CHROM. 11 510

Note

# UV-densitometrische Analyse von Roquefortin und PR Toxin

**GÜNTER ENGEL** 

Institut für Mikrobiologie der Bundesanstalt für Milchforschung, Hermann-Weigmann-Strasse 1-27. D-2300 Kiel (B.R.D.)

(Eingegangen am 26. Mai 1978; geänderte Fassung eingegangen am 7. September 1978)

Roquefortin und PR Toxin sind Metaboliten von *Penicillium roqueforti*<sup>1-3</sup>. Während Roquefortin grösstenteils im Pilzmycel lokalisiert bleibt, wird PR Toxin überwiegend in die Kulturlösung ausgeschieden<sup>4</sup>. In Edelpilzkäse wurde Roquefortin in Konzentrationen bis zu 6.8 ppm nachgewiesen<sup>5</sup>; über das Vorkommen von PR Toxin in Käse gibt es bisher keine positiven Befunde.

Die semiquantitative Bestimmung dieser Substanzen erfolgt derzeit nach Chloroformextraktion und nach dünnschichtchromatographischer (DC) Auftrennung durch visuellen Vergleich der Farbintensitäten der mit  $H_2SO_4$  sichtbar gemachten Flecke mit denen bekannter Referenzkonzentrationen.

Nachfolgend wird eine Methode beschrieben, die quantitative Analysen beider Substanzen auf der Dünnschichtplatte ohne Derivatisierung und Empfindlichkeitsverlust erlaubt.

# MATERIAL UND METHODEN

### Roquefortin und PR Toxin

Roquefortin und PR Toxin wurden nach Scott *et al.*<sup>4</sup> aus Pilzmycel bzw. Kulturlösung von *P. roqueforti* isoliert. Referenzsubstanzen erhielten wir dankenswerterweise von Dr. P. M. Scott (Health and Welfare, Ottawa, Canada) und Dr. S. Moreau (Institut National de la Santé et de la Recherche Médicale, Villeneuve-d'Ascq. Frankreich).

Die Konzentrationen dieser Verbindungen in Lösung wurden aus den bekannten Daten für Molekulargewicht und Extinktionskoeffizient ermittelt<sup>2,6</sup>.

# Dünnschichtchromatographie

DC erfolgte auf Kieselgelplatten G 1500 (Schleicher und Schüll, Dassel, B.R.D.) bei einer Trennstrecke von 15 cm aufsteigend für Roquefortin in Chloroform-Methanol-28 % NH<sub>4</sub>OH (90:10:1)<sup>5</sup>, für PR Toxin in Toluol-Äthylacetat-Essigsäure (5:4:1). wobei die Platten vor dem Auftragen der Proben 15 min bei 120° behandelt v urden.

# Spektraldensitometrische Analyse

Gemessen wurde mit einem Zweistrahl-Spektraldensitometer SD 30 mit Funktionsrechner, Flachschreiber und Integrator (Schoeffel, Westwood, N.J., U.S.A.)

### NOTES

Die quantitative Analyse wurde mittels UV-Remissionsmessung durchgeführt; dazu wurde der Messstrahl zunächst optimal auf einen Fleck von  $0.6 \mu g$  Roquefortin bzw.  $2.0 \mu g$  PR Toxin justiert und durch schrittweise Veränderung der Wellenlänge die Absorptionsspektren beider Substanzen auf der Dünnschichtplatte bestimmt.

### Spektralphotometrische Analyse

Die Messung der UV Absorption der Roquefortin- bzw. PR Toxinlösungen sowie die Ermittlung der UV Spektren mit dem registrierenden Zweistrahl-Photometer UV 210 A (Shimadzu, Kyoto, Japan) erfolgte in 1-cm-Quarzküvetten. Dazu wurden 5  $\mu$ g Roquefortin bzw. 8  $\mu$ g PR Toxin pro 1 ml Äthanol gelöst.

### ERGEBNISSE UND DISKUSSION

Roquefortin weist nach Scott *et al.*<sup>2</sup> in Äthanol UV Maxima bei 209, 240 und 328 nm auf, was mit den eigenen Befunden (207, 240 und 327 nm) übereinstimmt. In Fig. 1 werden die UV Absorptionsspektren in Äthanol und nach DC auf der Platte dargestellt. Bemerkenswert ist, dass in Äthanol mit 327 nm und auf der Dünnschichtplatte mit 310 nm die Lagen der Maxima beträchtlich differieren. Scott *et al.*<sup>5</sup> beobachteten, dass in 96% Äthanol durch Exposition in Tageslicht das UV Maximum von 328 nach 314 nm verschoben wurde. Nach Aufbewahren im Dunkeln konnte eine solche Veränderung nicht festgestellt werden. Eine derartige Verschiebung wurde auf der Dünnschichtplatte nicht beobachtet. Für quantitative Analysen direkt auf der Platte (Chloroform-Methanol-28% NH<sub>4</sub>OH, 90:10:1;  $R_F \approx 0.4$ ) eignen sich Messungen bei 310 nm. In Tabelle I werden die Beziehungen zwischen Messdaten und auf-



Fig. 1. \bsorptionsspektrum āthanolischer Roquefortinlösung (Äthanol) und eines Roquefortinflecks auf de Dünnschichtplatte (DS) nach Chromatographie.

#### TABELLE I

BEZIEHUNGEN ZWISCHEN AUFGETRAGENER ROQUEFORTINMENGE UND UV. REMISSION (INTEGRIERTE COUNTS) NACH ABGLEICHUNG GEGEN PLATTEN-UNTERGRUND

$\bar{\mathbf{x}} = \mathbf{M}$ ittelwert aus	jeweils 4	Einzelmessungen; $s =$	<ul> <li>Standardabweichung.</li> </ul>
---	-----------	------------------------	---

UV-Remission, $\lambda = 310$ nm		
$\bar{x} \pm s$	s ( %)	
$61 \pm 6$	10.2	
$105 \pm 22$	21.9	
$237 \pm 18$	7.5	
$328 \pm 17$	5.0	
556 $\pm$ 19	3.4	
815 ± 39	4.7	
$1021 \pm 12$	1.1	
1769 $\pm$ 122	6.9	
$2244 \pm 138$	6.2	
2890 ± 55	1.9	
3568 ± 54	1.5	
$5163 \pm 53$	1.0	
	$UV-Remission. \overline{x \pm s}61 ± 6105 ± 22237 ± 18328 ± 17556 ± 19815 ± 391021 ± 121769 ± 1222244 ± 1382890 ± 553568 ± 545163 ± 53$	

getragener Roquefortinmenge dargestellt. Nachgewiesen wurden durch UV-Remission noch  $0.02 \,\mu g$  Roquefortin, während nach Sichtbarmachen durch Besprühen mit 50% H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> und anschliessender Behandlung bei 120° 0.15  $\mu g$  Roquefortin gefunden werden konnte.

PR Toxin besitzt in äthanolischer Lösung nach Wei et al.<sup>3</sup> ein UV Maximum bei 247, nach eigenen Untersuchungen bei 250 nm. Sobald die äthanolische Lösung



Fig. 2. Absorptionsspektrum äthanolischer PR Toxinlösung (Äthanol) und eines PR Toxin ecks au der Dünnschichtplatte (DS) nach Chromatographie.

# NOTES

UV Licht ausgesetzt wird, entsteht eine breite Bande um 247 nm und ein neuer Peak bei 400 nm; die Lösung wird gelb<sup>3</sup>. Das Absorptionsspektrum von PR Toxin auf der Dünnschichtplatte nach DC und vollständigem Abdampfen des Laufmittels wird in Fig. 2 dem Absorptionsspektrum einer äthanolischen Lösung gegenübergestellt. Das auf der Platte ermittelte UV Maximum bei 257.5 nm erscheint gegenüber dem in Äthanol (250 nm), welches mit dem in Chloroform identisch ist, leicht verschoben.

Für quantitative Analysen auf der Dünnschichtplatte (Toluol-Äthylacetat-Essigsäure, 5:4:1;  $R_F \approx 0.7$ ) eignen sich Messungen bei 257.5 nm. Nach Abdecken der Kieselgelschicht ist PR Toxin auf der Platte mindestens eine Woche stabil. Die Beziehungen zwischen chromatographierter PR Toxinmenge und Recorder Signal sind in Tabelle II dargestellt; 0.1  $\mu$ g können nachgewiesen werden. Nach Besprühen mit 50% H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> und 10 min Inkubation bei 120° lag die Nachweisgrenze des sichtbar gewordenen Flecks bei 0.15  $\mu$ g.

### TABELLE II

BEZIEHUNGEN ZWISCHEN AUFGETRAGENER PR TOXINMENGE UND UV-REMIS-SION (INTEGRIERTE COUNTS) NACH ABGLEICHUNG GEGEN PLATTENUNTER-GRUND

Vorgegebene PR Toxinmenge (µg pro Fleck)	UV-Remission, $\lambda = 257.5$ nm		
	$\bar{x} \pm s$	s (%)	_
0.08	180 ± 21	11.8	
0.20	397 <u>+</u> 26	6.6	
0.40	785 ± 56	7.2	
0.67	$1275 \pm 69$	5.4	
1.005	$1859 \pm 61$	3.3	
1.508	2337 + 76	3.2	
2.01	2736 + 134	4.9 ·	
3.01	3350 + 120	3.6	
4.02	$3955 \pm 66$	1.7	

 $\bar{x}$  = Mittelwert aus jeweils 4 Einzelmessungen; s = Standardabweichung.

### LITERATUR

- 1 S. Ohmomo, T. Sato, T. Utagawa und M. Abe, Agr. Biol. Chem., 39 (1975) 1333.
- 2 P. M. Scott, M. A. Merrien und J. Polonsky, Experientia, 32 (1976) 140.
- 3 R. D. Wei, P. E. Still, E. B. Smalley, H. K. Schnoes und F. M. Strong, Appl. Microbiol., 25 (1973) 111.
- 4 P. M. Scott, B. P. C. Kennedy, J. Harwig und B. J. Blanchfield, Appl. Environ. Microbiol., 33 (1977) 249.
- 5 P. M. Scott und B. P. C. Kennedy, J. Agr. Food Chem., 24 (1976) 365.
- 6 R. D. Wei, H. K. Schnoes, P. A. Hart und F. M. Strong, Tetrahedron, 31 (1975) 109.