

Micro total analysis system (μ -TAS) สำหรับการตรวจการปนของปลาบักเป้าในอาหาร

Micro total analysis system (μ -TAS) for detection of puffer fish constituents in foods

ปิยะศักดิ์ ชื่อสุ่มพฤกษ์^{1*} มะชาโต ไซโต² และเออิชิ ทามิยา²

¹ ห้องปฏิบัติการทราบเจนิคเทคโนโลยีในพืชและใบโอะเซ็นเซอร์ ภาควิชาพฤกษาศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ถนนพญาไท แขวงวังใหม่ เขตปทุมวัน กรุงเทพฯ 10330

² Department of Applied Physics, Graduated School of Engineering, Osaka University, 2-1 Yamadaoka, Suita, Osaka 565-0871 Japan

บทคัดย่อ

ด้วยความจำเป็นในการตรวจวิเคราะห์การปนของปลาบักเป้าในอาหารตามประกาศกระทรวงสาธารณสุข ฉบับที่ 264/2545 ให้สามารถดำเนินการได้ในภาคสนาม จึงได้พัฒนาเทคนิคการตรวจอย่างง่ายที่อยู่บนพื้นฐานการใช้ห้องปฏิบัติการสมบูรณ์ในรูปแบบ Micro total analysis system (μ -TAS) หรือชิป (Lab-on-a-chip) ทำจากวัสดุ polydimethylsiloxane (PDMS) สำหรับการตรวจการปนของดีอีนเออวัตถุดิบจากปลาบักเป้า การตรวจประกอบด้วยการสกัดดีอีนเอออย่างง่าย การเพิ่มปริมาณดีอีนเออด้วยปฏิกิริยาการเพิ่มปริมาณเดีอีนเออตันหนูมิระนาบเดียว และการตรวจปฏิกิริยาด้วยการเรืองแสงในชิปเดียว กัน การตรวจวิเคราะห์สามารถดำเนินการได้ภายใน 40 นาที โดยมีขั้นตอนที่ง่าย และที่สำคัญไม่ต้องพึ่งพาห้องปฏิบัติการ การตรวจความไวที่ระดับดีอีนเอ 10 copies มีความเฉพาะเจาะจงสูง โดยใช้ต้นทุนการวิเคราะห์ต่ำเพียง 400 บาทต่อตัวอย่าง

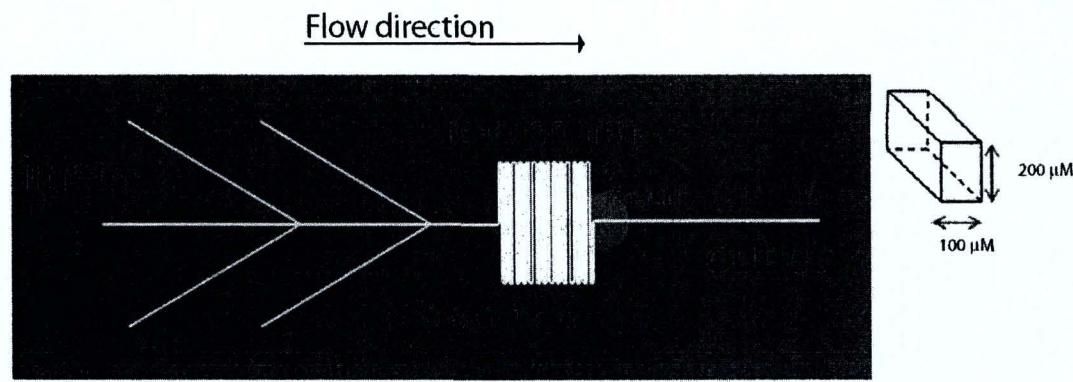
วิธีการทดลอง

ตัวอย่างที่ใช้ทดสอบ

ใช้ตัวอย่างปลาและตัวอย่างอาหารที่ได้จาก ห้องปฏิบัติการวิจัยและทดสอบอาหาร คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ชิป การออกแบบ การสร้าง การสกัดดีอีนเอและเพิ่มปริมาณ

- ออกแบบโครงสร้างของระบบปฏิบัติการที่ประกอบด้วย ช่องรับตัวอย่างบริเวณปฏิกิริยา และช่องระบายน้ำปฏิกิริยาขนาด 100×200 ไมโครเมตร (ภาพที่ 1) และขั้นรูปด้วยหลักการ photolithography และวัสดุ PDMS (Nakayama et al., 2006) เชื่อมต่อระบบเข้ากับสนามแม่เหล็ก และท่อน้ำปฏิกิริยาโดยใช้ syring ขนาด 1 mL และเข็มฉีดยาขนาดเบอร์ G20 ตัดปลาย



1 cm.

ภาพที่ 1 โครงสร้างชิปและรายละเอียดของโครงสร้าง

2. พัฒนาระบบการตรวจวิเคราะห์ตีอีนเอของปลาปักเป้าบนพื้นฐานของยีน sagitoxin binding protein มีรายละเอียดดังนี้

2.1 สกัดตีอีนโดยล่ำลายเนื้อของอาหารในสารละลายน้ำ 50 mM Tris pH 8.0, 2 mM EDTA, 1 M Guanidine HCl, 0.1 M DTT บดด้วยก้านบดขนาดเล็ก 30 วินาที บ่มที่อุณหภูมิ 55 องศา เป็นเวลา 8 นาที ปั่นแยกก่อน ถ่ายส่วนใส ผสมกับ ferrous oxide resin เพื่อจับตีอีนเอในสารละลายน้ำ 3 % และดูดสารละลายน้ำหมดนิดเข้าสู่ชิป โดยใช้ syring ขนาด 1 mL ผ่านสารละลายน้ำเข้าสู่บริเวณปฏิกิริยา โดย ferrous oxide resin ที่มีตีอีนเอเคลื่อนจะถูกจับด้วย ลังตีอีนเอด้วยสารละลายน้ำ 80% propanol และปล่อยให้แห้งโดยผ่านอากาศเข้าสู่บริเวณปฏิกิริยา ขั้นตอนดังกล่าวถือเป็นการเสร็จสิ้นการสกัดตีอีนเอ

2.2 ออกแบบไพรเมอร์ให้จำเพาะต่อยีน sagitoxin binding protein เพิ่มปริมาณในปฏิกิริยาที่ประกอบไปด้วย ไพรเมอร์จำเพาะต่อ 6 บริเวณของยีนเป้าหมาย โดยประกอบปฏิกิริยาในบัฟเฟอร์ที่มีส่วนผสมของ 20 mM Tris pH 8.8, 10 mM KCl, 10 mM $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$, 0.1%, 2 mM MgCl_2 , 400 μM dNTP และ 10 U *Bst* DNA polymerase (NEB, USA) และ 50 μM ไบ昂ด์เดอร์เรืองแสง Syber Green 40X โดยบ่มปฏิกิริยาที่ 63 °C 40 นาที (Notomi et al, 2000)

2.2 และ soybean grain นิดสารละลายน้ำปฏิกิริยาเข้าสู่บริเวณปฏิกิริยาและบ่มชิปไว้ที่อุณหภูมิ 63 องศา เป็นเวลา 30 นาที

2.3 ตรวจสอบสัญญาณตีอีนเอโดยนำชิปไปส่องด้วยแสง UV ความยาวคลื่น 320 nm ตรวจสอบผลิตภัณฑ์ตีอีนเอโดยการแยกด้วยสหานมไฟฟ้า บนวุ้นอะกาโรส TAE เนื้้มข้น 2.5%