

使用 QuEChERS 萃取和 GC/MS/MS 评估香料和油籽中的环氧乙烷和 2-氯乙醇

Agilent 8890/7010 三重四极杆气质联用系统



作者

Praveen Arya,Soma Dasgupta, Vivek Dhyani 安捷伦科技有限公司

摘要

本应用简报展示了使用 Agilent 8890 气相色谱与 Agilent 7010 GC/MS 三重四极杆质谱的联用系统同时检测和定量亚麻籽、孜然粉、红辣椒粉等食品中的环氧乙烷 (EtO) 和 2-氯乙醇 (2-CE)。使用 QuEChERS 萃取和分散净化过程进行样品前处理,然后通过液体进样技术进样至 GC/MS/MS。基质中两种化合物的定量限 (LOQ) 均为 10 ppb。两种化合物的平均回收率范围均为 75% 至 86%。

前言

EtO 用于对食品进行灭菌,以消灭昆虫和细菌(例如沙门氏菌)。乙烯氯醇或 2-CE 是 EtO 与食品中存在的氯离子反应产生的衍生物。由于 EtO 具有致癌性和毒性,因此在欧盟 (EU)被禁用。

此前,已开发出 EtO(EtO 和 2-CE)的分析方法,这些方法包括使 EtO 在酸性条件下转化为 2-CE。这些方法费时、费力,并且需要使用大量有害溶剂。由于 EtO 具有挥发性,因此样品前处理至关重要。2020 年 12 月,欧盟农药残留参考实验室 (EURL) 建议采用单残留法分析芝麻中的 EtO 和 2-CE,该方法使用 QuEChERS 萃取,然后进行 GC/MS/MS 分析。

本研究采用的方法展示了使用自动液体进样器将样品引入8890 气相色谱与7010 GC/MS 三重四极杆质谱的联用系统。

表 1. GC/TQ 参数

参数	值							
GC/MS/MS 方法参数								
GC	配备 G4513 自动进样器的 Agilent 8890 气相色谱仪							
质谱仪	Agilent 7010 三重四极杆质谱系统							
分析柱	Agilent J&W DB-VRX (60 m × 0.25 mm, 1.4 μm)							
色谱柱流速	氦气:1.0 mL/min,恒流模式							
进样模式	脉冲分流 (4:1)							
进样量	2 μL							
进样程序	从 90 °C 开始(保持 0.8 min),以 450 °C/min 升至 250 °C, 保持 10 min							
柱温箱升温程序	从 40 °C 开始(保持 1.0 min),以 10 °C/min 升至 160 °C,然后 以 30 °C/min 升至 245 °C,保持 5 min							
质谱参数	电离模式: EI; 离子源温度: 230°C; 四极杆温度 (Q1 和 Q2): 150°C							
MRM 离子对								
EtO	44 & 14 (CE:20) 44 & 28 (CE:5) 44 & 29 (CE:5)							
2-CE	80 & 31 (CE:5) 80 & 43 (CE:5) 82 & 31 (CE:5)							

实验部分

标样配制

由于 EtO 具有高挥发性,因此其标准溶液在低温下 (< 10 °C) 进行制备。作为稀释剂,乙腈在使用前于冰箱(处于 -20 °C)中放置至少 15 min。将冷分析标准溶液用冷乙腈稀释,制得浓度均为 1 mg/mL 的 EtO 和 2-CE 标准储备溶液。

将标准储备溶液用乙腈进一步稀释,获得 EtO 和 2-CE 浓度 均为 $10 \mu g/mL$ 的工作标准溶液。所有校准标样(2.0、5.0、 10.0、20.0、50.0、100 和 200 ng/mL)均通过用乙腈稀释储备溶液以现用现配。将所需量的溶液后加标至每种基质的提取物中,制得亚麻籽、孜然粉和红辣椒粉的基质匹配标样。分析前,所有储备溶液均保存在 $-20\,^{\circ}$ C 的温度下以避免降解。

样品前处理

根据 EN 15662 程序,采用 QuEChERS 萃取流程对亚麻籽、孜然粉和红辣椒粉的均质样品进行处理(图 1)。称取各样品约 2.00 ± 0.01 g,放入 50 mL 离心管中。向离心管中加入 10 mL 冷水,加盖,涡旋混合 1 min,以确保样品水化,然后加入 10.0 mL 冷乙腈和两个陶瓷均质子以提高萃取效率。将离心管盖紧并振摇 10 min。加入 QuEChERS 萃取盐(4 g MgSO₄、1 g NaCl、1 g 柠檬酸钠和 0.5 g 柠檬酸二钠盐倍半水合物),并将离心管振摇 3 分钟。然后将样品以 6000 rpm 离心 5 分钟。将上层乙腈相 (6.0 mL)转移至 QuEChERS 分散试剂盒 15 mL 管(150 mg PSA、150 mg C18EC 和 900 mg MgSO₄)中。将该管涡旋混合 30 s,然后以 5000 rpm 离心 5 min。离心后,将上清液转移至 GC 样品瓶中以备分析。

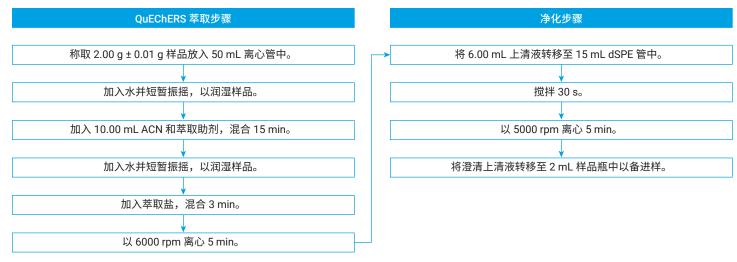


图 1. 用于样品萃取和净化的 QuEChERS 工作流程

结果与讨论

校准

对溶剂中浓度为 2、5、10、20、50 和 100 ng/mL 的 EtO 和 2-CE 进行了基质校准。对亚麻籽、孜然粉和红辣椒粉的加标后基质提取物进行了类似的校准,获得了优异的 R^2 值 (> 0.99)。

图 8 和图 9 分别显示了乙腈中 EtO 和 2-CE 的线性。图 10 和图 11 分别显示了亚麻籽基质中 EtO 和 2-CE 的线性。

标准品峰面积重现性

通过进样基质提取物中的浓度为 10 ppb 的 EtO 和 2-CE,获得了可重复的洗脱。如表 2 所示,根据对亚麻籽、孜然粉和红辣椒粉中的 10 ppb 基质标样进行 6 次重复进样所得到的峰面积计算出 EtO 和 2-CE 的 %RSD 数据。

回收率

将 EtO 和 2-CE 以 20 ng/g 和 50 ng/g 的浓度加标至亚麻籽、 孜然粉和红辣椒粉样品中。通过基于后加标基质的校准进行定 量,获得了可接受的回收率。结果如表 3 所示。

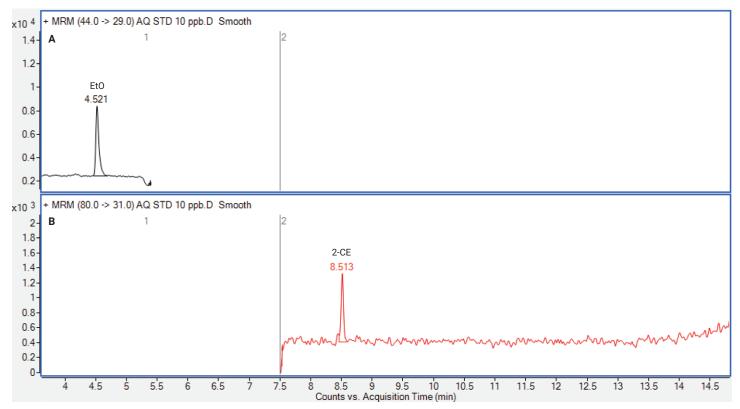


图 2. (A) 浓度为 10 ng/mL 的 EtO 和 (B) 浓度为 10 ng/mL 的 2-CE 的色谱图

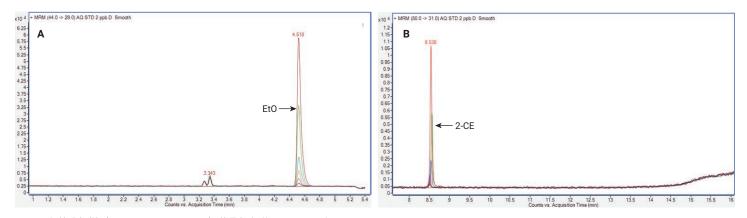


图 3. 一组校准标样(2 ng/mL 至 100 ng/mL)的叠加色谱图;(A) EtO 和 (B) 2-CE

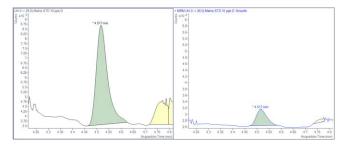


图 4.10 ng/g 亚麻籽基质标样中的 EtO 的定量离子和定性离子峰

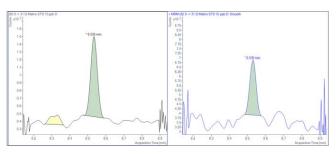


图 5.10 ng/g 亚麻籽基质标样中的 2-CE 的定量离子和定性离子峰

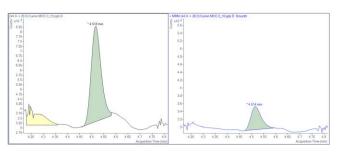


图 6.10 ng/g 孜然粉基质标样中的 EtO 的定量离子和定性离子峰

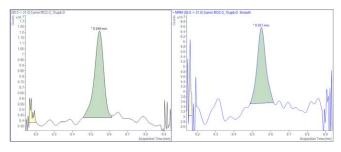


图 7.10 ng/g 孜然粉基质标样中的 2-CE 的定量离子和定性离子峰

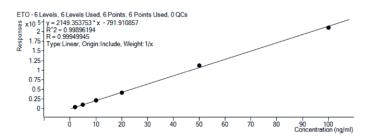


图 8. 乙腈中 EtO 的校准曲线 (R2 > 0.998)

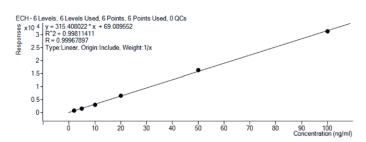


图 9. 乙腈中 2-CE 的校准曲线 (R² > 0.998)

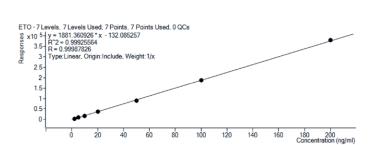


图 10. 亚麻籽中 EtO 的校准曲线 (R² > 0.999)

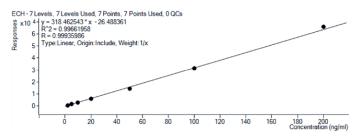


图 11. 亚麻籽中 2-CE 的校准曲线 (R² > 0.996)

表 2.10 ppb 亚麻籽、孜然粉和红辣椒粉基质标样 6 次重复测定的标准品峰面积重现性

	EtO(峰面积)			2-CE(峰面积)				
进样次数	亚麻籽	孜然粉	辣椒粉	亚麻籽	孜然粉	辣椒粉		
(重复测定)		10 ng/mL						
进样 1	2266	2193	3135	1065	893	735		
进样 2	2264	2205	3445	1049	1035	910		
进样 3	2545	2179	3425	1129	1125	880		
进样 4	2562	2162	3440	993	1048	755		
进样 5	2392	2228	3385	1236	1168	845		
进样 6	2526	2135	3335	1100	979	785		
平均值	2426	2184	3361	1095	1041	818		
SD	138.32	32.76	118	83.04	99.01	70.68		
RSD (%)	5.70	1.50	3.51	7.58	9.51	8.64		

表 3. 亚麻籽和孜然粉中分别以 20 ng/g 和 50 ng/g 的水平加标的 EtO 和 2-CE 的回收率

	EtO			2-CE		
食品基质	加标浓度 (ng/g)	获得的平均浓度 (ng/g)	回收率 (%)	加标浓度 (ng/g)	获得的平均浓度 (ng/g)	回收率 (%)
亚麻籽	20	15.12	75.6	20	15.84	79.2
孜然粉	50	39.02	78.0	50	43.29	86.6
辣椒粉	50	38.52	77.04	50	42.47	84.9

结论

开发出一种准确、耐用的方法用于分析亚麻籽、孜然粉和红辣椒粉中的 EtO 和 2-CE,该方法使用 QuEChERS 萃取,然后进行 GC/MS/MS 分析,满足 EURL 对单残留方法的要求。对于所有测试基质,该方法的 LOQ 均为 10 ng/g。对于 EtO 和 2-CE,在 10 ng/g 浓度水平下对基质标样进行 6 次连续重复测定,获得了可重现的结果。在所有测试基质中,EtO 和 2-CE 在 20 ng/g 和 50 ng/g 的加标浓度水平下均获得了优异的回收率。因此,本研究证明了所开发的方法对于食品样品中痕量EtO 和 2-CE 的常规分析的可用性。

参考文献

- Dunkelberg, H. Carcinogenic Activity of Ethylene Oxide and Its Reaction Products 2-Chloroethanol, 2-Bromoethanol, Ethylene Glycol, And Diethylene Glycol. I. Carcinogenicity of Ethylene Oxide in Comparison with 1,2-Propylene Oxide after Subcutaneous Administration in Mice. Zentralblatt Fur Bakteriologie Mikrobiologie Und Hygiene. 1. Abt. Originale B Hygiene 1981, 174, 383–404. (PubMed)
- Tateo, F.; Bononi, M. Determination of Ethylene Chlorohydrin as Marker of Spices Fumigation with Ethylene Oxide. *Journal of Food Composition and Analysis* 2006, 19, 83–87
- 3. Regulation (EU) 2015/868 of 26 May 2015 Amending Annexes II, III and V to Regulation (EC) No 396/2005 of the European Parliament and of the Council as Regards Maximum Residue Levels for 2,4,5-T, Barban, Binapacryl, Bromophos-Ethyl, Camphechlor (Toxaphene), Chlorbufam, Chloroxuron, Chlozolinate, Dnoc, Di-Allate, Dinoseb, Dinoterb, Dioxathion, Ethylene Oxide, Fentin Acetate, Fentin Hydroxide, Flucycloxuron, Flucythrinate, Formothion, Mecarbam, Methacrifos, Monolinuron, Phenothrin, Propham, Pyrazophos, Quinalphos, Resmethrin, Tecnazene and Vinclozolin in or on Certain Products. Off. J. Eur. Union L. 2015, 145, 1–71

- Regulation (EC) No 149/2008 of 29 January 2008
 Amending Regulation (EC) No 396/2005 of the European Parliament and of the Council by Establishing Annexes II, III and IV Setting Maximum Residue Levels for Products covered by Annex I thereto. Off. J. Eur. Union L. 2008, 58, 1–398
- EURL-SRM Analytical Observation Report: Analysis of Ethylene Oxide and Its Metabolite 2-Chloroethanol by the QuOil or the QuEChERS Method and GC-MS/MS. December 2020

查找当地的安捷伦客户中心:

www.agilent.com/chem/contactus-cn

免费专线:

800-820-3278, 400-820-3278 (手机用户)

联系我们:

LSCA-China_800@agilent.com

在线询价:

www.agilent.com/chem/erfq-cn

www.agilent.com

DE-000364

本文中的信息、说明和指标如有变更,恕不另行通知。

© 安捷伦科技(中国)有限公司,2024 2024年9月3日,中国出版 5994-7720ZHCN

