

Zeitschrift:	Mitteilungen aus dem Gebiete der Lebensmitteluntersuchung und Hygiene = Travaux de chimie alimentaire et d'hygiène
Herausgeber:	Bundesamt für Gesundheit
Band:	45 (1954)
Heft:	6
Artikel:	Gewinnung und Charakterisierung von Natriumpektaten aus Zuckerrübenschitzeln
Autor:	Deuel, H. / Anyas-Weisz, L. / Solms, J.
DOI:	https://doi.org/10.5169/seals-984046

Nutzungsbedingungen

Die ETH-Bibliothek ist die Anbieterin der digitalisierten Zeitschriften auf E-Periodica. Sie besitzt keine Urheberrechte an den Zeitschriften und ist nicht verantwortlich für deren Inhalte. Die Rechte liegen in der Regel bei den Herausgebern beziehungsweise den externen Rechteinhabern. Das Veröffentlichen von Bildern in Print- und Online-Publikationen sowie auf Social Media-Kanälen oder Webseiten ist nur mit vorheriger Genehmigung der Rechteinhaber erlaubt. [Mehr erfahren](#)

Conditions d'utilisation

L'ETH Library est le fournisseur des revues numérisées. Elle ne détient aucun droit d'auteur sur les revues et n'est pas responsable de leur contenu. En règle générale, les droits sont détenus par les éditeurs ou les détenteurs de droits externes. La reproduction d'images dans des publications imprimées ou en ligne ainsi que sur des canaux de médias sociaux ou des sites web n'est autorisée qu'avec l'accord préalable des détenteurs des droits. [En savoir plus](#)

Terms of use

The ETH Library is the provider of the digitised journals. It does not own any copyrights to the journals and is not responsible for their content. The rights usually lie with the publishers or the external rights holders. Publishing images in print and online publications, as well as on social media channels or websites, is only permitted with the prior consent of the rights holders. [Find out more](#)

Download PDF: 27.01.2026

ETH-Bibliothek Zürich, E-Periodica, <https://www.e-periodica.ch>

Gewinnung und Charakterisierung von Natriumpektaten aus Zuckerrübenschitzeln

Von H. Deuel, L. Anyas-Weisz und J. Solms

(Agrikulturchemisches Institut der Eidg. Techn. Hochschule, Zürich)
(September 1954)

1. Literatur über die Pektinstoffe der Zuckerrübe

Über die Pektinstoffe der Zuckerrübe besteht eine umfangreiche Literatur¹⁻³⁰). Man hat sich für diese Verbindungen besonders deshalb interessiert, weil sie die technischen Methoden der Zuckerfabrikation wesentlich mitbestimmen und die Fabrikation stark stören können. Es fehlt jedoch auch nicht an Versuchen, aus Abfallstoffen bei der Zuckerfabrikation, vor allem aus den Zuckerrübenschitzeln, technisch brauchbare Pektinstoffe zu gewinnen.

Unsere Kenntnisse von den Pektinstoffen der Zuckerrübe sind jedoch noch bemerkenswert gering. Dies mag u.a. mit der starken Fixierung der Pektinstoffe im Gewebe und ihrer schwierigen Reinigung zusammenhängen. Die Angaben über den Pektinengehalt der Zuckerrübe variieren in weiten Grenzen, meist zwischen 27 und 45 % Pektin in der zuckerfreien Trockensubstanz. Diese Schwankungen dürften auf Unterschiede der Sorten, Vegetationsbedingungen und Analysenmethoden beruhen.

Während die Apfel- und Zitruspektine im wesentlichen partielle Methylester der Polygalakturonsäure darstellen, zeichnen sich die Pektinstoffe der Zuckerrübe dadurch aus, dass ihre sekundären Hydroxylgruppen zusätzlich partiell mit Essigsäure verestert sind. Der Azetylgehalt der isolierten Pektine variiert nach Angaben der Literatur vornehmlich zwischen 2 und 10 %.

Es gelingt, aus Zuckerrüben Pektine hohen Molekulargewichtes zu isolieren^{19) 20) 31)}. Trotzdem besitzen sie meist eine geringe Gelierkraft^{7) 21) 32) 33)}. Dieses Verhalten dürfte nicht immer auf einen Abbau der Pektin-Makromoleküle während der Gewinnung³⁴⁻³⁶⁾ zurückzuführen sein. Man hat auch für die mangelnde Gelierfähigkeit hochmolekulare Begleitstoffe, Eiweisse und vor allem Polysaccharide, verantwortlich gemacht^{32) 37)}. Diese Ballaststoffe können 30—60 % der Pektinpräparate ausmachen, und sie sind äusserst schwer vom Pektin abzutrennen^{23) 30) 32) 37) 38)}. Aus den Pektinpräparaten kann reine Pektinsäure (Polygalakturonsäure) nur bei energischer chemischer Behandlung und unter starkem Abbau erhalten werden³⁹⁾.

Verschiedenen Autoren ist es jedoch gelungen, gelierfähige Rübenpektine zu gewinnen⁴⁰⁻⁴⁴⁾. Nach neueren Untersuchungen scheint dazu nötig zu sein, dass die Azetylgruppen des Pektins weitgehend abgespalten sind. Dies kann durch saure Hydrolyse erfolgen^{45) 46)}, z.B. bei einem pH unter 1 und Temperaturen unter 50° C. Man kann nicht-geliefertiges, azetylhaltiges Rübenpektin durch Deazetylierung geliefert machen. Bei einem Azetylgehalt von 5 %, bezogen

auf Reinpektin, lässt das Geliervermögen noch stark zu wünschen übrig⁴⁵⁾⁴⁷⁾. Bei der direkten Gewinnung von gelierfähigem Pektin aus Zuckerrübenschitzeln sollte dafür gesorgt werden, dass bereits während der Mazeration und Extraktion die Azetylgruppen abgespalten werden.

Es ist noch nicht genau abgeklärt, weshalb wenige Azetylgruppen die Gelierfähigkeit von Pektinen vermindern oder aufheben können. Die Gelierfähigkeit der Pektine beruht auf der Eigenschaft ihrer Fadenmolekülen, sich unter geeigneten Bedingungen zu dreidimensionalen Netzwerken zusammenzulagern. Es sind wohl vor allem Nebenvalenzbindungen, die diesen Zusammenhalt besorgen und zur Zusammenlagerung der Fadenmolekülen über grössere Haftbereiche führen. Im Gelee sind wohl kaum einzelne Haftpunkte für die Ausbildung der Netzwerke verantwortlich⁴⁷⁾⁴⁸⁾. Es ist daher nicht anzunehmen, dass die gelierungshemmende Wirkung weniger Azetylseitengruppen auf einer Abdeckung zur Gelierung notwendiger funktioneller Gruppen beruht. Vielmehr dürften sterische Faktoren von Bedeutung sein, indem die Azetylseitengruppen eine Zusammenlagerung der Molekellketten über ganze Bereiche erschweren oder gar unmöglich machen. Es ist übrigens in der makromolekularen Chemie allgemein bekannt, dass durch die Einführung von wenigen Seitengruppen die Eigenschaften von Kettenmolekülen stark verändert werden können⁴⁹⁾⁵⁰⁾.

Auch durch Einwirkung von verdünntem Alkali sollte es nun möglich sein, die für die Gelierfähigkeit von Pektinen hinderlichen Azetylgruppen abzuspalten. Auf diesem Weg werden jedoch gleichzeitig die Methylester viel leichter mitverseift als bei der sauren Deazetylierung. Die alkalische Extraktion von Pektinstoffen aus Pflanzenmaterialien ist sehr lange bekannt¹⁾. In neuerer Zeit wurde sie besonders an Zitrusresten⁵¹⁾ und Sisalabfällen⁵²⁾⁵³⁾ studiert.

In der vorliegenden Arbeit wird die alkalische Extraktion von Natriumpektaten (praktisch methoxylfrei) aus Zuckerrübenschitzeln untersucht. Die isolierten Natriumpektate werden charakterisiert und besonders auf ihr Geliervermögen in Gegenwart von Ca-Ionen⁵¹⁾⁵⁴⁻⁵⁶⁾ geprüft.

2. Ergebnisse der eigenen Untersuchungen

In Tabelle 1 ist der Gehalt zweier Proben von Zuckerrübenschitzeln an Pektinsäure und Azetylgruppen angegeben. Die erhaltenen Werte für Pektinsäure sind geringer als die Angaben der Literatur für Pektin; die letzteren beziehen sich auf an Ballaststoffen reiches Rohpektin. Die Rübenpektine sind *in situ* recht hoch azetyliert; ein Teil der Azetylgruppen röhrt jedoch vielleicht von anderen Verbindungen her. Bemerkenswert ist der relativ geringe Veresterungsgrad der Pektine mit Methanol. Apfel- und Zitruspektine sind im Gewebe gewöhnlich höher mit Methanol verestert.

Tabelle 1
*Charakterisierung der zur Natriumpektatgewinnung
verwendeten Zuckerrübenschitzel*
Angaben pro 100 g lufttrockene Schnitzel

	Schnitzel 1		Schnitzel 3	
	%	Milläq.	%	Milläq.
Pektinsäure *)	16,72	95	16,75	95 **)
Azetylgruppen	3,44	80	5,85	136

* rein, gesamt ** zu 58% mit Methanol verestert

In Tabelle 2 sind die Bedingungen zur Gewinnung von Natriumpektaten kurz angegeben. Um einen Kettenabbau der Pektatmoleküle zu vermeiden, wurde die Isolierung möglichst schonend vorgenommen. In der Tabelle 2 ist zudem die Ausbeute an rohem Natriumpektat und reiner, gesamter Pektinsäure angeführt.

Tabelle 2
Gewinnung von Natriumpektaten aus Zuckerrübenschitzeln
Angaben pro 100 g lufttrockene Schnitzel

	Schnitzel 1	Schnitzel 2	Schnitzel 3
<i>NaOH-Aufschluss</i>			
Normalität der NaOH	0,07	0,10	0,50
Volumen der NaOH, Liter	1,8	2	0,8
Temperatur, °C	30	45	18
Dauer, Std.	3	0,5	14
<i>Extraktion</i>			
Calgon, g	4	4	4
pH	7	7	7
Temperatur, °C	80	75	80
Dauer, Std.	2	1	2,5
<i>Ausbeute</i>			
Rohes Natriumpektat, g	12,6	37,5	28,2
reine Pektinsäure, g	6,0	17,7	9,4
reine Pektinsäure, in % der gesamten Pektinsäure in den Schnitzeln	36	--	56

In Tabelle 3 sind schliesslich die gewonnenen Natriumpektate charakterisiert. Sie sind noch reich an schwer abtrennbaren Begleitstoffen. Auch durch mehrmalige Umfällung liessen sich diese Stoffe nicht abtrennen. Dabei handelt es sich vor allem um andere Polysaccharide, die eventuell kovalent am Pektin fixiert sind. Wegen dieser makromolekularen Verunreinigungen ist die viskosimetrische Beurteilung der Pektate fragwürdig. Die Pektate wiesen teils ein recht gutes Geliervermögen auf und können daher z.B. zur Puddingbereitung verwendet werden.

*Tabelle 3
Charakterisierung der aus Zuckerrübenschneidern
gewonnenen Natriumpektate
Angaben pro 100 g Natriumpektatpräparate*

	Schnitzel 1	Schnitzel 2	Schnitzel 3
Wasser, %	8,2	—	8,4
Asche, %	7,9	—	6,2
reines Natriumpektat, %	53,5	53,2	37,4
Ballast, % (berechnet)	30,4	—	48,0
gesamte Pektinsäure, Milliaq.	270	269	189
mit Methanol veresterte Pektinsäure, Milliaq.	18	—	7
Azetylgruppen, Milliaq.	41	Spuren	16
Zähigkeitszahl Z	0,95	0,81	2,40
Reissfestigkeit der Ca- Gelees, cm Wassersäule	weiches Gelee	48—66	32

3. Experimentelles

Ausgangsmaterial: Die Untersuchungen wurden teils an Zuckerrübenschneidern des Handels, die als Futtermittel verwendet werden, ausgeführt («Schnitzel 1» und «Schnitzel 2»). Teils wurden frische Zuckerrüben der Sorte «Pedigree» verwendet. Die frischen Rüben wurden zerkleinert, in Alkohol 10 Minuten auf 70° C erhitzt, durch mehrmalige Extraktion mit 60%igem Alkohol vom Zucker befreit und getrocknet. 10 kg frische Rüben ergaben 0,54 kg lufttrockenes Material («Schnitzel 3»).

Zu Tabelle 1: Zur Bestimmung der gesamten Pektinsäure ergab die Dekarboxylierungsmethode unbrauchbare Werte, da die Begleitstoffe ebenfalls CO₂ abgeben⁵⁷⁾⁵⁸⁾. Es wurde deshalb die Natriumazetatmethode⁵⁹⁾⁶⁰⁾ verwendet. 2 g Schnitzel wurden mit alkoholischer Salzsäure und 50%igem Alkohol ausgewaschen. Die unveresterten Uronsäurekarboxyle wurden nach Perkolation

mit 1n-alkoholischer Natriumazetatlösung durch Titration der freigesetzten Essigsäure im Perkolat bestimmt. Anschliessend wurden sämtliche Estergruppen mit 1n-alkoholischer Natronlauge verseift, die Schnitzel mit alkoholischer Salzsäure und 50%igem Alkohol ausgewaschen und die gesamten Uronsäurekarboxyle ebenfalls mit Hilfe von Natriumazetat bestimmt.

Die Azetylgruppen der Schnitzel wurden in absolutem Alkohol mit p-Toluolsulfosäure als Katalysator in Äthylazetat übergeführt, das abdestilliert und titrimetrisch bestimmt wurde⁴⁸⁾⁶¹⁾.

Zu Tabelle 2: Das Vorgehen beim Aufschluss der Schnitzel mit NaOH und bei der Extraktion der Natriumpektate geht aus den Angaben der Tabelle 2 hervor. Aus den Extrakten wurde das Pektat durch Zugabe von CaCl₂ ausgefällt. Der Kalziumpektatniederschlag wurde durch Waschen mit alkoholischer HCl und mit Alkohol in Pektinsäure übergeführt. Daraus wurde wiederum Natriumpektat gewonnen, und zwar durch Behandeln der Pektinsäure mit einem Überschuss eines Kationenaustauschers in der Na-Form und anschliessende Ausfällung mit Alkohol und Trocknung.

Praktischer als die für die Untersuchungen der Tabelle 2 verwendete Fällungsmethode ist die Fällung des im Extrakt vorhandenen Natriumpektates mit NaCl⁶²⁾⁶³⁾, dem mit Vorteil wenig CaCl₂ zugesetzt wird. Das derart gefällte Produkt kann leicht abgetrennt werden und verlangt keine weitere Nachbehandlung, da es bereits in wasserlöslicher Form erhalten wird.

Der Gehalt an Pektinsäure wurde titrimetrisch bestimmt³⁸⁾⁶⁴⁾⁶⁵⁾.

Zu Tabelle 3: Die Mengen an Pektinsäure und Methylester wurden titrimetrisch und die Azetylgruppen nach der oben angegebenen Methode ermittelt. Die Viskosität, ausgedrückt als Zähligkeitszahl Z, wurde im Höppler-Viskosimeter bei 20° C bestimmt. $Z = \eta \text{ spez.}/c$; c = Milliäq. gesamte Pektinsäure in 100 cm³ Lösung⁶⁶⁾.

Für die Charakterisierung der Gelees wurden Standardgele folgender Zusammensetzung verwendet: 12 g Natriumpektatpräparat, 120 g Zucker und 1,6 bis 6,4 g Natriumpyrophosphat wurden trocken gemischt und zu einer warmen Suspension von 70 g Magermilchpulver in ca. 850 cm³ Wasser gegeben. Die Mischung wurde vorsichtig erhitzt, auf 1000 g eingekocht, in Standardgläser gefüllt und bei Zimmertemperatur 24 Stunden stehen gelassen. Die Reissfestigkeiten der Gelees wurden mit Hilfe des Tarr-Baker-Geltesters gemessen⁶⁷⁻⁶⁹⁾.

4. Anhang. Verwendung von Pektaten

Für Apfel- und Zitruspektate sind bereits viele Verwendungsmöglichkeiten vorgeschlagen worden. Zuckerrübenpektate dürften sich für die gleichen Zwecke eignen. Wegen der relativ geringen Herstellungskosten sind Pektate nicht nur als Geliermittel, sondern auch für zahlreiche industrielle Zwecke, anstelle anderer Polymerer, brauchbar. Einige mögliche Anwendungsgebiete seien im folgenden aufgezählt:

1. Geliermittel. Zur Gewinnung von Gelees, Puddingen, Sulzen, Crèmes usw. ²⁴⁾⁵¹⁾⁵⁶⁾⁷⁰⁻⁹²⁾. Als Agar-Ersatz für bakteriologische Nährböden ⁹³).
2. Verdickungsmittel. Anstelle anderer Polysaccharide z.B. in der Kosmetik und bei der Tablettenfabrikation ⁷¹⁾⁹⁴⁾⁹⁵).
3. Klebemittel ¹⁰⁾⁹⁶).
4. Schlichtmittel ⁹⁷).
5. Glätten und Imprägnieren von Papier ⁵¹).
6. Zusatz bei der Zerstäubungstrocknung zur Gewinnung leichter löslicher Produkte. Fruchtsafttrockenpräparate ⁵¹⁾⁹⁸).
7. Schutzschichten um Früchte usw. ⁵¹⁾⁸⁰⁾⁹⁴⁾⁹⁹⁻¹⁰⁵).
8. Klärungsmittel. Klärwirkung bei Koagulation des Pektates durch Elektrolyte und andere Verbindungen. Fruchtsaftklärung ⁵¹⁾¹⁰⁵⁾¹⁰⁶).
9. Aufrahmen von Kautschuklatex ⁵¹⁾⁷¹⁾¹⁰⁷⁻¹¹⁰).
10. Schädlingsbekämpfungsmittel, z.B. am Blatt haftende Nikotinpektate ⁵¹⁾¹¹¹⁻¹¹³).
11. Schutzkolloid für anorganische Kolloide wie Druckfarben, photographische Emulsionen usw. ⁵¹).
12. Zusatz zu Baustoffen ¹¹⁴⁾¹¹⁵).
13. Metallhärtung ⁵¹⁾¹¹⁶).
14. Adsorptionsmittel zur Chromatographie ¹¹⁷) und Ionenaustauscher.
15. Fasergewinnung ⁹⁴⁾¹¹⁸⁻¹²⁰).
16. Neutralisation von Magensäure.
17. Gewinnung von Derivaten, Abbauprodukten usw., z.B. Pektinsäure-Glykol-estern, formaldehyd-vernetzten Pektinsäuren und Galakturonsäure ⁵¹⁾¹²¹).

Die vorliegende Arbeit wurde durch Mittel aus den Arbeitsbeschaffungskrediten des Bundes ermöglicht. Wir danken bestens für diese Unterstützung.

Zusammenfassung

Die Literatur über die Pektinstoffe der Zuckerrübe wird kurz besprochen.

Aus Zuckerrübenschitzeln lassen sich unter alkalischen Bedingungen in guter Ausbeute hochmolekulare Natriumpektate gewinnen. Diese bilden in Gegenwart von Ca-Ionen zuckerarme Gelees.

Einige Anwendungsmöglichkeiten für Natriumpektate werden aufgezählt.

Résumé

La littérature des matières pectiques de betteraves sucrières est brièvement discutée.

Une méthode d'extraction des pectates de sodium avec un poids moléculaire élevé des pulpes de betteraves sucrières est décrite. En présence des sels de calcium, les pectates de sodium forment des gels avec peu de sucre déjà.

Quelques applications des pectates de sodium sont discutées.

Summary

The literature on pectic substances of sugar beets is discussed.

An alkaline extraction method of sodium pectates of high molecular weights from sugar beet pulp is described. These sodium pectates form low-solid gels with calcium ions.

Some applications of sodium pectates are reviewed.

Literatur

- 1) *H. Braconnot*, J. chim. méd. **5**, 166 (1839); J. pr. Chem. **21**, 24 (1840).
- 2) *K. Smolenski, E. Smolenska, A. Komornicka und W. Stybinsky*, Ref. Chem. Ctrbl. **1924**, II, 316.
- 3) *K. Smolenski*, Ref. Chem. Ctrbl. **1924**, II, 2140.
- 4) *F. Ehrlich und R. v. Sommerfeld*, Bioch. Z. **168**, 263 (1926).
- 5) *E. K. Nelson*, Am. Chem. Soc. **48**, 2945 (1926).
- 6) *K. Smolenski und W. Włostowska*, Ref. Chem. Ctrbl. **1928**, II, 439.
- 7) *A. I. Codling und H. E. Woodman*, J. Agr. Sci. **19**, 701 (1929).
- 8) *K. Smolenski, W. Włostowska und A. Mlynarski*, Ref. Chem. Ctrbl. **1930**, II, 1527.
- 9) *H. Colin, P. Billon und A. Miossec*, Ref. Chem. Ctrbl. **1931**, II, 1072.
- 10) *F. Ehrlich*, Encyclopaedie der techn. Chemie, Ullmann **8**, 309 (1931).
- 11) *P. B. Myers und G. L. Baker*, Delaware Agr. Exp. Stat. **187**, 1 (1934).
- 12) *G. Mezzadri und A. Amati*, Ref. Chem. Ctrbl. **1935**, I, 1140.
- 13) *H. Colin*, Ref. Chem. Ctrbl. **1936**, I, 208, 1331, 2644.
- 14) *M. J. Nachmanowitsch und S. L. Bermann*, Ref. Chem. Ctrbl. **1937**, I, 3236.
- 15) *H. Bock*, Ctrbl. Zuckerind. **48**, 591 (1940).
- 16) *K. M. Friedmann und N. W. Strataniowski*, Ref. Chem. Ctrbl. **1940**, II, 699.
- 17) *T. K. Gaponenkow*, Ref. Chem. Ctrbl. **1941**, I, 2875.
- 18) *M. Cerny*, Ref. Chem. Ctrbl. **1942**, II, 723.
- 19) *H. Bock*, Theorie und Praxis der Pektингewinnung, Karlsruhe, 1943, als Manuskript in englischer Übersetzung von D. W. Grover.
- 20) *S. Säverborn*, Diss., Uppsala, 1945.
- 21) *E. Roboz und A. v. Hook*, Proceedings Fourth General Meeting, Am. Soc. Sugar Beet Techn. 574, 1946.
- 22) *B. Vollmert*, Angew. Ch. **59**, 177 (1947).
- 23) *F. A. Henglein und B. Vollmert*, Makromol. Ch. **2**, 77 (1948).
- 24) *P. T. Miller und J. W. Savage*, Chemurgic Digest **7**, 21 (1948).
- 25) *S. Stoikoff*, diese Mitt. **39**, 292 (1948).
- 26) *M. Hann*, Makromol. Ch. **4**, 184 (1949).
- 27) *G. Jakovliv*, Ind. Agr. Alim. **66**, 47 (1949).
- 28) *B. Hottenroth*, Die Pektine und ihre Verwendung, München, 1951.
- 29) *Z. I. Kertesz*, The Pectic Substances, New York, 1951.
- 30) *H. Deuel, J. Solms und H. Altermatt*, Vierteljahrsschrift Naturforschende Gesellschaft Zürich **98**, 49 (1953).
- 31) *A. Tiselius und B. Ingelman*, Ref. Chem. Abstr. **38**, 4465 (1944).
- 32) *E. W. Bennison und F. W. Norris*, Biochem. J. **33**, 1443 (1939).
- 33) *P. T. Miller*, Ref. Food. Ind. **22**, 900 (1950).
- 34) *E. Afferni*, Ref. Chem. Ctrbl. **1938**, I, 1023.
- 35) *F. Henglein*, J. Makromol. Ch. **1**, 121 (1943).

- 36) G. Schneider und H. Bock, Ber. deutsch. chem. Ges. **70**, 1617 (1937).
 37) L. Malsch, Bioch. Z. **309**, 283 (1941).
 38) L. Anyas-Weisz, J. Solms und H. Deuel, diese Mitt. **42**, 91 (1951).
 39) S. Ono, Bull. Agr. For. Taihoku Imp. Univ. **1**, 1 (1940).
 40) L. Wallerstein, U. S. Pat. 2008999 (1935).
 41) R. H. McDowell und H. P. Bulmer & Co. Ltd., Brit. Pat. 555 842 (1943); Ref. Chem. Abstr. **39**, 998 (1945).
 42) Z. I. Kertesz, German Pectin Industry during World War II, London, 1945.
 43) C. L. Hinton, Technical Aspect of Pectin Manufacture in Germany, London, Final Report No. 388, 1946.
 44) F. A. Henglein und M. Hann, Z.U.L. **92**, 178 (1951).
 45) E. L. Pippen, R. M. McCready und H. S. Owens, Am. Chem. Soc. **72**, 813 (1950).
 46) D. T. Berglund, Franz. Pat. 966 154 (1950).
 47) J. Solms und H. Deuel, Helv. Chim. Acta **34**, 2242 (1951).
 48) J. Solms, Diss., ETH, Zürich, 1951.
 49) H. Deuel und H. Neukom, J. Polymer Sci. **4**, 759 (1949).
 50) H. Deuel und G. Huber, Helv. Chim. Acta **33**, 10 (1950).
 51) W. E. Baier und C. W. Wilson, Ind. Eng. Chem. **33**, 287 (1941).
 52) R. J. Browne, Brit. Pat. 556 808 (1943).
 53) Anonym, Food Manuf. **24**, 245 (1949).
 54) G. L. Baker und M. W. Goodwin, Delaware Agr. Exp. Stat. **234**, 1 (1941).
 55) G. L. Baker und M. W. Goodwin, Delaware Agr. Exp. Stat. **246**, 1 (1944).
 56) C. H. Hills, I. W. White und G. L. Baker, Proc. Inst. Food Techn. **3**, 47 (1942).
 57) H. Colin und S. Lemoyne, Ref. Chem. Ctrbl. **1939**, II, 1591.
 58) G. Huber, Diss., ETH, Zürich, 1951.
 59) M. Lüdtke, Z. angew. Ch. **48**, 650 (1935).
 60) M. Lüdtke und H. Felser, Bioch. Z. **294**, 390 (1937).
 61) K. Freudenberg und A. Harder, in H. Meyer, Analyse und Konstitutionsermittlung organischer Verbindungen, Wien, 1938, p. 432.
 62) L. Anyas-Weisz und H. Deuel, Helv. Chim. Acta **33**, 559 (1950).
 63) H. S. Owens, R. M. McCready und W. D. Maclay, U. S. Pat. 2 496 306 (1950).
 64) H. Deuel, Ber. Schweiz. Bot. Ges. **53**, 219 (1943).
 65) H. Deuel, J. Solms und L. Anyas-Weisz, Helv. Chim. Acta **33**, 2171 (1950).
 66) H. Deuel und F. Weber, Helv. Chim. Acta **28**, 69 (1945).
 67) G. L. Baker, Ind. Eng. Chem. **18**, 89 (1926); Fruit Prod. J. **17**, 329 (1938).
 68) H. Neukom, Diss., ETH., Zürich, 1949.
 69) H. Neukom, diese Mitt. **39**, 21 (1948).
 70) N. M. Mnookin, U. S. Pat. 2 207 299 (1940).
 71) Anonym, Chem. Age **44**, 281 (1941).
 72) C. W. Kaufmann, E. R. Fehlberg und A. G. Olsen, Food Ind. **14/15**, 57/58 (1942/43).
 73) G. L. Baker, Food Packer **25**, 31 (1944).
 74) G. L. Baker, R. E. Buck und H. H. Mottern, Food Ind. **16**, 100 (1947).
 75) R. M. McCready, H. S. Owens und W. D. Maclay, Food Ind. **16**, 69 (1944).
 76) H. S. Owens, R. M. McCready und W. D. Maclay, Ind. Eng. Chem. **36**, 936 (1944).
 77) U. E. Pollari, W. G. Murray und G. L. Baker, Fruit Products J. **25**, 6 (1945).
 78) California Fruit Growers Exchange, «Exchange Pectin L.M.», Ontario, 1946.
 79) R. M. McCready, H. S. Owens, A. D. Shepherd und W. D. Maclay, Ind. Eng. Chem. **38**, 1254 (1946).

- 80) W. D. Maclay und H. S. Owens, Chemurgic Digest **6**, 325 (1947).
 81) H. H. Hall und F. J. Fans, The Confectioner, October, 1946.
 82) G. J. Jakovliv, Ind. Agr. Alim. **66**, 47 (1949).
 83) H. S. Owens, R. M. McCready und W. D. Maclay, Food Technol. **3**, 77 (1949).
 84) B. Hottenroth, Die Lebensmitt. Ind. **2**, 108 (1950).
 85) C. W. Kaufmann, U. S. Pat. 2 533 471 (1950).
 86) H. Ohler, Stärke **2**, 302 (1950).
 87) G. L. Baker und M. Olliver, Brit. Pat. 653 527 (1951).
 88) W. E. Barch, U. S. Pat. 2 559 338 (1951).
 89) W. Ludorff und G. Wiinsche, Dtsch. Lebensmitt. Rdsch. **47**, 161 (1951).
 90) A. D. Shepherd, R. M. McCready und H. S. Owens, Food Eng. **23**, 44 (1951).
 91) H. Gudjons, Dtsch. Lebensmitt. Rdsch. **49**, 40 (1953).
 92) G. H. Joseph, Food Eng. **25**, 71 (1953).
 93) R. M. McCready, H. S. Owens und W. D. Maclay, Science **97**, 428 (1943).
 94) W. D. Maclay und H. S. Owens, West. Reg. Res. Labor., Albany, Calif., Op. 5329.
 95) G. Arend und J. Arend, Die Tablettenfabrikation, Berlin, 1938.
 96) M. Jarmolinski, Soviet Sugar A. 42—43 (1933); Ref. Chem. Ctrbl. **1934**, II, 352.
 97) Anonym, Melliland Textilber. **19**, 122, 219 (1938).
 98) C. W. Wilson, U. S. Pat. 1 975 998 (1934).
 99) W. V. Cruess, Fruit Prod. J. **28**, 39 (1948).
 100) W. D. Maclay und H. S. Owens, Modern Packaging Mag. Sept. (1948).
 101) T. H. Schultz, H. S. Owens und W. D. Maclay, J. Colloid Sci. **3**, 53 (1948).
 102) H. S. Owens und T. H. Schultz, U. S. Pat. 2 517 595 (1950).
 103) G. R. Waller und G. L. Baker, Agr. Food Chem. **1**, 1213 (1953).
 104) J. C. Miers, H. A. Swenson, T. H. Schultz und H. S. Owens, Food Technol. **7**, 229 (1953).
 105) B. Ekholm, Svensk Papperstidn. **52**, 227 (1949).
 106) H. Deuel, J. Solms und A. Denzler, Helv. Chim. Acta **26**, 1672 (1953).
 107) California Fruit Growers Exchange, Brit. Pat. 472 912 (1937).
 108) C. W. Wilson, Rubber Age **51**, Mai (1942).
 109) C. W. Wilson, U. S. Pat. 2 381 706 (1945); 2 421 108, 2 421 107 (1947).
 110) H. K. Livingston, Ind. Eng. Chem. **39**, 550 (1947).
 111) Sch. A., Chem. Ztg. **66**, 438 (1942).
 112) W. E. Baier, U. S. Pat. 2 207 694 (1940).
 113) C. W. Wilson, U. S. Pat. 2 207 185 (1940).
 114) P. Hussmann, Deutsches Pat. 800 376 (1950).
 115) H. Werner, Deutsches Pat. 804 656 (1951).
 116) C. W. Wilson, Brit. Pat. 532 807 (1941).
 117) A. Di Giacomo und G. Rispoli, Boll. Lab. Chim. Provinciali (Bologna) **1**, 13 (1950).
 118) H. R. Mauersberger, Rayon Text. Monthly **21**, 677, 743 (1940).
 119) R. Klatt, Chemie (Prag) **4**, 194/219 (1948).
 120) H. S. Owens und H. Lotzkar, U. S. Pat. 2 495 757 (1950).
 121) E. Roboz, Report, Sugar Research Found. No. **51**, 1949.