Detection of D-Fructose Solution with Different Concentrations by Low Field NMR

Feng Zhang, Peng Zhong*, Shiyan Li

College of Science, China University of Petroleum (East China), Qingdao Shandong Email: ^{*}20060017@upc.edu.cn

Received: Oct. 25th, 2019; accepted: Nov. 12th, 2019; published: Nov. 19th, 2019

Abstract

In order to explore the method of measuring the concentration of d-fructose aqueous solution by low field nuclear magnetic resonance (NMR) technique, CPMG spin echo method was adopted in this paper to analyze the T_2 spectrum characteristics of d-fructose aqueous solution with different concentrations, and to find out the correlation between the transverse relaxation time, peak area and concentration. The experiment results showed that as the concentration of d-fructose in aqueous solution increased, the transverse relaxation time of the "free water" decreased, and the formant area of the "bound water" increased, both of which showed linear change, and the R^2 of the fitting equations were all greater than 0.98, indicating a high fitting accuracy. On this basis, two NMR methods for measuring the concentration of d-fructose aqueous solution were proposed, and the results showed that the method was reliable and effective.

Keywords

D-Fructose, Concentration, Low Field NMR, CPMG Sequence, Transverse Relaxation Time, Peak Area

应用低场核磁共振技术测定D-果糖溶液浓度的 方法研究

张凤,钟鹏*,李诗妍

中国石油大学(华东)理学院,山东 青岛 Email: ²0060017@upc.edu.cn

*通讯作者。

文章引用: 张凤, 钟鹏, 李诗妍. 应用低场核磁共振技术测定 D-果糖溶液浓度的方法研究[J]. 现代物理, 2019, 9(6): 324-331. DOI: 10.12677/mp.2019.96030

收稿日期: 2019年10月25日; 录用日期: 2019年11月12日; 发布日期: 2019年11月19日

摘要

为了探索利用低场核磁共振技术测量D-果糖水溶液浓度的方法,本文采取CPMG自旋回波法,分析不同 浓度D-果糖水溶液T2谱特征,找出各峰横向弛豫时间、峰面积与浓度之间的相关性。实验结果表明:随 着D-果糖水溶液浓度增大,对应的"自由水"峰横向弛豫时间减小,"束缚水"峰共振峰面积增大,变 化均呈一次线性相关,且拟合方程的R²均大于0.98,拟合精度较高。在此基础上提出了两种D-果糖水溶 液浓度的核磁共振测量方法,并且通过实例验证,表明该方法可靠有效。

关键词

D-果糖,浓度,低场核磁共振,CPMG序列,横向弛豫时间,峰面积

Copyright © 2019 by author(s) and Hans Publishers Inc. This work is licensed under the Creative Commons Attribution International License (CC BY). <u>http://creativecommons.org/licenses/by/4.0/</u>

CC O Open Access

1. 引言

D-果糖是一种功能性单糖,其分子式为 C₆H₁₂O₆,常存在于水果和蜂蜜中,便宜易得。它具备良好的保湿吸湿性、渗透溶解性、降解性、冷冻性等优异性质[1],普遍应用于食品业、医药业等行业。经现 代医学研究发现,D-果糖食用量需要限制,它的大量食用会致使新陈代谢发生紊乱[2],增加心脑血管疾 病出现的几率,甚至提高癌症的发病几率[3]。因此,精确检测 D-果糖浓度具有重要意义。

近年来,国内外常用的测定 D-果糖浓度的方法主要有:近红外光谱分析法、液相质谱法、分子印迹法、注射免疫分析法、色谱分析法、荧光方法,但是这些方法往往有费时、费用高、频次低等的缺点[4]-[9]。 核磁共振是一种快速、测量精度高、高频次、使用安全、无损、无侵入的测量手段[10]。低场核磁共振能 有效地研究分子的扩散运动,可用于食品体系中多种(如水、脂肪及糖等)分子的研究[11] [12]。

本文应用低场核磁共振技术检测了不同浓度的 D-果糖溶液,探索其 T₂ 谱各峰的横向弛豫时间(T₂)、 峰面积与浓度之间的相关性,并分析了其影响机理,给出了低场核磁共振技术应用于 D-果糖浓度的检测 方法,理论上为低场核磁共振技术在食品安全快速检测领域的应用研究提供参考。

2. 实验部分

2.1. 实验原理

处于磁场中的磁矩不为零的原子核,施加特定频率的射频长,自旋核吸收射频脉冲能量,被激励的 原子核从低能态跃迁到高能态,这种现象称为"核磁共振"[13]。由于共振吸收,原子核系统达到饱和状 态。在射频脉冲停止以后核子将释放所吸收的能量,整个原子核系统将逐渐返回到热平衡状态,该过程 所需的时间称为弛豫时间,分为纵向弛豫时间 T₁和横向弛豫时间 T₂ [14]。T₁和 T₂都和物质的结构、物 质内部的相互作用有关[15],因此,弛豫时间是核磁共振的一个重要研究方面。本实验主要使用 CPMG 自旋回波法,自旋回波的脉冲序列为:

$$\left[90^{\circ} - \tau - 180^{\circ} - \left[2\tau - 180^{\circ} - \right]_{\text{EchcCount}} - \text{TR}\right]_{\text{NS}}$$

其中, τ 为半回波时间, EchoCount 为回波个数, TR 为采样重复时间, NS 为重复扫描次数。对样品施 加 CPMG 脉冲序列,测量得到被测样品的横向弛豫衰减曲线,对衰减曲线进行反演处理,即可得到样品 的 T₂ 图谱。

2.2. 实验仪器和材料

仪器: NMI20-Analyst 核磁共振成像分析仪,主磁场为 0.51 T,上海纽迈电子科技有限公司;电子天平,分度值为 0.001 g,梅特勒 - 托利多仪器(上海)有限公司。

材料: D-果糖,分析纯, $C_6H_{12}O_6 \geq 99.7\%$, 天津市科密欧化学试剂有限公司; 蒸馏水,实验室蒸馏水设备自制。

2.3. 实验方法

2.3.1. D-果糖溶液样品的配制

常温下,D-果糖的溶解度约为77.78% [16]。本文使用 D-果糖与蒸馏水配制质量百分数为 0~70% (间 隔为 5.00%)的 D-果糖溶液,装入色谱瓶内,贴上标签,样品待测。

2.3.2. 低场核磁共振参数设置

选择 CPMG 脉冲序列,选择 CPMG 脉冲序列进行扫描实验,测量温度为(32.0 ± 0.1)℃。检测参数: 采样点数 TD = 2000100, 谱宽 SW = 200 kHz,采样重复时间 TR = 1000 s,重复扫描次数 NS = 16,半回 波时间 = 500 µs,回波个数 EchoCount = 10000。反演参数:开始时间 0.01 ms,截止时间 10000 ms,参 与反演点数 400 个,弛豫时间点数 400 个,迭代次数 2,000,000 次。

2.3.3. 数据采集与处理

为使样品与磁体间无温度差,达到恒温 32.0℃,从而减小测量误差,将待测溶液放入样品管中,静置 5 分钟,再进行测量。实验中每个样品进行重复采样 3 次,反演得到各样品的波谱图,将数据取平均 值作为该样品的测量结果;利用 Origin 软件进行数据处理。

3. 结果与分析

3.1. D-果糖溶液的横向弛豫谱分析

按照实验方法测量,得到浓度不同的15个D-果糖溶液样品的T2谱分布如图1所示。

由图 1 可见,纯水溶液(不加 D-果糖)的弛豫谱图中只有一个谱峰(T₂ = 2446.41 ms),浓度为 5%的 D-果糖溶液的弛豫谱图中也只有一个谱峰(T₂ = 2231.53 ms)。而在浓度为 10%~55%的 D-果糖溶液的弛豫谱 图中,开始存在两个不重叠的波谱。并且随着浓度增大,第一峰向第二峰靠近,面积增加;第二峰不断 左移,横向弛豫时间减小。当浓度大于 60%的时候,两个波谱发生重叠。

由于 D-果糖分子有很强的渗透溶解性,因而可以形成高渗透性的溶液[17]。当 D-果糖快速溶解在水中时,它所含的亲水性基团(-OH)可以与水发生质子交换,从而改变水分子的流动性[18]。物质分子的横向弛豫特性与其流动性存在相关性[19]。通常,低场核磁共振技术是利用两相体系来解释弛豫结果[20],即可以假设该 D-果糖溶液体系中存在"束缚水"和"自由水"来解释样品中水的大部分弛豫数据。

浓度为 5%的 D-果糖溶液弛豫性质与纯水相似,其谱峰对应水分子可认为属于"自由水"。当浓度为 10%~55%时,两个不重叠的波谱的存在,说明了 D-果糖溶液中 "束缚水"和"自由水"的流动性不相同。流动性不同的水表现出不同的弛豫特性[21]。以 35%D-果糖溶液为例,如图 2,它有两个峰值,分

别用 T₂₁和 T₂₂表示。T₂₁表示"束缚水"的横向弛豫时间,这部分水与羟基(-OH)紧密结合而被束缚,流动性相对较弱,对应的横向弛豫时间较小; T₂₂则表示"自由水"的横向弛豫时间,这部分水处于自由状态,流动性相对较强,对应的横向弛豫时间较大。



Figure 1. T₂ spectra of D-fructose solutions with different concentrations 图 1. 不同浓度 D-果糖溶液的 T₂图谱





3.2. D-果糖溶液浓度与横向弛豫时间的分析

当 D-果糖溶液的浓度增大时,D-果糖分子中的多个亲水基团(-OH)会与水分子中的氢键发生结合, 溶液中束缚水的含量增加,自由水的含量减少。而且浓度越高,D-果糖的亲水基团(-OH)结合氢键的能力 越强,溶液中的"自由水"就越少,流动性就越差,因此 T₂₂不断减小,如图 3 所示。

图 3 中, T₂₂表示"自由水"的横向弛豫时间, C 表示 D-果糖溶液的浓度。C 与 T₂₂两者之间有很明显的一次线性关系。其关系式为:

$$T_{22} = -33.253C + 2319.3 \tag{1}$$

由式(1) R²=0.99 可以看出, D-果糖水溶液的浓度与其 T₂₂成一次线性关系, 随着 D-果糖水溶液的浓

度的增大,其对应的 T₂₂逐渐减小。

3.3. D-果糖溶液浓度与峰面积的分析

当 D-果糖溶液的浓度小于 10%时, 仅存在"自由水"的共振峰; 而当浓度大于 60%的时候, 两个波 谱发生重叠, 无法确定两个共振峰的准确峰面积。因此, 取浓度为 10%~55%的 D-果糖溶液分析 D-果糖 溶液浓度与峰面积的关系, 如图 4 所示。



Figure 3. The relationship between the concentration of D-fructose solution and the transverse relaxation time of "free water" **图 3.** D-果糖溶液的浓度与"自由水"的横向弛豫时间的关系



Figure 4. The concentration and resonant peak area of "bound water" **图 4.** D-果糖溶液浓度与"束缚水"的共振峰面积的关系

图 4 中, S₁表示"束缚水"的峰面积, C 表示 D-果糖溶液的浓度, C 与 S₁之间有很明显的一次线性 关系。其关系式为:

$$S_1 = 32.997C - 403.76 \tag{2}$$

由式(2) R² = 0.98 可以看出, D-果糖水溶液的浓度与 S₁成一次线性关系, 随着 D-果糖水溶液的浓度

的增大,其对应的 S₁对应增大。

4. 方法总结及验证

4.1. 方法总结

根据上述分析,总结低场核磁共振技术检测 D-果糖浓度的两种方法如下:

1. 定标: 配制一系列不同浓度的 D-果糖溶液样品,设置检测参数,选择 CPMG 脉冲序列进行扫描 实验。每个样品重复测量多次,反演得到各样品的波谱图,将数据取平均值作为该样品的测量结果。

根据测得的结果,作出T₂₂与C之间的关系曲线,拟合出相应的定标公式:

$$\Gamma_{22} = aC + b \tag{3}$$

其中 a、b 为常数。

选取浓度小于 60%的样品数据, 作 S1 与 C 之间的关系曲线, 拟合出相应的定标公式:

$$S_1 = dC + e \tag{4}$$

其中 c、d 为常数。

2. 测量:设置测量参数与定标时的相同,取待测样品测量其 T₂₂和 S₁。① 方法一:将 T₂₂带入定标 公式(3),即可算出 D-果糖溶液样品的浓度。② 方法二:当所测样品的 T₂ 图谱中存在两个不重叠的波谱 时,也可将 S₁带入定标公式(2)中算出该样品的浓度。

4.2. 方法验证

4.2.1. D-果糖溶液浓度与横向弛豫时间

以式(1)做为标定公式为例验证 T₂₂测量 D-果糖溶液浓度。配制 D-果糖溶液浓度分别为 17%、23%、27%、33%、37%、43%、47%、53%、57%、63%的 D-果糖溶液样品,利用低场核磁共振的方法测出样品的 T₂₂,再利用式(1)计算出 D-果糖溶液的浓度,检测结果如表 1 所示。

1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
17	23	27	33	37	43	47	53	57	63
1752.84	1556.56	1420.78	1224.09	1085.42	880.52	758.99	554.93	435.84	223.37
17.03	22.94	27.02	32.94	37.11	43.27	46.92	53.06	56.64	63.03
0.21%	-0.27%	0.08%	-0.19%	0.29%	0.62%	-0.17%	0.11%	-0.63%	0.05%
	1 17 1752.84 17.03 0.21%	1 2 17 23 1752.84 1556.56 17.03 22.94 0.21% -0.27%	1 2 3 17 23 27 1752.84 1556.56 1420.78 17.03 22.94 27.02 0.21% -0.27% 0.08%	1 2 3 4 17 23 27 33 1752.84 1556.56 1420.78 1224.09 17.03 22.94 27.02 32.94 0.21% -0.27% 0.08% -0.19%	1 2 3 4 5 17 23 27 33 37 1752.84 1556.56 1420.78 1224.09 1085.42 17.03 22.94 27.02 32.94 37.11 0.21% -0.27% 0.08% -0.19% 0.29%	1 2 3 4 5 6 17 23 27 33 37 43 1752.84 1556.56 1420.78 1224.09 1085.42 880.52 17.03 22.94 27.02 32.94 37.11 43.27 0.21% -0.27% 0.08% -0.19% 0.29% 0.62%	1 2 3 4 5 6 7 17 23 27 33 37 43 47 1752.84 1556.56 1420.78 1224.09 1085.42 880.52 758.99 17.03 22.94 27.02 32.94 37.11 43.27 46.92 0.21% -0.27% 0.08% -0.19% 0.29% 0.62% -0.17%	1 2 3 4 5 6 7 8 17 23 27 33 37 43 47 53 1752.84 1556.56 1420.78 1224.09 1085.42 880.52 758.99 554.93 17.03 22.94 27.02 32.94 37.11 43.27 46.92 53.06 0.21% -0.27% 0.08% -0.19% 0.29% 0.62% -0.17% 0.11%	1 2 3 4 5 6 7 8 9 17 23 27 33 37 43 47 53 57 1752.84 1556.56 1420.78 1224.09 1085.42 880.52 758.99 554.93 435.84 17.03 22.94 27.02 32.94 37.11 43.27 46.92 53.06 56.64 0.21% -0.27% 0.08% -0.19% 0.29% 0.62% -0.17% 0.11% -0.63%

Table 1. Relationship (1) verification results 表 1. 关系式(1)验证结果

由表 1 可知,实验结果的相对误差 < 1%,表明利用 D-果糖溶液的 T_{22} 可较准确地计算出 D-果糖溶液的浓度。

4.2.2. D-果糖溶液浓度与峰面积

以式(2)做为标定公式为例验证 T₂₁ 峰面积测量 D-果糖溶液浓度。利用低场核磁共振的方法测出这 17%、23%、27%、33%、37%、43%、47%、53%的 D-果糖溶液样品中 S₁,再利用式(2)计算出 D-果糖溶液的浓度,检测结果如表 2 所示。

由表 2 可知, 实验结果的相对误差 < 1%, 表明利用 D-果糖溶液的 S_1 可较准确地计算出 D-果糖溶液 的浓度。

Table 2. Relationship (2) verification results 表 2. 关系式(2)验证结果												
样品标号	1	2	3	4	5	6	7	8				
实际浓度/%	17	23	27	33	37	43	47	53				
\mathbf{S}_1	155.96	350.04	489.56	690.03	825.45	1020.43	1155.67	1335.06				
计算浓度/%	16.96	22.84	27.07	33.15	37.25	43.16	47.26	52.70				
相对误差	-0.22%	-0.68%	0.27%	0.45%	0.68%	0.37%	0.55%	-0.57%				

5. 结论

由表 2 可知,实验结果的相对误差 < 1%,表明利用 D-果糖溶液的 S₁ 可较准确地计算出 D-果糖溶液 的浓度。本实验采用低场核磁共振技术,分析不同浓度 D-果糖水溶液 T,谱特征,找出各峰横向弛豫时间、 峰面积与浓度之间的相关性。实验结果表明:随着 D-果糖水溶液浓度的增大,对应的 T-2逐步的减小, 二者成较好的一次线性关系。对于浓度为 10%~55%的 D-果糖溶液, "束缚水"和"自由水"的波谱不 发生重叠,随着 D-果糖水溶液浓度的增大,对应的 S1 逐渐的增大,二者成较好的一次线性关系。根据 D-果糖溶液的 T22 或 S1 与浓度的关系,可利用核磁共振方法来较为准确地测量 D-果糖溶液的浓度,理论 上可以为低场核磁共振技术在食品安全快速检测领域的应用研究提供参考。

致 谢

在本论文的写作过程中,我的指导老师倾注了大量的心血,从最初的选题,到资料收集,到写作、 修改,到论文定稿,老师每一步都严格把关,在此我表示衷心感谢。钟鹏老师认真负责的工作态度、严 谨的治学风格,使我深受启发和鼓舞,今后无论做人还是做事,都要保持一颗积极进取的心。

基金项目

山东省自然科学基金(ZR2014EMM006),广西大学广西有色金属及特色材料加工重点实验室开放基 金(GXKFJ16-09),中国石油大学(华东)大学生创新训练计划项目(201910425013)。

参考文献

- [1] 黄婷, 钟浪声, 倪海明, 等. D-果糖的性质、应用及市场前景[J]. 大众科技, 2017, 19(3): 40-42.
- [2] Dounia, E.H., Henri, G., Jean Louis, G., et al. (2018) Consumption of Alcopops during Brain Maturation Period: Higher Impact of Fructose than Ethanol on Brain Metabolism. Frontiers in Nutrition, 5, 33. https://doi.org/10.3389/fnut.2018.00033
- [3] 罗雅君,李珂,赵琳,等.果糖的利用现状及其与现代流行病的关系研究进展[J].农产品加工·学刊(下), 2013(20): 60-63.
- [4] 杨泉女,周权驹,王蕴波,等.甜玉米葡萄糖、果糖和蔗糖含量近红外反射光谱模型构建[J].中国农业科技导报, 2018, 20(1): 137-146.
- [5] 岳虹, 赵贞, 刘丽君, 等. 高效液相色谱法测定发酵乳饮料中果糖、葡萄糖、蔗糖、麦芽糖及乳糖含量[J]. 乳业 科学与技术, 2017, 40(2): 23-26.
- [6] Rajkumar, R., Warsinke, A., Mohwald, H., et al. (2008) Analysis of Recognition of Fructose by Imprinted Polymers. Talanta, 76, 1119-1123. https://doi.org/10.1016/j.talanta.2008.05.022
- [7] Bhand, S. (2010) Fructose-Selective Calorimetric Biosensor in Flow Injection Analysis. Analytica Chimica Acta, 668, 13-18. https://doi.org/10.1016/j.aca.2010.01.020
- [8] Ruizmatute, A.I., Rodriguezsanchez, S., Sanz, M.L., et al. (2010) Detection of Adulterations of Honey with High Fructose Syrups from Inulin by GC Analysis. Journal of Food Composition & Analysis, 23, 273-276. https://doi.org/10.1016/j.jfca.2009.10.004

- [9] 吕敏红. 新型长波长荧光探针的合成及性质研究[D]: [硕士学位论文]. 西安: 西北大学, 2014.
- [10] Erikson, U., Standal, I.B., Aursand, I.G., et al. (2012) Use of NMR in Fish Processing Optimization: A Review of Recent Progress. *Magnetic Resonance in Chemistry*, 50, 471-480. <u>https://doi.org/10.1002/mrc.3825</u>
- [11] Liao, S.H. and Wu, P.C. (2017) A Study of Spin-Lattice Relaxation Rates of Glucose, Fructose, Sucrose and Cherries Using High-Tc SQUID-Based NMR in Ultralow Magnetic Fields. *Superconductor Science & Technology*, 30, Article ID: 084006. <u>https://doi.org/10.1088/1361-6668/aa73ab</u>
- [12] 刘纯友, 马美湖, 王庆玲, 等. 核磁共振技术在食品脂质研究中的应用新进展[J]. 食品工业科技, 2017, 38(12): 342-346.
- [13] 朱俊, 郭原, 尚鹤龄, 等. 核磁共振实验的误差研究[J]. 云南师范大学学报: 自然科学版, 2009, 29(3): 43-45.
- [14] 白怀勇,周格,王殿生.不同浓度乙醇-水溶液核磁共振实验研究[J].实验技术与管理,2013(8):39-42.
- [15] 高铁军, 孟祥省, 王书运. 近代物理实验[M]. 北京: 科学出版社, 2009.
- [16] 邢庆洋, 庞明利. 结晶果糖在饮料领域的应用优势[J]. 食品安全导刊, 2016(7): 50-51.
- [17] 熊婷, 张英力, 蔡清. 基于低场磁共振技术的糖溶液检测[J]. 中国计量大学学报, 2013, 24(3): 219-224.
- [18] Van, D. (2010) Applications of Time-Domain NMR in Food Science and Technology. London Royal Society of Chemistry, 36, 50-53.
- [19] Ruan, R.R., Wang, X., Chen, P.L., et al. (1999) Study of Water in Dough Using Nuclear Magnetic Resonance. Cereal Chemistry, 76, 231-235. <u>https://doi.org/10.1094/CCHEM.1999.76.2.231</u>
- [20] 俎栋林. 核磁共振成像学[M]. 北京: 高等教育出版社, 2004: 46-53.
- [21] 李资玲, 刘成梅, 万婕, 等. 核磁共振研究膳食纤维面包制作过程的水分迁移行为[J]. 食品科学, 2007, 28(10): 127-130.