药等)	综合了LLNA的优点,且未使用放射性物质	未能解决LLNA法中出现的假阳性问题 <sup>[43]</sup>	ELISA检测增殖淋巴细胞中BrdU的标记数	86% <sup>[44]</sup>
LLNA: DA	化学品(包括化妆品、农药等)	具有LLNA: BrdU-ELISA的全部优点	时间限制;假阳性;不适用于影响ATP产生的化合物	ATP数量、淋巴结重量、增殖的淋巴细胞数,以及SI和EC值	87% <sup>[45]</sup>
DPRA	可溶性的单一化学物质以及化妆品原料	不使用实验动物,灵敏度和准确性高	缺乏代谢体系 <sup>[46]</sup> ;溶解性、透皮性差的待测物会影响结果 <sup>[47]</sup> ;待测物与亲核试剂共同洗脱导致准确性下降	液相色谱法测定被测化合物消耗半胱氨酸和赖氨酸多肽的情况	80%
ADRA	可溶性的单一化学物质以及化妆品原料	不使用实验动物,灵敏度和准确性高,对待测物浓度要求低	对待测物溶解性要求较高;评估多成分物质时无法避免待测物的免疫抑制	NAC/NAL的反应性	86.9% <sup>[48]</sup>
KeratinoSens™/LuSens	可溶并能形成稳定体系的待测物	灵敏度高,准确度高,不使用实验动物	选择性与赖氨酸残基反应的待测物会出现假阳性 <sup>[49]</sup> ;如待测物需要酶的激活可能出现假阳性 <sup>[50]</sup>	荧光诱导倍数FI>1.5可判断受试物为致敏物	94%/83%
h-CLAT	可溶性化合物	不使用实验动物,细胞株易于获得且稳定,灵敏度高,特异性高	对待测物的溶解度要求较高;荧光干扰以及待测物细胞毒性引起的假阳性 <sup>[51]</sup> ;弱致敏物质易产生假阴性结果 <sup>[52]</sup>	当CD86>150%且CD54>200%时,可判定为致敏物	84%
GARD	可溶性固/液化合物	准确度高,不使用实验动物,稳定、高重复性,可检测呼吸道致敏物	成本高;不能涵盖完整的路径	DC>0,为致敏剂;DC≤0为非致敏剂	84% <sup>[53]</sup>

注: LLNA即小鼠局部淋巴结测试法; LLNA: BrdU-ELISA即5-溴脱氧尿嘧啶核苷-酶联免疫吸附测定-LLNA法; LLNA: DA即LLNA-ATP检测法; DPRA即直接反应肽试验; ADRA即氨基酸衍生物反应性测定; h-CATL即人细胞系活化试验; GARD即基因组过敏原快速检测法。

Note: LLNA is local lymph node assay; LLNA: BrdU-ELISA is LLNA-5-bromo-2-deoxyuridine-enzyme linked immunosorbent assay; LLNA: DA is LLNA: Daicel; DPRA is direct peptide reactivity assay; ADRA is amino acid derivative reactivity assay; h-CALT is human cell line activation test; GARD is genomic allergen rapid detection.

## 5 整合策略与评估方法

皮肤变态反应是一个极为复杂的过程, 凭借单独的体外测试方法无法完整获取皮肤致敏信息, 若对皮肤致敏反应进行更进一步的探索, 则需结合各种替代方法的灵敏度、优缺点等方面建立方法组合策略。因此, OECD于2016年发布了整合策略与评估方法来评价未知化合物的致敏性及其致敏效力。整合策略与评估方法是一种基于科学、实用的化学危害特征描述方法, 即依据现有的化学结构特征信息、毒理学信息、计算机模型、体外实验结果进行的综合分析及整合测试策略, 以评价受试物的致敏性和风险类别<sup>[54]</sup>。

目前, 我国食品药品检定研究院已经完成对DPRA法、LLNA: DA和LLNA: BrdU-ELISA等替代方法的研究验证, 并已将它们纳入《化妆品安全技术规范》(2015年版)<sup>[55]</sup>。但对于替代试验的整合策略方面还处于前期探索阶段, 研究报告较少。如Cao等<sup>[56]</sup>通过构建THP-1细胞和角质细胞的共培养系统以实现对待测物的致敏性检测, 结果表明共培养细胞系统比单一使用THP-1细胞时更灵敏; 柯逸晖等<sup>[57]</sup>通过将DPRA法和h-CLAT法简单组合, 实现了对单一化合物的致敏性评价。

定量构效关系(quantitative structure activity relationship, QSAR)是通过分析现有的某一系列具有

相同生物活性且结构相似的化合物, 以其理化或结构参数为自变量, 生物活性为因变量, 利用数理统计方法, 建立化合物结构与其生物活性之间的定量关系<sup>[58]</sup>。QSAR系统能够对多个毒理学终点进行预测。近年来, 研究人员尝试将其应用到化妆品皮肤致敏性评价中, 开发了类似的皮肤渗透性QSAR模型, 并阐明了化合物的皮肤渗透性与致敏性之间的关系<sup>[59]</sup>。同时, 采用计算机模拟QSAR软件进行化妆品毒理学评价, 也得到了越来越多的重视, 例如化合物毒性预测工具树(toxic hazard estimation, Toxtree)、OECD开发的QSAR工具箱(OECD QSAR Toolbox)、组织新陈代谢模拟器(tissue metabolism simulator, TIMES-SS)等<sup>[60]</sup>。但这类软件是作为单一致敏评估方法来开发和验证的, 因此一些国外大型日化企业将基于AOP通路的皮肤致敏替代方法与这些QSAR软件结合后自主开发出皮肤致敏测试整合策略。

目前, OECD在整合策略与评估方法指导文件中纳入的整合策略大都由国外大型日化企业开发, 例如德国巴斯夫(BASF)公司开发的“3选2”原则(BASF ‘2 out of 3’)、美国宝洁(P&G)公司开发的贝叶斯网络整合测试策略(Bayesian network integrated testing strategy)、法国欧莱雅(L'ORÉAL)公司开发的堆叠元模型(Stacking Meta-mode), 以及日本资生堂(Shiseido)公司开发的人工神经网络分析法(artificial neural network)等<sup>[61]</sup>。

### 5.1 “3选2”原则

该方法由德国巴斯夫公司开发, 综合了DPRA、KeratinoSens<sup>TM</sup>/LuSens和h-CLAT这3种单一替代试验方法<sup>[62]</sup>, 该方法覆盖了AOP中至少两个关键事件。其判定方式为: 若3种试验中有2种结果呈阳性, 则判定受试物为致敏剂, 反之则为非致敏剂。与单一试验相比, 该整合策略预测结果的准确率为81%~88%。

### 5.2 贝叶斯网络整合测试策略

该方法由美国宝洁公司开发, 在涵盖了DPRA、KeratinoSens<sup>TM</sup>和h-CLAT这3种单一替代方法的基础上, 增加了TIMES-SS基于受试物结构的预测以及生物利用度等数据信息<sup>[63-64]</sup>。该方法主要应用于致敏性及致敏效力的判断。与LLNA结果相比, 致敏性判定的准确率为100%, 致敏效力分级的准确率为89%。

### 5.3 堆叠元模型

该方法由法国欧莱雅公司开发, 在结合了覆盖AOP的3个关键事件的DPRA法、KeratinoSens<sup>TM</sup>法和骨

髓U937细胞皮肤致敏试验(bone marrow U937 cell skin sensitization test, U-SENS<sup>TM</sup>)这3种单一替代方法的基础上, 又增加了两种分析工具TIME-SS、Toxtree以及受试物的理化性质, 进而结合5种不同的统计方法组合而成<sup>[65]</sup>。该模型的判定方式为: 对5种不同统计方法给出的数据进行分析后, 根据定义阈值判定受试物是否具有致敏性<sup>[66]</sup>。与单一试验方法相比, 该方法的准确性为93%。

### 5.4 人工神经网络分析法

该方法由日本资生堂公司开发, 覆盖了AOP关键事件1~3, 同时综合了受试物的理化性质和计算机模拟参数, 构成一个非线性统计模型<sup>[67]</sup>。该方法将DPRA法、KeratinoSens<sup>TM</sup>法、ARE、h-CLAT法和硫醇基蛋白反应性测试作为单一元素, 利用模型对单一元素的不同组合进行回归分析, 判定受试物的致敏性及致敏效力<sup>[68]</sup>。与LLNA法相比, 该模型的准确性为91%。

## 6 小结

随着对皮肤致敏机制的深入研究, 从LLNA法到基于AOP通路建立的替代试验, 以及基于体内皮肤致敏过程所建立的整合策略已经逐步建立, 但目前我们所掌握的AOP通路还只是很小的一部分, 任何体内外替代方法都无法完整模拟致敏后体内的真实反应。因此, 建立皮肤致敏替代试验仍然面临着巨大的挑战, 寻找能够模拟出皮肤变态反应整个过程或是关键步骤的替代方法将会是未来皮肤致敏替代方法研究的发展趋势。另一方面, 伴随着基因组学皮肤致敏测试方法的开发, 相信不久的将来, 皮肤致敏测试方法必将陆续迭代, 检测结果会更加灵敏、准确和快速。

### [作者贡献 Author Contribution]

黄静怡参与讨论并确定主体框架, 查找及筛选相关文献, 撰写初稿并修改; 李培宁参与讨论并确定主体框架, 查找及筛选相关文献, 参与文稿的修订; 刘香梅共同讨论并确定文章主体框架, 参与文稿修订; 刘忠华共同讨论并确定文章主体框架, 并对整体框架给予修改意见; 黄宇锋共同讨论并确定文章主体框架, 审核初稿并给予修改意见。

### [利益声明 Declaration of Interest]

所有作者均声明本文不存在利益冲突。

### [参考文献 References]

[1] MORTZ C G, BINDSLEV-JENSEN C, ANDERSEN K E. Hand

- eczema in The Odense Adolescence Cohort Study on Atopic Diseases and Dermatitis (TOACS): prevalence, incidence and risk factors from adolescence to adulthood[J]. *Br J Dermatol*, 2014, 171(2):313-323. DOI:10.1111/bjd.12963.
- [2] GERBERICK G F, RYAN C A, KERN P S, et al. Compilation of historical local lymph node data for evaluation of skin sensitization alternative methods[J]. *Dermatitis*, 2005, 16(4): 157-202.
- [3] OECD. Test No. 429: Skin sensitisation: Local lymph node assay[M]. Paris: OECD, 2010. DOI:10.1787/9789264071100-en.
- [4] BASKETTER D A, LEA L J, COOPER K, et al. Threshold for classification as a skin sensitizer in the local lymph node assay: a statistical evaluation[J]. *Food Chem Toxicol*, 1999, 37(12):1167-1174. DOI:10.1016/S0278-6915(99)00112-X.
- [5] VOCANSON M, HENNINO A, ROZIÈRES A, et al. Effector and regulatory mechanisms in allergic contact dermatitis[J]. *Allergy*, 2009, 64(12): 1699-1714. DOI: 10.1111/j.1398-9995.2009.02082.x.
- [6] BALL N, CAGEN S, CARRILLO J C, et al. Evaluating the sensitization potential of surfactants: integrating data from the local lymph node assay, Guinea pig maximization test, and *in vitro* methods in a weight-of-evidence approach[J]. *Regul Toxicol Pharmacol*, 2011, 60(3): 389-400. DOI: 10.1016/j.yrtph.2011.05.007.
- [7] KREILING R, HOLLNAGEL H M, HARENG L, et al. Comparison of the skin sensitizing potential of unsaturated compounds as assessed by the murine local lymph node assay (LLNA) and the Guinea pig maximization test (GPMT)[J]. *Food Chem Toxicol*, 2008, 46(6):1896-1904. DOI:10.1016/j.fct.2008.01.019.
- [8] TAKEYOSHI M, SAWAKI M, YAMASAKI K, et al. Assessment of statistic analysis in non-radioisotopic local lymph node assay (non-RI-LLNA) with  $\alpha$ -hexylcinnamic aldehyde as an example[J]. *Toxicology*, 2003, 191(2-3): 259-263. DOI: 10.1016/S0300-483X(03)00255-5.
- [9] 胡培丽, 张露勇, 李波, 等. 两品系小鼠局部淋巴结试验结果比较[J]. *中国比较医学杂志*, 2015, 25(5):54-57. DOI:10.3969/j.issn.1671.7856.2015.005.013.
- HU P L, ZHANG L Y, LI B, et al. The comparative study of two strains on results of Local lymph node assays[J]. *Chin J Comp Med*, 2015, 25(5): 54-57. DOI: 10.3969/j.issn.1671.7856.2015.005.013.
- [10] 秦珩, 程洁, 靳苏香, 等. 小鼠局部淋巴结试验(BrdU-ELISA)改良法在 2,4-二硝基氯代苯皮肤致敏性检测中的应用[J]. *毒理学杂志*, 2020, 34(2): 138-142. DOI: 10.16421/j.cnki.1002-3127.2020.02.010.
- QIN H, CHENG J, JIN S X, et al. Application of modified local lymph node assay (BrdU-ELISA) in the detection of DNCB skin sensitization in mice[J]. *J Toxicol*, 2020, 34(2): 138-142. DOI:10.16421/j.cnki.1002-3127.2020.02.010.
- [11] 阳晓燕, 赵康峰, 刘辉, 等. LLNA: BrdU-ELISA 法与 LLNA: DA 法检测 15 种染发剂致敏性的对比研究[J]. *环境与健康杂志*, 2018, 35(9):791-794. DOI:10.16241/j.cnki.1001-5914.2018.09.010.
- YANG X Y, ZHAO K F, LIU H, et al. LLNA: BrdU-ELISA and LLNA: DA used in assessment of skin sensitization of fifteen hair dyes: a comparative study[J]. *J Environ Health*, 2018, 35(9):791-794. DOI:10.16241/j.cnki.1001-5914.2018.09.010.
- [12] ZHANG H, SHI Y, WANG C, et al. An improvement of LLNA: DA to assess the skin sensitization potential of chemicals[J]. *J Toxicol Sci*, 2017, 42(2):129-136. DOI:10.2131/jts.42.129.
- [13] OECD. Test No. 442A: Skin sensitization: Local lymph node assay: DA[M]. Paris: OECD, 2010. DOI:10.1787/9789264090972-en.
- [14] STEWART I, SEAWRIGHT A A, SCHLUTER P J, et al. Primary irritant and delayed-contact hypersensitivity reactions to the freshwater cyanobacterium *Cylindrospermopsis raciborskii* and its associated toxin cylindrospermopsin[J]. *BMC Dermatol*, 2006, 6:5. DOI:10.1186/1471-5945-6-5.
- [15] 瞿小婷, 程树军, 秦瑶, 等. 有害结局通路指南及毒性测试应用分析[J]. *日用化学工业*, 2016, 46(8):473-478. DOI:10.13218/j.cnki.csdc.2016.08.010.
- QU X T, CHENG S J, QIN Y, et al. Adverse outcome pathways guide and toxicity test applications[J]. *China Surfactant Deterg & Cosmet*, 2016, 46(8): 473-478. DOI: 10.13218/j.cnki.csdc.2016.08.010.
- [16] OECD. The adverse outcome pathway for skin sensitisation initiated by covalent binding to proteins[M]. Paris: OECD, 2012.
- [17] GERBERICK G F, VASSALLO J D, FOERTSCH L M, et al. Quantification of chemical peptide reactivity for screening contact allergens: a classification tree model approach[J]. *Toxicol Sci*, 2007, 97(2):417-427. DOI:10.1093/toxsci/kfm064.
- [18] 杨婷婷, 易路遥, 王绎, 等. 采用 DPRA 替代方法评价 3 种香料的皮肤致敏性[J]. *日用化学工业*, 2021, 51(5):438-442.
- YANG T T, YI L Y, WANG Y, et al. Evaluation of skin sensitization of three perfumes by using DPRA alternative method[J]. *China Surfactant Deterg & Cosmet*, 2021, 51(5): 438-442.
- [19] OECD. OECD guideline for the testing of chemicals. *In chemico* skin sensitisation: Direct peptide reactivity assay (DPRA)[M]. Paris: OECD, 2015.
- [20] GERBERICK G F, TROUTMAN J A, FOERTSCH L M, et al. Investigation of peptide reactivity of pro-hapten skin sensitizers using a peroxidase-peroxide oxidation system[J]. *Toxicol Sci*, 2009, 112(1):164-174. DOI:10.1093/toxsci/kfp192.
- [21] WEI Z X, FANG Y H, GOSZTYLA M L, et al. A direct peptide reactivity assay using a high-throughput mass spectrometry screening platform for detection of skin sensitizers[J]. *Toxicol Lett*, 2021, 338:67-77. DOI:10.1016/j.toxlet.2020.12.002.
- [22] WANIBUCHI S, YAMAMOTO Y, SATO A, et al. The amino acid derivative reactivity assay with fluorescence detection and its application to multi-constituent substances[J]. *J Toxicol Sci*, 2019, 44(12):821-832. DOI:10.2131/jts.44.821.
- [23] FUJITA M, YAMAMOTO Y, TAHARA H, et al. Development of a prediction method for skin sensitization using novel cysteine and lysine derivatives[J]. *J Pharmacol Toxicol Methods*, 2014, 70(1):94-105. DOI:10.1016/j.vascn.2014.06.001.
- [24] FUJITA M, YAMAMOTO Y, WATANABE S, et al. Cause of and countermeasures for oxidation of the cysteine-derived reagent used in the amino acid derivative reactivity assay[J]. *J Appl Toxicol*, 2019, 39(2):191-208. DOI:10.1002/jat.3707.

- [25] FUJITA M, YAMAMOTO Y, WANIBUCHI S, et al. A newly developed means of HPLC-fluorescence analysis for predicting the skin sensitization potential of multi-constituent substances using ADRA[J]. *Toxicol Vitro*, 2019, 59: 161-178. DOI:10.1016/j.tiv.2019.04.014.
- [26] 熊款款, 谭磊, 王爱兵, 等. Keap1-Nrf2/ARE 信号通路抗氧化机制及抗氧化剂的研究进展[J]. *动物医学进展*, 2021, 42(4):89-94. DOI:10.16437/j.cnki.1007-5038.2021.04.018.
- XIONG K K, TAN L, WANG A B, et al. Progress on anti-oxidation mechanisms and antioxidants of the Keap1-Nrf2/ARE signaling pathway[J]. *Prog Vet Med*, 2021, 42(4): 89-94. DOI:10.16437/j.cnki.1007-5038.2021.04.018.
- [27] RAMIREZ T, MEHLING A, KOLLE S N, et al. LuSens: a keratinocyte based ARE reporter gene assay for use in integrated testing strategies for skin sensitization hazard identification[J]. *Toxicol Vitro*, 2014, 28(8): 1482-1497. DOI: 10.1016/j.tiv.2014.08.002.
- [28] OECD. Test No. 442D: In vitro skin sensitisation: ARE-Nrf2 luciferase test method[M]. Paris: OECD, 2022. DOI: 10.1787/9789264229822-en.
- [29] SAKAGUCHI H, ASHIKAGA T, MIYAZAWA M, et al. The relationship between CD86/CD54 expression and THP-1 cell viability in an *in vitro* skin sensitization test - human cell line activation test (h-CLAT)[J]. *Cell Biol Toxicol*, 2009, 25(2):109-126. DOI:10.1007/s10565-008-9059-9.
- [30] MIYAZAWA M, ITO Y, YOSHIDA Y, et al. Phenotypic alterations and cytokine production in THP-1 cells in response to allergens[J]. *Toxicol Vitro*, 2007, 21(3): 428-437. DOI:10.1016/j.tiv.2006.10.005.
- [31] OECD. Test No. 442E: In vitro skin sensitisation[M]. Paris: OECD, 2018. DOI:10.1787/9789264264359-en
- [32] 袁园, 阳晓燕, 石莹, 等. 人细胞系活化试验用于皮肤致敏性测试的实验验证[J]. *环境卫生学杂志*, 2019, 9(1):56-64. DOI:10.13421/j.cnki.hjwsxzz.2019.01.011.
- YUAN Y, YANG X Y, SHI Y, et al. Experimental verification of human cell line activation test for skin allergenicity detection [J]. *J Environ Hyg*, 2019, 9(1):56-64. DOI:10.13421/j.cnki.hjwsxzz.2019.01.011.
- [33] ASHIKAGA T, SAKAGUCHI H, SONO S, et al. A comparative evaluation of *in vitro* skin sensitisation tests: the human cell-line activation test (h-CLAT) versus the local lymph node assay (LLNA)[J]. *Altern Lab Anim*, 2010, 38(4): 275-284. DOI: 10.1177/026119291003800403.
- [34] KARKHANIS A V, CHAN E C Y, REN E C. Preliminary discovery of novel markers for human cell line activation test (h-CLAT) [J]. *Toxicol Vitro*, 2021, 74:105154. DOI:10.1016/j.tiv.2021.105154.
- [35] JOHANSSON H, LINDSTEDT M, ALBREKT A S, et al. A genomic biomarker signature can predict skin sensitizers using a cell-based *in vitro* alternative to animal tests[J]. *BMC Genomics*, 2011, 12:399. DOI:10.1186/1471-2164-12-399.
- [36] STEVENSON M, CZEKALA L, SIMMS L, et al. The use of Genomic Allergen Rapid Detection (GARD) assays to predict the respiratory and skin sensitising potential of e-liquids[J]. *Regul Toxicol Pharmacol*, 2019, 103: 158-165. DOI: 10.1016/j.yrtph.2019.01.001.
- [37] JOHANSSON H, ALBREKT A S, BORREBAECK C A K, et al. The GARD assay for assessment of chemical skin sensitizers [J]. *Toxicol Vitro*, 2013, 27(3): 1163-1169. DOI: 10.1016/j.tiv.2012.05.019.
- [38] JOHANSSON H, RYDNERT F, KÜHNEL J, et al. Genomic allergen rapid detection In-house validation—a proof of concept[J]. *Toxicol Sci*, 2014, 139(2): 362-370. DOI: 10.1093/toxsci/kfu046.
- [39] MASINJA W, ELLIOTT C, MODI S, et al. Comparison of the predictive nature of the Genomic Allergen Rapid Detection (GARD) assay with mammalian assays in determining the skin sensitisation potential of agrochemical active ingredients[J]. *Toxicol Vitro*, 2021, 70: 105017. DOI: 10.1016/j.tiv.2020.105017.
- [40] LOVELESS S E, LADIES G S, GERBERICK G F, et al. Further evaluation of the local lymph node assay in the final phase of an international collaborative trial[J]. *Toxicology*, 1996, 108(1-2):141-152. DOI:10.1016/0300-483X(95)03279-O.
- [41] MONTELIUS J, BOMAN A, WAHLKVIST H, et al. The murine local lymph node assay: search for an alternative, more adequate, vehicle than acetone/olive oil (4: 1) [J]. *Contact Dermatitis*, 1996, 34(6):428-430. DOI:10.1111/j.1600-0536.1996.tb02249.x.
- [42] ANDERSON S E, SIEGEL P D, MEADE B J. The LLNA: a brief review of recent advances and limitations[J]. *J Allergy (Cairo)*, 2011, 2011:424203. DOI:10.1155/2011/424203.
- [43] HAYASHI D, NOZAKI Y, TAKAGI H, et al. Sensitivity comparison of 3 CBA mouse strains under the LLNA: BrdU-ELISA test method[J]. *Altern Animal Test Exp*, 2012, 17(2): 63-68.
- [44] 陈宁, 黄泽愉, 孙晓, 等. 局部淋巴结试验(LLNA:BrdU-ELISA)对 14 种化学物质刺激和致敏性的评价[J]. *毒理学杂志*, 2022, 36(2) : 157-162. DOI:10.16421/j.cnki.1002-3127.2022.02.018.
- CHEN N, HUANG Z Y, SUN X, et al. Local lymph node assay(LLNA: BrdU-ELISA) for evaluating the irritation and sensitization of 14 chemicals[J]. *J Toxcol*. 2022, 36(2) :157-162. DOI:10.16421/j.cnki.1002-3127.2022.02.018.
- [45] 洗静雯, 郭煜堂, 陈宁, 等. BALB/c 小鼠 LLNA: DA 改良法在 15 种化学物质皮肤致敏性评价中的应用[J]. *环境与健康杂志*, 2017, 34(5):441-443. DOI:10.16241/j.cnki.1001-5914.2017.05.018.
- XIAN J W, GUO Y T, CHEN N, et al. Performance of the LLNA: DA using BALB/c mice for 15 substances in skin-sensitivity evaluation[J]. *J Environ Health*, 2017, 34(5): 441-443. DOI: 10.16241/j.cnki.1001-5914.2017.05.018.
- [46] 丁诗璇, 李小林, 曲栗, 等. 直接多肽反应试验在化妆品检测中的应用[J]. *日用化学品科学*, 2018, 41(11):19-24. DOI:10.13222/j.cnki.dc.2018.11.004.
- DING S X, LI X L, QU L, et al. Application of direct peptide reactivity assay on cosmetics[J]. *Deterg & Cosmet*, 2018, 41(11):19-24. DOI:10.13222/j.cnki.dc.2018.11.004.
- [47] 梅承翰, 庄慧敏, 刘师卜, 等. 直接肽反应试验及其研究进展[J]. *中国医药生物技术*, 2018, 13(6):556-559. DOI:10.3969/j.issn.1673-713X.2018.06.014.
- MEI C H, ZHUANG H M, LIU S B, et al. Direct peptide reactivity assay and its research progress[J]. *Chin Med*

- Biotechnol, 2018, 13(6):556-559. DOI:10.3969/j.issn.1673-713X.2018.06.014.
- [48] FUJITA M, YAMAMOTO Y, WATANABE S, et al. The within- and between-laboratory reproducibility and predictive capacity of the *in chemico* amino acid derivative reactivity assay: results of validation study implemented in four participating laboratories[J]. J Appl Toxicol, 2019, 39(11):1492-1505. DOI:10.1002/jat.3834.
- [49] 陈虹, 黄元礼, 王涵, 等. KeratinoSens 试验在医疗器械致敏性检测中的应用研究[J]. 癌变·畸变·突变, 2021, 33(6):455-460. DOI:10.3969/j.issn.1004-616x.2021.06.010.
- CHEN H, HUANG Y L, WANG H, et al. Research on KeratinoSens assay applied to medical devices[J]. Carcinog Teratog Mutagen, 2021, 33(6): 455-460. DOI: 10.3969/j. issn. 1004-616x.2021.06.010.
- [50] BAUCH C, KOLLE S N, RAMIREZ T, et al. Putting the parts together: combining *in vitro* methods to test for skin sensitizing potentials[J]. Regul Toxicol Pharmacol, 2012, 63(3): 489-504. DOI:10.1016/j.yrtph.2012.05.013.
- [51] 李晨, 沙毅杰, 霍倩, 等. 人源 THP-1 细胞系活化试验在化妆品皮肤致敏性评价中的应用研究[J]. 现代预防医学, 2022, 49(2):349-353, 379.
- LI C, SHA Y J, HUO Q, et al. Application of THP-1 human cell line activation test in skin sensitization evaluation of cosmetics[J]. Mod Prev Med, 2022, 49(2):349-353, 379.
- [52] 所雅琼, 罗飞亚, 张凤兰, 等. 皮肤致敏替代方法和整合策略研究进展及思考[J]. 香料香精化妆品, 2021(5):96-102.
- SUO Y Q, LUO F Y, ZHANG F L, et al. Research progress and analysis of alternative methods and integration strategies for skin sensitization[J]. Flavour Fragr Cosmet, 2021(5):96-102.
- [53] FORRERYD A, JOHANSSON H, ALBREKT A S, et al. Prediction of chemical respiratory sensitizers using GARD, a novel *in vitro* assay based on a genomic biomarker signature[J]. PLoS One, 2015, 10(3): e0118808. DOI:10.1371/journal.pone.0118808.
- [54] OECD. Guidance document on the reporting of defined approaches to be used within integrated approaches to testing and assessment[M]. Paris: OECD, 2017. DOI:10.1787/9789264274822-en.
- [55] 罗飞亚, 苏哲. 中国化妆品安全评估中替代方法的现状[J]. 口腔护理用品工业, 2020, 30(5):62-64.
- LUO F Y, SU Z. Present situation of alternative methods in cosmetic safety assessment in China[J]. Oral Care Ind, 2020, 30(5):62-64.
- [56] CAO Y P, MA P C, LIU W D, et al. Evaluation of the skin sensitization potential of chemicals in THP-1/keratinocyte cocultures[J]. Immunopharmacol Immunotoxicol, 2012, 34(2): 196-204. DOI:10.3109/08923973.2011.591800.
- [57] 柯逸晖, 陈彧, 程树军, 等. 直接多肽结合试验组人细胞系活化试验预测皮肤致敏物的探讨[J]. 中国实验动物学报, 2016, 24(6): 611-617. DOI:10.3969/j.issn.1005-4847.2016.06.011.
- KE Y H, CHEN Y, CHENG S J, et al. Preliminary study for integrating DPRA with h-CLAT to predict skin sensitizers[J]. Acta Lab Animalis Sci Sin, 2016, 24(6):611-617. DOI:10.3969/j. issn.1005-4847.2016.06.011.
- [58] 安丽英, 相玉红, 张卓勇, 等. 定量构效关系研究进展及其在应用[J]. 首都师范大学学报(自然科学版), 2006, 27(3):52-57. DOI:10.19789/j.1004-9398.2006.03.014.
- AN L Y, XIANG Y H, ZHANG Z Y, et al. The new advance and applications of quantitative structure-activity relationship[J]. J Cap Norm Univ Nat Sci Ed, 2006, 27(3):52-57. DOI:10.19789/j. 1004-9398.2006.03.014.
- [59] ALVES V M, MURATOV E, FOURCHES D, et al. Predicting chemically-induced skin reactions. Part II: QSAR models of skin permeability and the relationships between skin permeability and skin sensitization[J]. Toxicol Appl Pharmacol, 2015, 284(2): 273-280. DOI: 10.1016/j. taap.2014.12.013.
- [60] 汤欣, 赵文静, 于清. 医疗器械毒理学风险评估中 QSAR 的应用[J]. 中国医疗器械杂志, 2022, 46(2):200-205.
- TANG X, ZHAO W J, YU Q. Applications of QSAR in toxicological risk assessment of medical devices[J]. Chin J Med Instrum, 2022, 46(2):200-205.
- [61] 王雪梅, 罗飞亚, 邢书霞, 等. 皮肤致敏整合测试与评估策略研究进展及思考[J]. 香料香精化妆品, 2020(5):79-85.
- WANG X M, LUO F Y, XING S X, et al. Research progress and analysis on integrated strategies for alternative tests of skin sensitization[J]. Flavour Fragr Cosmet, 2020(5):79-85.
- [62] URBISCH D, MEHLING A, GUTH K, et al. Assessing skin sensitization hazard in mice and men using non-animal test methods[J]. Regul Toxicol Pharmacol, 2015, 71(2):337-351. DOI: 10.1016/j.yrtph.2014.12.008.
- [63] JAWORSKA J, DANCIAK Y, KERN P, et al. Bayesian integrated testing strategy to assess skin sensitization potency: from theory to practice[J]. J Appl Toxicol, 2013, 33(11): 1353-1364. DOI:10.1002/jat.2869.
- [64] JAWORSKA J S, NATSCH A, RYAN C, et al. Bayesian integrated testing strategy (ITS) for skin sensitization potency assessment: a decision support system for quantitative weight of evidence and adaptive testing strategy [J]. Arch Toxicol, 2015, 89(12):2355-2383. DOI:10.1007/s00204-015-1634-2.
- [65] DEL BUFALO A, PAULOIN T, ALEPEE N, et al. Alternative integrated testing for skin sensitization: assuring consumer safety[J]. Appl Vitro Toxicol, 2018, 4(1): 30-43. DOI: 10.1089/aivt.2017.0023.
- [66] TOURNEIX F, ALÉPÉE N, DETROYER A, et al. Skin sensitisation testing in practice: applying a stacking meta model to cosmetic ingredients[J]. Toxicol Vitro, 2020, 66: 104831. DOI:10.1016/j.tiv.2020.104831.
- [67] HIROTA M, FUKUI S, OKAMOTO K, et al. Evaluation of combinations of *in vitro* sensitization test descriptors for the artificial neural network-based risk assessment model of skin sensitization[J]. J Appl Toxicol, 2015, 35(11): 1333-1347. DOI: 10.1002/jat.3105.
- [68] 孙方卉, 宋肖洁, 霍刚. 皮肤致敏测试整合策略的现状与展望[J]. 日用化学工业, 2021, 51(8):782-788.
- SUN F H, SONG X J, HUO G. Current situation and prospect of integrated strategies for skin sensitization testing[J]. China Surfactant Deterg & Cosmet, 2021, 51(8):782-788.

(收稿日期:2021-11-27 修回日期:2022-05-31)

(本文编辑:张俊彦,富群华,赵宇朋)