气相色谱法测定羟丙基魔芋葡甘露聚糖的 摩尔取代度

邬雅喃¹,陈相玉¹,王滕斌¹,郭友利²,许文廷¹,吕兴霜¹,王鹏博¹,张永勤^{1*} (1. 青岛科技大学化工学院,青岛 266042; 2. 烟台天鹭食品有限公司,烟台 264000)

摘 要:目的 建立气相色谱法(gas chromatography, GC)测定羟丙基魔芋葡甘露聚糖(hydroxypropyl konjac glucomannan, HP-KGM)的摩尔取代度(molar substitution degree, MS)的方法。方法 首先制备不同 MS 的 HP-KGM 样品,通过傅里叶变换红外光谱(Fourier transform infrared spectroscopy, FTIR)和¹H 核磁共振(¹H nuclear magnetic resonance, ¹H NMR)对其进行结构表征,然后利用 GC 测定氢碘酸与 HP-KGM 在高温密封 环境下反应所产生的 2-碘丙烷,以推算其羟丙基的 MS,并将所得结果与¹H NMR 法得到的 MS 进行比较。 结果 FTIR 和¹H NMR 的结果表明,羟丙基化过程中 HP-KGM 的原料—KGM 所固有的乙酰基已全部脱落,因此对 HP-KGM 的 MS 测定无干扰,由此所测得的 MS 与¹H NMR 法的结果呈线性关系,单点法和标准曲线 法校正系数分别为 1.159 (*R*²=0.9965)和 1.164 (*R*²=0.9965),无显著性差异(*P*=0.862>0.05)。结论 本研究所测定的 HP-KGM 的羟丙氧基含量在 7.6%~40.8% (MS 0.16~1.33)之间,低于美国药典规定的测定羟丙基纤维素中 羟丙氧基含量的范围 53.4%~80.5% (MS 2.2~7.8)、由此拓宽了 GC 测定 HP-KGM 中羟丙基 MS 的范围,这对于 食品行业的低取代 HP-KGM 的质量控制具有重要意义。

关键词: 羟丙基魔芋葡甘露聚糖; 气相色谱法; 羟丙基; 摩尔取代度

Determination of the molar substitution of hydroxypropyl konjac glucomannan by gas chromatography

WU Ya-Nan¹, CHEN Xiang-Yu¹, WANG Teng-Bin¹, GUO You-Li², XU Wen-Ting¹, LV Xing-Shuang¹, WANG Peng-Bo¹, ZHANG Yong-Qin^{1*}

(1. College of Chemical Engineering, Qingdao University of Science and Technology, Qingdao 266042, China;
 2. Yantai Tianlu Food Co., Ltd., Yantai 264000, China)

ABSTRACT: Objective To develop a method for the determination of molar substitution (MS) of hydroxypropyl konjac glucomannan (HP-KGM) by gas chromatography (GC). **Methods** HP-KGM samples with different MS were firstly prepared, structurally characterized by Fourier transform infrared spectroscopy (FTIR) and ¹H nuclear magnetic resonance (¹H NMR), and then GC method was used to determine the 2-iodopropane produced by the reaction between hydroiodic acid and HP-KGM at high-temperature in sealed condition. The MS of its hydroxypropyl group was calculated, and the obtained results were compared with the MS obtained by ¹H NMR

基金项目: 山东省重点研发计划项目(2019GSF107081)

Fund: Supported by the Key Research and Development Project of Shandong Province (2019GSF107081)

^{*}通信作者: 张永勤, 博士, 教授, 主要研究方向为酶工程、糖工程及其在功能性食品、药物制剂中的应用。E-mail: zyq0205@qust.edu.cn *Corresponding author: ZHANG Yong-Qin, Ph.D, Professor, Qingdao University of Science and Technology, No.53 Zhengzhou Road, Shibei District, Qingdao 266042, China. E-mail: zyq0205@qust.edu.cn

method. **Results** The results of FTIR and ¹H NMR indicated that the inherent acetyl group of KGM, the raw material of HP-KGM, had been completely removed during the hydroxypropylation process, thus there was no interference with the MS determination of HP-KGM. The MS results thus obtained showed a linear relationship with those of the ¹H NMR method, with correction coefficients of 1.159 (R^2 =0.9965) and 1.164 (R^2 =0.9965) for the single point method and standard curve method, respectively, with no significant difference (P=0.862>0.05). **Conclusion** The hydroxypropoxy content of HP-KGM obtained here ranges from 7.6% to 40.8% (MS 0.16–1.33), which is lower than that ranges from 53.4% to 80.5% (MS 2.2–7.8) specified in the United States Pharmacopoeia for the hydroxypropoxy content in hydroxypropyl cellulose, which broadens the scope of GC method for determining MS in HP-KGM, which is of great significance for the quality control of low substitution HP-KGM applied in the food industry.

KEY WORDS: hydroxypropyl konjac glucomannan; gas chromatography; hydroxypropyl; molar substitution

0 引 言

魔芋葡甘露聚糖(konjac glucomannan, KGM)是一种 非离子型水溶性多糖,分子量在 200~2000 kDa 不等^[1],其 主链由β-D-葡萄糖和β-D-甘露糖经β-1,4-糖苷键连接而成, 其分支链接 C₃、C₆位^[2],分支频率约为 8%^[3]。在 KGM 中 存在乙酰基,以酯键形式链接在甘露糖残基的 C₂、C₃位^[4]。 由于来源于不同品种,KGM 中甘露糖残基与葡萄糖残基的 摩尔比稍有差别,其比例约为 1.5~1.7:1.0^[5],且末端葡萄 糖残基与末端甘露糖残基的摩尔比约为 2^[6]。KGM 具有强 吸水性^[7]、高黏度^[8]、凝胶性^[9]、生物降解性^[10]和生物相 容性^[11],已广泛应用于食品^[12]、医药^[13]、精细化工^[14]等领 域。例如,将 KGM 加入到特殊膳食中,用于控制脂肪肝^[15] 和糖尿病^[16]。KGM 如此强的物化特性与其分子中的乙酰 基密切相关,但由于乙酰基极易脱落,使 KGM 的应用稳 定性大幅度降低^[17],而将 KGM 羟丙基化,以羟丙基代替 乙酰基,是解决上述问题的方法之一。

羟丙基化是多糖改性的一种常用方法,所得多糖衍 生物为非离子衍生物,现已应用于壳聚糖、淀粉、纤维素的 改性并应用于食品、医药行业^[18-20]。取代度是 KGM 羟丙基 化衍生物质量控制的关键因素,而且取代度的确定对羟丙 基魔芋葡甘露聚糖(hydroxypropyl konjac glucomannan, HP-KGM)进一步的开发、应用具有重要的意义。其他羟丙 基化多糖已有羟丙基取代度检测方法,如¹H 核磁共振(¹H nuclear magnetic resonance, ¹H NMR)^[21]、傅里叶变换红外 光谱(Fourier transform infrared spectroscopy, FTIR)^[22-27]、分 光光度法^[28]测定羟丙基壳聚糖取代度,分光光度法测定羟 丙基淀粉取代度^[29], MORGAN 串联法测定羟丙基半乳甘 露聚糖取代度^[30]。但未见有关 KGM 羟丙基化的报道,更 未见其羟丙基取代度测定方法的研究。气相色谱法(gas chromatography, GC)操作简便,仅需预处理样品即可自动 进样,可大批量测定,适用于常规的质量控制。 本研究拟基于 GC 建立测定 HP-KGM 的羟丙基取代 度的检测方法,利用氢碘酸与HP-KGM 在高温密封环境下 发生反应,测定其所产生的 2-碘丙烷,由此推算其摩尔取 代度(molar substitution degree, MS),考虑到反应是否完全而 影响测定的准确性,本研究以公认的准确测定方法—¹H NMR 法作为对照,以提供测定的校正系数,以期为食品 行业的低取代 HP-KGM 的质量控制提供新方法。

1 材料与方法

1.1 材料与试剂

魔芋葡甘露聚糖(纯度≥95%, 武汉市清江魔芋制品 有限公司); 环氧丙烷、KBr(分析纯, 上海阿拉丁试剂有限 公司); NaOH、无水乙醇、丙酮、盐酸(分析纯, 国药集团 化学试剂有限公司); 2-碘丙烷(纯度 99%)、甲基环己烷(纯 度≥99.8%)、邻二甲苯(纯度≥96%)、氢碘酸(纯度 55.0%~58.0%)、己二酸(纯度≥99.5%)(上海麦克林生化科技 有限公司); DCl (质量百分数 35%)、含 3-(三甲基硅基)丙酸 -2,2,3,3-d₄酸钠盐[3-(trimethylsilyl)propionic-2,2,3,3-d₄ acid sodium salt, TMSP]的 D₂O(纯度 99.9%, 西格玛奥德里奇贸 易有限公司)。

1.2 仪器与设备

DB-1 毛细管柱(30 m×0.53 mm, 1.0 μm)[安捷伦科技 (中国)有限公司]; GC-2010 Plus[配氢火焰离子化检测器 (flame ionization detector, FID)检测器,日本岛津公司]; CP3800 气相色谱仪(美国瓦里安公司); AL204 电子天平[精 度 0.0001 g,梅特勒-托利多仪器(上海)有限公司]; DHG-9070A 型电热恒温鼓风干燥箱(上海精宏实验设备有 限公司); IS10 傅里叶变换红外光谱仪[赛默飞世尔科技 (中国)有限公司]; JNM-ECZ600R/S1 核磁共振波谱仪(日 本电子株式会社); Topolino 快速混匀器(德国艾卡 IKA 公 司); TFDS0.25 食品真空冷冻干燥机(烟台中孚冷链设备 有限公司)。

1.3 实验方法

1.3.1 HP-KGM 的制备及表征

(1) HP-KGM 的制备

称取 10 g KGM 置于三颈烧瓶中,将 20 mL 20%的 NaOH 溶液与 150 mL 70%的乙醇溶液混合均匀, 向三颈 烧瓶中加入 NaOH 与乙醇混合溶液,迅速搅拌使 KGM 均 匀分散,然后置于常温碱化 30 min。碱化结束后,将三颈 烧瓶转移至水浴锅中, 边缓慢滴加环氧丙烷边搅拌使得 环氧丙烷与 KGM 充分接触, 环氧丙烷的体积为 70 mL, 抽滤以终止反应。将产物先浸入乙醇中,超声、搅拌、抽 滤,以去除杂质,将滤饼溶于水中,用盐酸调节 pH 至中 性,透析,减压浓缩,冻干,得到 HP-KGM,真空封口, 于 4℃贮藏。因反应温度(35~40℃)和反应时间(1.0~6.5 h) 不同,得到 10 个不同 MS 的样品(HP-KGM-1~10)。 HP-KGM-1 反应温度和反应时间分别为 35℃, 1.0 h; HP-KGM-2~HP-KGM-9 反应温度为 40℃,反应时间分别 为 1.0、2.0、3.0、3.5、4.0、4.5、5.0、6.5 h, HP-KGM-10 条件同 HP-KGM-9 (虽然 HP-KGM-9 与 HP-KGM-10 反应 条件相同,但由于人为操作误差,使其取代度在误差范 围内稍有差异)。

(2) FTIR 结构表征

将 KGM、HP-KGM 样品于 80℃干燥 4 h, 105℃干燥 2 h 以除去样品中的水分, 冷却后, 与 KBr 混合, 在研钵中 碾碎至极细粉末, 压片, 用红外光谱仪测定。其检测条件为 步进 4 cm⁻¹, 扫描次数 64 次, 扫描范围为 4000~400 cm⁻¹。

(3)¹H NMR 结构表征

¹H NMR 样品按照张永勤等^[31]的方法,称取 10.0 mg KGM 和制备的 HP-KGM 按照 1.3.1(2)的方法进行干燥,将干 燥后的样品与 1 mL 1.78 mol/L DCl/D₂O 混合,密封,静置,直 至其溶解。然后移至核磁管中,置于核磁设备中获得 ¹H NMR 谱图。其条件为:分辨率 600.20211 MHz,环境温度 25℃,化 学位移基于 TMSP (*à*=0 ppm),采集时间(acquisition time, AQ)为 5.52 µs,弛豫时间(*D*₁)为 5.0 s,共扫描了 32 次。

1.3.2 气相色谱法溶液的配制

根据美国药典测定羟丙基纤维素中羟丙氧基含量的 测定方法^[32]并稍作修改。其中反应产生的 2-碘丙烷量同时 使用单点法和 2-碘丙烷标准曲线进行测定。

(1)内标溶液的配制

将 1 mL 甲基环己烷加入到含有 50 mL 邻二甲苯的试 剂瓶中,充分混匀,置于 4℃冰箱中保存备用。

(2)标准溶液的配制及标准曲线的绘制

准确称取 60.0 mg己二酸于反应瓶中,加入 2 mL内标 溶液(1),再加入 1 mL 氢碘酸,密封瓶口,准确称重。用注 射器向反应瓶中注入 0、10、15、20、25、30 μL 的 2-碘丙 烷,再准确称重。充分混匀,待分相后,取出上相作为标准 溶液。以2-碘丙烷物质的量(mmol)为横坐标,2-碘丙烷与甲 基环己烷的峰面积比为纵坐标,绘制2-碘丙烷标准对应关 系曲线 y=1.3318x (r²=0.9991),由此所得回归方程用于计 算 HP-KGM 的 MS。

(3)样品溶液的制备

按照 1.3.1(2)的方法干燥样品。精密称取干燥的 HP-KGM样品 30.0 mg 于反应瓶中,按照 1.3.2(2)的方法向 反应瓶中加入己二酸、内标溶液和氢碘酸,密封瓶口,称 重,于 115°C加热 70 min,自然冷却至室温,再次称重,以 检验反应瓶是否发生泄露,若前后重量相差 10 mg 及以上 则认为该反应瓶泄露,不再进一步检测。待分相后,取出 上相作为样品溶液。

1.3.3 气相色谱条件 👝

柱温:程序升温,初始温度 40℃,保持 3 min,以 10℃/min 的速率升温至 100℃,再以 50℃/min 的速率升温 至 250℃, 维持 3 min; 进样口温度: 180℃,检测器温度: 180℃;载气: 氮气,线速度 52 cm/s,分流比为 50:1,自动 进样 1 μL。

1.3.4 HP-KGM 取代度计算

美国药典收录的 GC 测定羟丙含量的方法是利用羟丙 基与氢碘酸于高温密封环境下发生反应,转化成为 2-碘丙 烷,生成的 2-碘丙烷被吸收到邻二甲苯中,以甲基环己烷 作为内标溶液,以内标分析法计算生成的 2-碘丙烷含量, 进而计算羟丙基的含量,即可求得羟丙基取代度。美国药 典中使用单点法即以 25 μL 2-碘丙烷与甲基环己烷的面积 比作为参照,从而得到样品溶液中 2-碘丙烷量,进而计算 得到 HP-KGM 的 MS。但利用标准曲线计算产物量时,包 含范围广,计算结果更加准确,因此本研究引入标准曲线 法计算 HP-KGM 的 MS。标准曲线法是依据 2-碘丙烷的标 准曲线求得 2-碘丙烷的量进而计算得到 HP-KGM 的 MS。 单点法计算 HP-KGM 取代度如公式(1)所示,标准曲线法 计算 HP-KGM 取代度如公式(2)所示:

$$MS = \frac{162.14 \times A_{i} \times A_{l} \times n}{1000 \times A_{i} \times A_{l} \times m - 58.08 \times A_{l} \times A_{l} \times n}$$
(1)

$$MS = \frac{162.14 \times A_{i}}{1000 \times mkA_{i} - 58.08 \times A_{i}}$$
(2)

其中, MS 表示 HP-KGM 的摩尔取代度; *A*₁'、*A*_i'、*n* 分别表 示标准溶液中的甲基环己烷的峰面积、2-碘丙烷的峰面积、 2-碘丙烷的量, mmol; *A*₁, *A*_i分别表示样品溶液中甲基环己 烷的峰面积、2-碘丙烷的峰面积; 58.08 表示羟丙基的摩尔 质量, g/mol; *m* 表示 HP-KGM 的干重质量, g; 162.14 表示脱 水葡萄糖和甘露糖单元的摩尔质量, g/mol; *k* 表示 2-碘丙烷 标准曲线的斜率, mmol⁻¹。

1.3.5 方法学考察

为了验证 GC 测定 HP-KGM 的 MS 的准确性,本研究

采用向 HP-KGM 样品中加入标准物质 2-碘丙烷标准溶液的 方法验证其回收率。向 HP-KGM 中分别添加 0.098、0.148、 0.198 mmol 的 2-碘丙烷,每个加量做 3 个平行,按照 1.3.2 方法操作,然后按照 1.3.3 测定 2-碘丙烷,考察方法的回收 率和精密度。同时以信噪比的 3 倍和 10 倍确定 2-碘丙烷检 出限和定量限,进而计算出 MS 的检出限和定量限。 1.3.6 ¹H NMR 法测定 HP-KGM 的取代度

按照 1.3.1(3)的方法获得各 HP-KGM 的¹H NMR 谱图, 然后根据公式(3)计算其 MS:

$$MS = \frac{2I_9}{I_{2-8} - I_9}$$
(3)

式中, I2-8、I9分别为H2~H8及H9的积分面积。

1.4 数据处理

采用 OMNIC、MestReNova、LabSolutions、Microsoft Excel 2016 和 SPSS 26.0 软件对所获得的数据进行分析处理、作图及显著性分析。

2 结果与分析

2.1 FTIR 结构表征

由图 1 可知, 与 KGM 谱图相比, HP-KGM 的谱图中 并无乙酰基 C=O 伸缩振动(1734 cm⁻¹)^[33], 说明它已在羟丙 基化过程中被脱去, 取而代之的是羟丙基的特征吸收峰, 如羟丙基的甲基的 C-H 不对称伸缩振动 2970 cm⁻¹、不对 称弯曲振动 1458 cm⁻¹和对称弯曲振动 1376 cm⁻¹, 羟丙基 化使醚键 C-O-C 伸缩振动 1155 cm⁻¹大幅度增大, C₆位伯羟 基的 C-O 伸缩振动 1027 cm⁻¹被逐步削弱, 取而代之的是 仲羟基的 C-O 伸缩振动 1058 cm⁻¹被逐步增强^[34], 说明羟 丙基已成功引入 KGM 分子中。



2.2 ¹H NMR 结构表征

KGM 和 HP-KGM 的¹H NMR 谱图如图 2 所示。KGM 中 4.78 ppm 归属为甘露糖异头碳质子峰 H_{1-M}, 4.53 ppm 归 属为葡萄糖异头碳质子峰 H_{1-G}, 4.13~3.73 ppm 为 KGM 中

 $C_2 \sim C_6$ 质子峰 $H_{2-6}^{[35]}$,而 HP-KGM 中 4.28~3.24 ppm 为 HP-KGM 中 $C_2 \sim C_8$ 质子峰 H_{2-8} 。由于所用溶剂为 DCl/D₂O, 导致 KGM 中部分酯键断裂,从而出现两个乙酰基相关信 号,即 2.18 ppm 为乙酰基的甲基质子峰 $H_A^{[36]}$, 2.08 ppm 为 乙酸的甲基质子峰 $H'_A^{[37]}$ 。在 HP-KGM 中无乙酰基相关质 子峰,说明它已在羟丙基化过程中被脱去,增加了羟丙基 的甲基质子峰 1.16 ppm^[38],因此使用 GC 测定 HP-KGM MS 时无乙酰基的干扰。



2.3 气相色谱的谱图解析

在标准溶液和样品溶液气相色谱图(图 3)中均可观察 到 2-碘丙烷、甲基环己烷、邻二甲苯的峰,其保留时间分 别为 2.536、3.651 和 7.210 min。此外,还可观测到氢碘酸 和己二酸的峰,其保留时间分别为 1.420 min 和 11.209 min, 但二者都是水溶性物质,仅有少量存在于上层有机相中, 所以观测到的峰较小。



图 3 标准溶液(A)和 HP-KGM 样品溶液(B)气相色谱图 Fig.3 GC spectra of the standard solution (A) and sample solution of HP-KGM (B)

2.4 单点法及标准曲线法计算 HP-KGM **的** MS 及其 与 ¹H NMR 法的比较

将 GC 单点法及标准曲线法所得结果如图 4 所示。 与¹H NMR法得到的 MS 进行对比,首先,GC 的测定结果 均低于¹H NMR法,实际反应过程中,为使该反应彻底进 行,以最高 MS 的 HP-KGM 为例,加入的氢碘酸与羟丙基 的摩尔比为 64,氢碘酸是超量的,但反应仍不能彻底进 行,即 GC 测定的 MS 偏低,因此需要对其进行校正;其 次,单点法、标准曲线法与¹H NMR 法的测定结果均存在 线性关系,因此,可以¹H NMR 法作为标准方法对 GC 进 行校正;单点法、标准曲线法与¹H NMR 法联立方程所得 校正系数分别为 1.159、1.164,无显著性差异(*P*=0.862> 0.05),因此单点法和标准曲线法都可用于 HP-KGM 的 MS 的测定。



图 4 GC 与 ¹H NMR 法测得 MS 的比较 Fig.4 Comparison of MS measured by GC and ¹H NMR method

2.5 方法学考察

本研究考察了 GC 单点法和标准曲线法的检出限、定量 限、回收率和精密度。结果表明,在0.098、0.148和0.198 mmol 3 个加标水平下,单点法平均回收率为97.9%,相对标准偏差 (relative standard deviation, RSD)为0.8%,同时以信噪比的3 倍和10倍确定2-碘丙烷的检出限和定量限分别为0.04 mmol 和 0.14 mmol,对应 MS 的检出限和定量限分别为0.26 和 1.08;标准曲线法平均回收率为 104.0%, RSD 为 0.8%, 2-碘丙烷的检出限和定量限分别为 0.04 mmol 和 0.14 mmol, 对应的 MS 的检出限和定量限分别为 0.26 和 1.08。结果表 明,本研究建立的两种方法回收率高、精密度好,可用于 HP-KGM 的 MS 的测定。

3 讨论与结论

本研究首先制备了 HP-KGM, 并通过 FTIR 和 ¹H NMR 对其进行表征,然后通过 GC 的单点法和标准曲线法 测定了 HP-KGM 的 MS, 并将所得结果与¹H NMR 法得到 的 MS 进行对比,构建了计算公式。结果发现, KGM 羟丙 基化过程中不仅有羟丙基的引入还伴随着乙酰基的去除, 因此 GC 测定 HP-KGM 的 MS 时没有乙酰基的干扰;其次, 以最高 MS 的 HP-KGM 为例, 加入的氢碘酸与羟丙基的摩 尔比为 64, 远高于美国药典中的比例, 但是 GC 法测定的 取代度结果仍低于¹H NMR 法, 说明样品制备过程中反应 不完全,因此需引入¹H NMR 法对其进行校正;本研究提 供单点法和标准曲线法两种 GC 法测定 HP-KGM 的 MS, 所得校正系数分别为 1.159、1.164, 无显著性差异 (P=0.862>0.05),都可用于HP-KGM的MS的测定,与美国 药典中羟丙基纤维素中羟丙氧基含量的测定时存在校正系 数的情况类似,而中国药典中并未指定校正系数^[39]。方法 学考察结果表明, 单点法和标准曲线法 2-碘丙烷的平均回 收率分别为 97.9%、104.0%, RSD 都为 0.8%, 检出限都为 0.04 mmol, 定量限都为 0.14 mmol; 对应地, MS 的检出限 都为 0.26, 定量限都为 1.08。表明两种方法均可用于 HP-KGM 的 MS 的测定。

虽然¹H NMR 法测定 HP-KGM 的 MS 结果准确,但其 对样品制备要求高,成本高,不适用于常规质量保证。而 本研究建立的 GC 法操作简便,仅需预处理样品即可自动 进样,可大批量测定,使该法可直接应用于 HP-KGM 生产 中的常规质量控制。在美国药典中,特别说明了羟丙基纤维 素的羟丙基含量的测定范围为 53.4%~80.5% (MS 2.2~7.8), 事实上,本研究所测数据均小于此范围(7.6%~40.8%,即 MS 0.16~1.33),但也可适用于 HP-KGM 样品中 MS 测定, 由此拓宽了 GC 法的测定范围,这对于食品行业的低取代 HP-KGM 的质量控制具有重要意义。

参考文献

- 李靖, 樊李红, 童泽鑫, 等. 魔芋葡甘露聚糖/聚乙烯醇复合海绵的制备及性能[J]. 武汉大学学报(理学版), 2021, 67(4): 353–358.
 LI J, FAN LH, TONG ZX, *et al.* Preparation and properties of konjac glucomannan/polyvinyl alcohol composite sponge [J]. J Wuhan Univ (Nat Sci Ed), 2021, 67(4): 353–358.
- [2] LIU Z, REN X, CHENG Y, et al. Gelation mechanism of alkali induced heat-set konjac glucomannan gel [J]. Trends Food Sci Technol, 2021, 116:

244-254.

- [3] KATSURAYA K, OKUYAMA K, HATANAKA K, et al. Constitution of konjac glucomannan: Chemical analysis and ¹³C NMR spectroscopy [J]. Carbohyd Polym, 2003, 53(2): 183–189.
- [4] SHI XD, YIN JY, ZHANG LJ, *et al.* Studies on *O*-acetyl-glucomannans from amorphophallus species: Comparison of physicochemical properties and primary structures [J]. Food Hydrocolloid, 2019, 89: 503–511.
- [5] LI Z, ZHANG L, MAO C, *et al.* Preparation and characterization of konjac glucomannan and gum arabic composite gel [J]. Int J Biol Macromol, 2021, 183: 2121–2130.
- [6] SHI XD, YIN JY, CUI SW, et al. Studies on O-acetyl-glucomannans from amorphophallus species: Comparison of fine structure [J]. Food Hydrocolloid, 2020, 100: 105391.
- [7] ZHANG C, YANG X, HU W, et al. Preparation and characterization of carboxymethyl chitosan/collagen peptide/oxidized konjac composite hydrogel [J]. Int J Biol Macromol, 2020, 149: 31–40.
- [8] ZHU F. Modifications of konjac glucomannan for diverse applications [J]. Food Chem, 2018, 256: 419–426.
- [9] YAN W, YIN T, XIONG S, *et al.* Gelling properties of silver carp surimi incorporated with konjac glucomannan: Effects of deacetylation degree [J]. Int J Biol Macromol, 2021, 191: 925–933.
- [10] 颜吉强,高红豆,徐晓薇,等. 魔芋葡甘聚糖基活性纳米复合膜的构建 及性能研究[J]. 食品安全质量检测学报, 2022, 13(24): 8135–8143.
 YAN JQ, GAO HD, XU XW, *et al.* Construction and properties of konjac glucomannan-based active nanocomposite membranes [J]. J Food Saf Qual, 2022, 13(24): 8135–8143.
- [11] 田润菌, 罗晓宇, 王锦洋, 等. 魔芋葡甘聚糖基复合物-葡萄灰霉的相互作用研究[J]. 食品安全质量检测学报, 2022, 13(23): 7765-7772.
 TIAN RM, LUO XY, WANG JY, *et al.* Study on the interaction between konjac glucomannan-based composites and grape *Botrytis cinerea* [J]. J Food Saf Qual, 2022, 13(23): 7765-7772.
- [12] MARTINO F, PUDDU PE, PANNARALE G, et al. Low dose chromium-polynicotinate or policosanol is effective in hypercholesterolemic children only in combination with glucomannan [J]. Atherosclerosis, 2013, 228(1): 198–202.
- [13] CHEN HL, FAN YH, CHEN ME, et al. Unhydrolyzed and hydrolyzed konjac glucomannans modulated cecal and fecal microflora in Balb/c mice [J]. Nutrition, 2005, 21(10): 1059–1064.
- [14] 王梅,黄团,陈恩发. 魔芋加工应用现状及其研究进展[J]. 农技服务, 2019, 36(2): 59-61, 63.
 WANG M, HUANG T, CHEN ENF. Application status and research progress of konjac processing [J]. Agric Technol Ser, 2019, 36(2): 59-61, 63.
- [15] SHANG W, LI H, STRAPPE P, et al. Konjac glucomannans attenuate diet-induced fat accumulation on livers and its regulation pathway [J]. J Fucnt Foods, 2019, 52: 258–265.
- [16] CHEN HL, SHEU WHH, TAI TS, et al. Konjac supplement alleviated hypercholesterolemia and hyperglycemia in type 2 diabetic subjects—A randomized double-blind trial [J]. J Am Coll Nutr, 2003, 22(1): 36–42.
- [17] GUO LP, YOKOYAMA W, CHEN L, et al. Characterization and

physicochemical properties analysis of konjac glucomannan: implications for structure-properties relationships [J]. Food Hydrocolloid, 2021, 120: 106818.

- [18] PIRACCINI BM, IORIZZO M, LENCASTRE A, et al. Ciclopirox hydroxypropyl chitosan (HPCH) nail lacquer: A review of its use in onychomycosis [J]. Dermatol Ther, 2020, 10: 917–929.
- [19] SALIM A, CHIN S, PANG S. Hydroxypropyl starch nanoparticles as controlled release nanocarriers for piperine [J]. J Nanostruct, 2020, 10(2): 327–336.
- [20] CHEN Y, CHENG H, WANG W, et al. Preparation of carbon dots-hematite quantum dots-loaded hydroxypropyl cellulose-chitosan nanocomposites for drug delivery, sunlight catalytic and antimicrobial application [J]. J Photoch Photobio B, 2021, 219: 112201.
- [21] WANG PB, LV XS, ZHANG BQ, et al. Simultaneous determination of molar degree of substitution and its distribution fraction, degree of acetylation in hydroxypropyl chitosan by ¹H NMR spectroscopy [J]. Carbohyd Polym, 2021, 263: 117950.
- [22] 张永勤,张捷,张坤,等.一种羟丙基壳聚糖取代度的测定方法:中国, CN 105136710 B [P]. 2021-07-09.

ZHANG YQ, ZHANG J, ZHANG K, *et al.* A method for determining the degree of substitution of hydroxypropyl chitosan: China, CN 105136710 B [P]. 2021-07-09.

[23] 张永勤, 张坤, 张捷, 等. 一种羟丙基壳聚糖取代度的测定方法: 中国, CN 105203493 B [P]. 2021-07-09.

ZHANG YQ, ZHANG K, ZHANG J, *et al.* A method for determining the degree of substitution of hydroxypropyl chitosan: China, CN 105203493 B [P]. 2021-07-09.

 [24] 张永勤,张坤,张捷,等. 一种羟丙基壳聚糖取代度的测定方法:中国, CN 105277507 B [P]. 2021-07-09.
 ZHANG YQ, ZHANG K, ZHANG J, *et al.* A method for determining the

degree of substitution of hydroxypropyl chitosan: China, CN 105277507 B [P]. 2021-07-09.

[25] 张永勤,张坤,张捷,等. 一种羟丙基壳聚糖取代度的测定方法:中国, CN 105300916 B [P]. 2021-07-09. ZHANG YQ, ZHANG K, ZHANG J, et al. A method for determining the

degree of substitution of hydroxypropyl chitosan: China, CN 105300916 B [P]. 2021-07-09.

 [26] 张永勤,张坤,张捷,等. 一种羟丙基壳聚糖取代度的测定方法:中国, CN 105158193 B[P]. 2021-07-13.
 ZHANG YQ, ZHANG K, ZHANG J, *et al.* A method for determining the

degree of substitution of hydroxypropyl chitosan: China, CN 105158193 B [P]. 2021-07-13.

 [27] 张永勤,张坤,张捷,等. 一种羟丙基壳聚糖取代度的测定方法:中国, CN 105115927 B [P]. 2021-07-09.
 ZHANG YQ, ZHANG K, ZHANG J, *et al.* A method for determining the

degree of substitution of hydroxypropyl chitosan: China, CN 105115927 B [P]. 2021-07-09.

[28] 张永勤,张坤,刘福胜,等. 羟丙基壳聚糖取代度的测定方法:中国, CN 104697944 B [P]. 2017-08-08. ZHANG YQ, ZHANG K, LIU FS, *et al.* Determination of hydroxypropyl chitosan substitution degree: China, CN 104697944B [P]. 2017-08-08.

- [29] JOHNSON DP. Spectrophotometric determination of the hydroxypropyl group in starch ethers [J]. Anal Chem, 1969, 41(6): 859–860.
- [30] 刘瑛, 牛春梅, 吴文辉, 等. 羟丙基香豆胶的合成及结构表征[J]. 河南 大学学报: 自然科学版, 2007, 37(4): 361–364.
 LIU Y, NIU CM, WU WH, *et al.* Preparation and characterization of hydroxypropyl fenugreek gum [J]. J Henan Univ (Nat Sci Ed), 2007, 37(4): 361–364.
- [31] 张永勤, 许文廷, 吕兴霜, 等. 一种降低粘度、使水峰偏移的多糖样品 制备和测试方法: 中国, CN 111337529 B [P]. 2023-05-24.
 ZHANG YQ, XU WT, LV XS, *et al.* Polysaccharide sample preparation and test method capable of reducing viscosity and deviating water peak: China, CN 111337529 B [P]. 2023-05-24.
- [32] The United States Pharmacopieial Convention. United States Pharmacopoeia (USP43) [M]. America: The United States Pharmacopieial Convention, 2020.
- [33] BHULLAR KA, HORGAN MIM, LE A, et al. Assessing the quantification of acetylation in konjac glucomannan via ATR-FTIR and solid-state NMR spectroscopy [J]. Carbohyd Polym, 2022, 291: 119659.
- [34] JOSHI G, RANA V, NAITHANI S, *et al.* Chemical modification of waste paper: An optimization towards hydroxypropyl cellulose synthesis [J]. Carbohyd Polym, 2019, 223: 115082.
- [35] WAN X, WEI L, ZHANG W, et al. Production, characterization, and prebiotic activity of oligosaccharides from konjac glucomannan by Bacillus amyloliquefaciens WX-1 [J]. J Fuent Foods, 2022, 88: 104872.
- [36] ENOMOTO-ROGERS Y, OHMOMO Y, IWATA T. Syntheses and

characterization of konjac glucomannan acetate and their thermal and mechanical properties [J]. Carbohyd Polym, 2013, 92(2): 1827–1834.

- [37] ZURIARRAIN A, ZURIARRAIN J, PUERTAS AI, et al. Quantitative determination of lactic and acetic acids in cider by ¹H NMR spectrometry [J]. Food Control, 2015, 52: 49–53.
- [38] FILIP D, MACOCINSCHI D, BALAN-PORCARASU M, et al. Biocompatible self-assembled hydrogen-bonded gels based on natural deep eutectic solvents and hydroxypropyl cellulose with strong antimicrobial activity [J]. Gels, 2022, 8(10): 666.
- [39] 国家药典委员会. 中华人民共和国药典:四部[M].北京:中国医药科 技出版社, 2020.

National Pharmacopoeia Commission. Pharmacopoeia of the People's Republic of China: Four parts [M]. Beijing: China Medical Science and Technology Press, 2020.

(责任编辑:郑 丽 张晓寒)

作者简介



邬雅喃,硕士研究生,主要研究方向 为多糖标准化研究。 E-mail: 1747335237@qq.com

张永勤,博士,教授,主要研究方向为 酶工程、糖工程及其在功能性食品、药物制 剂中的应用。 E-mail: zyq0205@qust.edu.cn