

การเตรียมเส้นใยพอลิเมอร์อิเล็กโทรสปินเคลือบด้วย 2,4-ไดโนโตรเฟนิลไฮดราซีนสำหรับการ  
ตรวจวัดแอลดีไฮด์ในน้ำดื่ม



นางสาวรุ่งทิพย์ มานะกิจ



วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต  
สาขาวิชาปิโตรเคมีและวิทยาศาสตร์พอลิเมอร์  
คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย  
ปีการศึกษา 2556  
ลิขสิทธิ์ของจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



5472080823

PREPARATION OF 2,4-DINITROPHENYLHYDRAZINE-COATED ELECTROSPUN POLYMER  
FIBERS FOR DETERMINATION OF ALDEHYDES IN DRINKING WATER

Miss Rungthip Manakit



A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements  
for the Degree of Master of Science Program in Petrochemistry and Polymer  
Science  
Faculty of Science  
Chulalongkorn University  
Academic Year 2013

Copyright of Chulalongkorn University



รุ่งทิพย์ ฆานะกิจ : การเตรียมเส้นใยพอลิเมอร์อิเล็กโทรสปินเคลือบด้วย 2,4-ไดไนโตรเฟนิลไฮดราซีนสำหรับการตรวจวัดแอลดีไฮด์ในน้ำดื่ม. (PREPARATION OF 2,4-DINITROPHENYLHYDRAZINE-COATED ELECTROSPUN POLYMER FIBERS FOR DETERMINATION OF ALDEHYDES IN DRINKING WATER) อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก: ดร.พุทธรักษา วรานุศุภากุล, 72 หน้า.

ในงานวิจัยนี้ได้เตรียมเส้นใยพอลิเมอร์ได้แก่ โพลอน 6, พอลิสไตรีน และพอลิอะคริโลไนไตรล์ โดยกระบวนการอิเล็กโทรสปินนิ่งและเคลือบด้วย 2,4-ไดไนโตรเฟนิลไฮดราซีน (DNPH) เพื่อให้สร้างสารอนุพันธ์, เพิ่มความเข้มข้นของสารที่สกัดและสกัดแอลดีไฮด์ได้ในขั้นตอนเดียว แล้วทำการวิเคราะห์อนุพันธ์ของแอลดีไฮด์กับ DNPH เชงปริมาณด้วยเทคนิคไฮเพอร์ฟอร์แมนซ์ลิกวิดโครมาโทกราฟีที่มีตัวตรวจวัดชนิด UV/VIS เส้นใยอิเล็กโทรสปินพอลิเมอร์ที่ได้มีลักษณะเส้นใยขนาดเล็กและมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของเส้นใย 100-200 นาโนเมตร สำหรับการเคลือบ DNPH บนเส้นใยอิเล็กโทรสปินพอลิเมอร์ได้ภาวะที่เหมาะสมคือ ใช้สารละลาย DNPH ความเข้มข้น 300 มิลลิกรัมต่อลิตร ในตัวทำละลายผสมของน้ำและอะซิโตนไตรล์ ปริมาตร 3 มิลลิลิตร และอัตราการเคลือบ 100 ไมโครลิตรต่ออนาที ซึ่งการเคลือบ DNPH บนเส้นใยอิเล็กโทรสปินพอลิเมอร์ทั้ง 3 ชนิด ได้แก่ โพลอน 6, พอลิสไตรีน และพอลิอะคริโลไนไตรล์ในภาวะนี้ได้ประสิทธิภาพในการเคลือบเท่ากัน จากนั้นนำเส้นใยอิเล็กโทรสปินพอลิเมอร์ที่เคลือบด้วย DNPH ไปใช้สกัดฟอร์มาลดีไฮด์, อะซีตัลดีไฮด์, โพรพานาล, บิวทานาล และเฮกซานาลในน้ำ ภาวะที่ได้ประสิทธิภาพการสกัดสูงสุดเมื่อใช้สารละลายตัวอย่างแอลดีไฮด์ 10 มิลลิลิตรคือผ่านสารละลายตัวอย่างด้วยอัตราการไหล 1 มิลลิลิตรต่ออนาที ใช้อะซิโตนไตรล์ 100 ไมโครลิตรในการชะสารด้วยอัตราการชะที่ 10 ไมโครลิตรต่ออนาที พบว่า เส้นใยโพลอน 6 ให้ประสิทธิภาพการสกัดสูงกว่าเส้นใยพอลิสไตรีนและพอลิอะคริโลไนไตรล์ โดยค่าร้อยละการคืนกลับ (%recovery) ของการสกัดแอลดีไฮด์ในน้ำของเส้นใยโพลอน 6 พอลิสไตรีนและพอลิอะคริโลไนไตรล์ ที่เคลือบด้วย DNPH เท่ากับ 43.9-96.3%, 30.5-76.5% และ 16.2-63.8% ตามลำดับ ดังนั้นนำเส้นใยโพลอน 6 ที่เคลือบด้วย DNPH ชนิดเดียวมาวิเคราะห์หาปริมาณแอลดีไฮด์ในตัวอย่างน้ำดื่ม พบว่า ไม่พบการรบกวนจากองค์ประกอบอื่นในน้ำดื่ม และได้ค่า %recovery ของแอลดีไฮด์ในน้ำดื่มตัวอย่างในช่วง 42.3-83.8%

341550043



สาขาวิชา ปีโตรเคมีและวิทยาศาสตร์พอลิเมอร์  
ปีการศึกษา 2556

ลายมือชื่อนิสิต รุ่งทิพย์ ฆานะกิจ  
ลายมือชื่อ อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก

# # 5472080823 : MAJOR PETROCHEMISTRY AND POLYMER SCIENCE

KEYWORDS: ELECTROSPUN POLYMER FIBERS / DNPH / DERIVATIZATION / SOLID-PHASE EXTRACTION / ALDEHYDES

RUNGTHIP MANAKIT: PREPARATION OF 2,4-DINITROPHENYLHYDRAZINE-COATED ELECTROSPUN POLYMER FIBERS FOR DETERMINATION OF ALDEHYDES IN DRINKING WATER. ADVISOR: PUTTARUKSA VARANUSUPAKUL, Ph.D., 72 pp.

In this work, polymer fibers such as nylon6, polystyrene (PS) and polyacrylonitrile (PAN) were prepared by electrospinning process and coated with 2,4-dinitrophenylhydrazine (DNPH) for derivatization, preconcentration and extraction of aldehydes in one step. Then, aldehydes-DNPH derivatives were quantitatively analyzed by high-performance liquid chromatography (HPLC) with UV-Visible detector. The obtained electrospun polymer fibers were fine fibers with diameters of 100-200 nm. The optimum conditions for preparation of DNPH-coated electrospun polymer fibers were using 3 mL of 300 mg/L of DNPH in water-acetonitrile solution and coated at the rate of 100  $\mu$ L/min. At this condition, the efficiencies of DNPH coating on all electrospun polymer fibers (nylon6, PS and PAN) were similar. Then, DNPH-coated electrospun polymer fibers were used for extraction of formaldehyde, acetaldehyde, propanal, butanal and hexanal in water. The highest extraction efficiency was achieved when 10 mL of aldehydes sample was loaded at 1 mL/min and desorbed with 100  $\mu$ L of acetonitrile at the flow rate of 10  $\mu$ L/min. Electrospun nylon6 fibers provided higher extraction efficiency than electrospun PS and PAN fibers. The %recovery of aldehydes using DNPH-coated nylon6 fibers, DNPH-coated PS fibers and DNPH-coated PAN fibers were 43.9-96.3%, 30.5-76.5% and 16.2-63.8%, respectively. Therefore, only DNPH-coated nylon6 fibers were applied for the analysis of aldehydes in drinking water samples. No matrix interference was observed. %Recoveries of aldehydes at 10  $\mu$ g/L spiked in drinking water were ranged from 42.3-83.8% which were satisfied for method accuracy.

Field of Study: Petrochemistry and  
Polymer Science

Academic Year: 2013

Student's Signature Rungthip Manakit  
Advisor's Signature Puttiti V.

## ACKNOWLEDGEMENTS

The author thanks and appreciates many people for kindly providing about the knowledge in this study. My research can be successfully completed with helpfulness and support from my respectful advisor, Dr. Puttaruksa Varanusupakul who has been giving useful advisements for solving many problems through my experiment. I would like to extend my appreciation to Assistant Professor Dr. Warinthorn Chavasiri, Assistant Professor Dr. Varawut Tangpasuthadol and Dr. Patcharin Chaisuwan for their valuable suggestion as my thesis committees.

In addition, I would like to thank many people in Chromatography and Separation Research Unit (ChSRU) and members of 1205/1207 laboratory who gave helpfulness for doing my work until my research was completely finished. Thanks for your kindness, regards, remission, listening and suggestion for the problems about my thesis. I felt that they are both my brothers, sisters and close friends, throughout the period that I really made my thesis. I'm very glad to have the chance to known everyone.

Finally, I would like to thank my beloved family; father and mother and my intimate friends for their unlimited supports, love, counsel, understanding and helpfulness.



## CONTENTS

	Page
THAI ABSTRACT .....	iv
ENGLISH ABSTRACT .....	v
ACKNOWLEDGEMENTS .....	vi
CONTENTS .....	vii
LIST OF TABLES .....	xi
LIST OF FIGURES .....	xii
LIST OF ABBREVIATIONS AND SYMBOLS .....	xiv
CHAPTER I INTRODUCTION .....	1
1.1 Statement of purpose .....	1
1.2 Objective of this research .....	3
1.3 Scopes of this research .....	3
1.4 Benefits of the research .....	3
CHAPTER II THEORY .....	4
2.1 Nylon6 .....	4
2.2 Polystyrene .....	5
2.3 Polyacrylonitrile .....	6
2.4 Electrospinning .....	7
2.4.1 Electrospinning process .....	7
2.4.2 Parameters of electrospinning .....	8
2.4.2.1 Material parameters .....	8
2.4.2.1.1 Solution concentration .....	8
2.4.2.1.2 Surface tension .....	8
2.4.2.1.3 Dielectric constant ( $\epsilon$ ) .....	9
2.4.2.2 Process parameters .....	9
2.4.2.2.1 Applied electric potential .....	9
2.4.2.2.2 Distance from tip to collector .....	9
2.4.2.2.3 Flow rate .....	10



	Page
2.5	Solid-phase extraction ..... 10
2.6	Sorption ..... 11
2.7	Analysis of aldehydes ..... 16
2.7.1	Analysis of aldehydes by HPLC..... 17
2.7.2	Derivatization with DNPH ..... 17
CHAPTER III EXPERIMENTAL..... 20	
3.1	Materials ..... 20
3.1.1	Preparation of polymer fibers by electrospinning technique..... 20
3.1.2	Preparation of DNPH-coated polymer fibers..... 20
3.1.3	Extraction and elution of aldehydes in water ..... 20
3.2	Methodology ..... 21
3.2.1	Preparation of electrospun fibrous polymer membrane ..... 21
3.2.1.1	Preparation of fibrous Nylon6 membrane ..... 21
3.2.1.2	Preparation of fibrous PS membrane ..... 22
3.2.1.3	Preparation of fibrous PAN membrane ..... 22
3.2.2	Characterization of electrospun polymer fibers..... 23
3.2.2.1	Scanning Electron Microscopy (SEM)..... 23
3.2.2.2	Thermogravimetric analysis (TGA)..... 23
3.2.3	Solution preparation ..... 23
3.2.3.1	DNPH solutions ..... 23
3.2.3.2	Aldehydes solutions ..... 24
3.2.4	Preparation of DNPH-coated electrospun polymer fibers ..... 24
3.2.4.1	Procedure for coating DNPH on electrospun polymer fibers..... 24
3.2.4.2	Types of DNPH solvents..... 25
3.2.4.3	DNPH concentration..... 25
3.2.4.4	Coating rate ..... 26
3.2.4.5	Efficiency of DNPH coating on electrospun polymer fibers..... 26





	Page
3.2.5 Analysis of aldehydes-DNPH derivative by HPLC .....	26
3.2.6 Extraction of aldehydes by DNPH-coated electrospun polymer fibers ...	27
3.2.6.1 Extraction procedure .....	27
3.2.6.2 Types of desorption solvent .....	27
3.2.6.3 Volume of the desorption solvent .....	27
3.2.6.4 Flow rate of sample .....	28
3.2.6.5 Recovery of aldehydes extraction .....	28
3.2.6.6 Extraction of aldehydes in drinking water .....	28
CHAPTER IV RESULTS AND DISCUSSION .....	29
4.1 Morphology and characterization of the electrospun polymer fibers .....	29
4.1.1 Morphology of electrospun polymer fibers .....	29
4.1.2 Thermogravimetric analysis (TGA) .....	31
4.2 Preparation of DNPH-coated membrane .....	33
4.2.1 DNPH solvents .....	33
4.2.2 DNPH concentration .....	35
4.2.3 DNPH coating rate .....	36
4.2.4 Efficiency of DNPH coating on electrospun polymer fibers .....	37
4.3 Extraction of aldehydes by DNPH-coated polymer fibers .....	37
4.3.1 Sample flow rate .....	37
4.3.2 Desorption solvent .....	39
4.3.3 Desorption volume .....	40
4.4 Effect of membrane material .....	42
4.5 Extraction of aldehydes in drinking water .....	44
CHAPTER V CONCLUSION .....	49
5.1 Conclusion .....	49
5.2 Suggestion of future work .....	51
REFERENCES .....	52



APPENDIX..... 58

VITA..... 72



3415506043

## LIST OF TABLES

Table	Page
2.1 The physical properties of polymers.....	6
2.2 Properties of DNPH.....	18
3.1 Parameters for fabrication of electrospun fibrous polymer membrane.....	23
3.2 HPLC conditions.....	26
4.1 Average diameter of polymer fibers and DNPH-coated polymer fibers.....	30
4.2 Comparison of different sorbents in the DNPH coating.....	37
4.3 Mass of analytes in different desorption volume.....	41
4.4 Recovery percentage of derivatization and extraction of aldehydes (10 µg/L) in water by different sorbents.....	43
4.5 Comparison of aldehydes recovery from other research.....	43
4.6 Percentage recoveries of aldehydes at 10 µg/L spiked in to drinking water sample1.....	47
4.7 Percentage recoveries of aldehydes at 10 µg/L spiked in to drinking water sample2.....	48
4.8 Percentage recoveries of aldehydes at 10 µg/L spiked in to drinking water sample3.....	48



## LIST OF FIGURES

Figure	Page
2.1 Schematics of set up of electrospinning apparatus: (a) a typical vertical set up, (b) a typical horizontal setup.....	7
2.2 The model of polymer solution changing when electric potential increases.....	8
2.3 Solid phase extraction process.....	10
2.4 Schematic representation of (a) adsorptive and (b) absorptive extraction Processes.....	11
2.5 Schematic representation of porous regions of a sorbent.....	13
2.6 SPE cartridge format.....	15
2.7 SPE disk format.....	15
2.8 Schematic representation of flow paths within (a) disk and (b) cartridge microparticle sorbent beds.....	16
2.9 Reaction between DNPH and aldehyde/ketone.....	18
3.1 Schematic set up of the electrospinning process.....	21
3.2 Polymer membranes were cut in a circular format with a diameter of 13 mm....	22
3.3 Steps of DNPH coating on polymer membrane.....	25
3.4 Steps of aldehydes extraction.....	27
4.1 Scanning electron microscope (SEM) images of polymer fibers: (a) Nylon6, (b) Polystyrene (PS) and (c) Polyacrylonitrile (PAN).....	30
4.2 Scanning electron microscope (SEM) images of DNPH-coated polymer fibers: (a) Nylon6, (b) Polystyrene (PS) and (c) Polyacrylonitrile (PAN).....	30
4.3 Thermogravimetric analysis (TGA) curves of (a) electrospun nylon6 fibers and (b) DNPH-coated nylon6 fibers.....	31
4.4 Thermogravimetric analysis (TGA) curves of (a) electrospun polystyrene (PS) fibers and (b) DNPH-coated PS fibers.....	32
4.5 Thermogravimetric analysis (TGA) curves of (a) electrospun polyacrylonitrile (PAN) fibers and (b) DNPH-coated PAN fibers.....	32



Figure	Page
4.6 Peak area of DNPH eluted from the sorbent coating with DNPH in acetonitrile (ACN) and DNPH in the mixture of water with acetonitrile (water-ACN).....	34
4.7 Effect of DNPH concentration on DNPH coating.....	35
4.8 Effect of coating rate.....	36
4.9 Effect of sample flow rate for extraction.....	38
4.10 Comparison of different desorption solvents.....	39
4.11 Effect of desorption volume.....	40
4.12 Effect of different sorbents in the extraction efficiency of SPE disk.....	42
4.13 Chromatogram of eluted derivatized aldehydes from extraction of drinking water sample1.....	44
4.14 Chromatogram of eluted derivatized aldehydes from extraction of drinking water sample1 was spiked aldehydes at 10 µg/L.....	45
4.15 Chromatogram of eluted derivatized aldehydes from extraction of drinking water sample2.....	45
4.16 Chromatogram of eluted derivatized aldehydes from extraction of drinking water sample2 was spiked aldehydes at 10 µg/L.....	46
4.17 Chromatogram of eluted derivatized aldehydes from extraction of drinking water sample3.....	46
4.18 Chromatogram of eluted derivatized aldehydes from extraction of drinking water sample3 was spiked aldehydes at 10 µg/L.....	47
5.1 Flow chart of preparation of DNPH-coated polymer membrane.....	50
5.2 Flow chart of derivatization and extraction aldehydes in water.....	50



## LIST OF ABBREVIATIONS AND SYMBOLS

ACN	Acetonitrile
°C	degree Celcius
DNPH	2,4-Dinitrophenylhydrazine
HCl	Hydrochloric acid
HPLC	High-performance liquid chromatography
kV	Kilovoltage
MeOH	Methanol
min	Minute
mL	Milliliter
μL	Microliter
PS	Polystyrene
PAN	Polyacrylonitrile
SD	Standard deviation
SPE	Solid-phase extraction
UV/Vis	Ultraviolet/Visible



3415506043