รหัสโครงการ: MRG5380170

ชื่อโครงการ: การพัฒนาอุปกรณ์ตรวจวิเคราะห์ของไหลจุลภาคฐานกระดาษ สำหรับตรวจวัดตัวบ่งชี้ทาง

ชีวภาพจากเลือดครบส่วน

ชื่อนักวิจัย : ผศ.ดร.วนิดา หลายวัฒนไพศาล และคณะ ภาควิชาเคมีคลินิก คณะสหเวชศาสตร์

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

E-mail address: wanida.k@chula.ac.th

ระยะเวลาโครงการ: 2 ปี

บทคัดย่อ

อุปกรณ์ตรวจวิเคราะห์ของไหลจุลภาคฐานกระดาษ (microfluidic paper-based analytical devices, μ PADs) เป็นเทคโนโลยีทางเลือกหนึ่งของการสร้างอุปกรณ์ตรวจวินิจฉัยโรคทางคลินิก ที่ทำได้ง่าย ต้นทุนต่ำ พกพาได้ สามารถใช้แล้วทิ้ง สำหรับใช้ในประเทศกำลังพัฒนา ในงานวิจัยนี้ ได้พัฒนา μ PADs สำหรับการตรวจวิเคราะห์สิ่งตัวอย่างจากเลือดครบส่วน โดยใช้วิธีจุ่มแว๊กซ์ ซึ่งเป็นวิธีใหม่ รายงานโดย คณะผู้วิจัย วัสดุที่ใช้ประกอบด้วยกระดาษกรอง Whatman No.1 และกระดาษสำหรับแยกเลือด ซึ่งทำให้ เชื่อมติดกันโดยการจุ่มกระดาษที่ประกบกับแม่แบบที่เป็นเหล็ก ลงไปในแว๊กซ์ที่กำลังหลอมเหลวด้วยความ ร้อน โดยแม่แบบที่เป็นเหล็กที่สั่งตัดให้มีรูปแบบและขนาดที่ต้องการด้วยการใช้เทคนิคเลเซอร์ ทำหน้าที่ ป้องกันไม่ให้แว๊กซ์ซึมเข้าสู่กระดาษ จึงเกิดเป็นบริเวณที่ชอบน้ำและไม่ชอบน้ำอยู่บนกระดาษ อุณหภูมิที่ เหมาะสมสำหรับการสร้าง μ PADs คือ 120-130 องศาเซลเซียส ระยะเวลาที่เหมาะสมในการจุ่มแว๊กซ์คือ 1 วินาที ขนาดท่อบริเวณชอบน้ำที่เล็กที่สุดที่สามารถสร้างได้ 639 \pm 7 ไมโครเมตร และมีความสามารถใน การให้ผลซ้ำ (reproducibility) โดยมีค่า RSDs เท่ากับ 1.48% และ 6.30% สำหรับการสร้างขอบเขต บริเวณชอบน้ำของ test zone และ sample zone ตามลำดับ

กระดาษแยกเลือดที่เหมาะสมสำหรับสร้าง µPADs คือชนิด LF1 โดย LF1-µPADs สามารถใช้ แยกเลือดที่มีค่าฮีมาโทคริต (hematocrit) ความเข้มข้นระหว่าง 24-55% ได้ภายใน 2 นาที เมื่อใช้เลือด ปริมาตร 15-22 µL โดยไม่จำเป็นต้องเจือจางเลือดก่อน เมื่อได้ทดสอบภายใต้กล้องจุลทรรศน์ พบว่า พลาสมาที่แยกได้บน µPADs นี้ ไม่มีการปนเปื้อนของเม็ดเลือดแดงหรือการแตกของเม็ดเลือดแดง การ ตรวจวัดปฏิกิริยาการเกิดสีบน µPADs มีความแม่นยำสูง มีค่า within-day precision เท่ากับ 2.62% (n =10) และ between day precision เท่ากับ 5.84% (n =30) เมื่อนำ µPADs ไปประยุกต์ใช้ตรวจวัด ปริมาณโปรตีนในเลือด (n = 5) โดยใช้หลักการจับกับสี bromcresol green ผลการทดลองพบว่าผลตรวจ โดยใช้ LF1-µPADs ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญกับวิธีที่ใช้ในห้องปฏิบัติการการแพทย์ทั่วไป (p > 0.05, pair t-test) โดยสรุป µPADs ที่นำเสนอในงานวิจัยนี้ มีศักยภาพนำไปใช้ตรวจวินิจฉัยทาง ห้องปฏิบัติการการแพทย์ โดยใช้สิ่งส่งตรวจที่เป็นเลือดครบส่วนได้ในขั้นตอนเดียว ทำให้ลดระยะเวลาการ เตรียมตัวอย่างและลดระยะเวลาตรวจวัด เป็นวิธีที่ทำได้ง่าย มีต้นทุนต่ำ จึงเหมาะสำหรับประเทศกำลัง พัฒนาเป็นอย่างยิ่ง

คำสำคัญ : อุปกรณ์ตรวจวิเคราะห์ของไหลจุลภาคฐานกระดาษ, วิธีการจุ่มแว๊กซ์, ห้องปฏิบัติการบน กระดาษ, การแยกเลือด, การตรวจวัดปริมาณโปรตีน Project Code: MRG5380170

Project Title: Development of microfluidic paper-based analytical devices for

determination of biomarkers from whole blood sample

Investigators: Asst. Prof. Dr. Wanida Laiwattanapaisal et al Department of Clinical

Chemistry, Faculty of Allied Health Sciences, Chulalongkorn University

E-mail address: wanida.k@chula.ac.th

Project Period: 2 years

Abstract

Microfluidic paper-based analytical devices (μ PADs) are an alternative technology for fabricating simple, low-cost, portable and disposable platforms for clinical diagnosis in developing countries. In this paper, wax dipping, a new method described by our group, was used for fabricating the μ PAD for blood separation. The final device was composed of a blood separation membrane combined with patterned Whatman No.1 paper. The designed pattern was transferred onto paper by dipping an assembly iron mold into melted wax. The optimal melting temperature was in the range of 120-130 °C, and the optimal dipping time was 1 second. The smallest hydrophilic channel that could be created by the wax dipping method was 639 \pm 7 μ m in size. The reproducibility of the μ PAD fabrication for hydrophilic channel width of the test zone and sample zone was 1.48% and 6.30%, respectively.

The LF1- μ PAD was shown to be functional with human whole blood of 24-55% hematocrit without dilution, and effectively separated blood cells from plasma within 2 minutes when blood volumes 15-22 μ L were added to the device. Microscopy was used to confirm that the device isolated plasma with high purity and showed no blood cells or cell hemolysis at the detection zone of the μ PAD. The colorimetric measurement reproducibility on the μ PAD was 2.62 % (n =10) and 5.84% (n =30) for within-day and between day precision, respectively. The efficiency of blood separation on μ PAD was studied by plasma protein detection using the bromocresol green (BCG) colorimetric assay. The results revealed that protein detection on the μ PAD was not significantly different from the conventional method (p > 0.05, pair t-test). Our proposed blood separation on μ PAD has the potential for reducing turnaround time, sample volume, sample preparation and detection processes for clinical diagnosis and point-of care testing, especially in developing countries.

Keywords: Paper-based microfluidic devices, wax dipping, lab-on-paper, blood separation, protein determination