325. Viskositätsmessungen an verdünnten Thymonucleinatlösungen bei verschiedenen p_n-Werten

von H. Schwander.

(20. X. 49.)

Der Einfluss von p_H -Änderungen auf die Viskositäten von Thymonucleinat-Lösungen wurde in neuerer Zeit von Gulland und Mitarbeitern¹) und von Vilbrandt und Tennent²) untersucht. Nach Gulland ist die Viskosität im Bereiche p_H 5,6—10,9 konstant (bei konstanter Ionenstärke), bei grösseren oder kleineren p_H -Werten erfolgt ein steiler Viskositätsabfall. Lösungen, die auf p_H ca. 3 gebracht wurden, behalten, wenn sie genügend verdünnt sind, nach der Neutralisation ihre niedrige Viskosität bei, in höherer Konzentration bilden sich Gele. Alkalisch gemachte und neutralisierte Lösungen zeigen eine langsame Viskositätszunahme, wobei die Viskosität der Ausgangslösung nicht mehr ganz erreicht wird.

Vilbrandt und Tennent²) nahmen eine Depolymerisation bzw. Repolymerisation der Thymonucleinat-Molekeln an, eine Interpretation, die schon durch die Ergebnisse der elektrometrischen Titrationen³) unwahrscheinlich gemacht wird. Gulland und Mitarbeiter¹) stellten als Erklärung Desaggregation von Micellen, bzw. Aufrollung einer stäbchenförmigen Molekel zu einem knäuelartigen Gebilde zur Diskussion.

Eine direkte Verknüpfung dieser Viskositätsmessungen mit Molekeleigenschaften scheint nun aber nicht erlaubt, da alle Messungen bei relativ geringen Ionenstärken und hohen Thymonucleinat-Konzentrationen erfolgten. Die $\eta_{\rm rel}$ -Werte lagen bei $Gulland^1$) zwischen 10 und 40. Nur Viskositätswerte sehr niedrig konzentrierter Lösungen lassen sich aber mit Molekeleigenschaften in Zusammenhang bringen.

Sowohl p_H -Änderungen wie auch Änderungen der Ionenstärke haben eine Ladungsänderung der Thymonucleinat-Molekeln⁴) zur Folge, was allein schon Viskositätsänderungen bewirken kann. Derartige Effekte wären in den Messungen von Gulland und Mitarbeitern von Effekten, bewirkt durch Formänderung der Molekeln, nicht zu unterscheiden.

Im Anschluss an Viskositätsmessungen in sehr verdünnten neutralen Lösungen⁵) wurden nun Messungen an verdünnten Lösungen

¹⁾ J. M. Creeth, J. M. Gulland und D. O. Jordan, Soc. 1947, 1141.

²) Ch. F. Vilbrandt und H. G. Tennent, Am. Soc. **65**, 1806 (1943).

³⁾ J. M. Gulland, D. O. Jordan und H. F. W. Taylor, Soc. 1947, 1131.

⁴⁾ J. M. Creeth, D. O. Jordan und J. M. Gulland, Soc. 1949, 1406, 1409.

⁵) G. Vallet und H. Schwander, Helv. **32**, 2508 (1949).

desselben Präparates¹) bei p_H 3,70 bzw. p_H 6,60 vorgenommen. Als Lösungsmittel dienten verdünnte Pufferlösungen nach Clark-Sörensen, denen noch NaCl zur Erhöhung der Ionenstärke zugesetzt wurde.

Die Lösungen enthielten in 100 cm³:

Für p_H 3,70: 1 g NaCl; 10 cm³ 0,1-n. HCl; 0,675 g Glykokoll.

Für p_H 6,60: 1 g NaCl; 0,727 g Na₂HPO₄, 2 H₂O; 0,352 g KH₂PO₄.

Die vier benutzten Konzentrationen an Natrium-thymonucleinat waren, in mg in $100~{\rm cm}^3$ Lösung:

Nr. 1: 20 mg; Nr. 2: 10 mg; Nr. 3: 5 mg; Nr. 4: 2,5 mg.

Die Messungen wurden bei $20^{\circ} \pm 0{,}01^{\circ}$ im Kapillarviskosimeter nach *Ubbelohde* ausgeführt²). Zur p_H-Messung diente ein *Beckman*-p_H-Meter mit Glaselektrode. Die Berechnung von \overline{G} erfolgte nach *Kroepelin*. Figur 1 zeigt die gefundenen Viskositäten in Abhängigkeit der Gradienten. Die Kurven a entsprechen den Lösungen mit dem p_H 6,60; die Kurven b den Lösungen mit dem p \overline{H} 3,70.

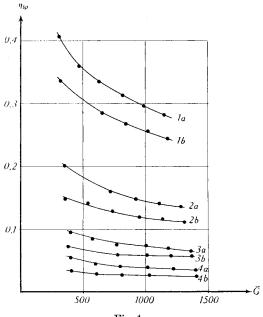


Fig. 1.

Die Figur lässt erkennen, dass mit dem Übergang zu p $_{\rm H}$ 3,70 eine Viskositätsabnahme verbunden ist von der Grössenordnung von 10—30%. Die Gradientenabhängigkeit bleibt erhalten, wobei die Kurven für p $_{\rm H}$ 6,60 einen etwas verschiedenen Verlauf zeigen gegenüber den Kurven für p $_{\rm H}$ 6 der letzten Mitteilung, was vielleicht durch die verschiedene Ionenstärke in den beiden Fällen bedingt ist.

Die Extrapolation auf den Gradienten Null bei p_H 3,70 bzw. 6,60 lässt sich nicht durchführen, und somit lassen sich auch keine sicheren Aussagen über eine eventuelle Formänderung der Molekeln machen.

¹⁾ R. Signer und H. Schwander, Helv. 32, 853 (1949).

²) G. Vallet und H. Schwander, Helv. 32, 2508 (1949).

Die hier beobachteten Effekte sind jedenfalls viel geringer als die von Gulland und Mitarbeitern beobachteten und legen den Schluss nahe, dass bei den hohen Konzentrationen Änderungen der Teilchen-Wechselwirkung eine Hauptrolle spielen, und dass auf eine starke Depolymerisation nicht geschlossen werden darf.

Herrn Prof. Ch. Sadron und Herrn Prof. R. Signer sei auch an dieser Stelle für das grosse Interesse gedankt, das sie dieser Arbeit entgegenbrachten.

Zusammenfassung.

Es werden die Viskositäten sehr verdünnter Natrium-thymonucleinatlösungen in Abhängigkeit des Gradienten bei $p_{\rm H}$ 6,60 und $p_{\rm H}$ 3,70 gemessen. Beim Übergang von $p_{\rm H}$ 6,60 zu $p_{\rm H}$ 3,70 erfolgt eine Viskositätsabnahme um ca. 10—30%, wobei die Gradientenabhängigkeit der Viskosität erhalten bleibt. Starke Depolymerisation scheint als Erklärung für die Viskositätsabnahme nicht in Frage zu kommen.

Strasbourg, Centre d'Etudes de Physique Macromoléculaire.

326. Über Phosphatasen I.

Apparat zur Bestimmung von anorganischem Phosphat

von E. A. Zeller.

(20. X. 49.)

Reduzierende Agentien führen Molybdat in einen blauen Farbstoff über, ein Vorgang, der durch anorganisches Phosphat beschleunigt wird. Diese Reaktion, die die Grundlage für die klassischen kolorimetrischen Phosphat-Bestimmungsmethoden bildet, wird durch zahlreiche Stoffe gestört, die entweder dem zu untersuchenden biologischen Material entstammen oder zum Studium von Fermentreaktionen dem System zugesetzt worden sind.

Ein Weg, um Verbindungen letzterer Art unschädlich zu machen, wurde durch *I. Berenblum* und *E. Chain* gewiesen: Diese Autoren führen Phosphat und Molybdat aus verdünnter Schwefelsäure in Isobutanol über und reduzieren das Molybdat mit Stannochlorid im gewaschenen Isobutanolextrakt¹). Damit wurden nicht nur interferierende Substanzen ausgeschaltet, sondern das System gegenüber Änderungen in der Konzentration der Reaktionsteilnehmer unabhängiger gemacht. Dieses Prinzip fand wohl deshalb nicht allgemeinere Anwendung, weil seine praktische Ausführungsform für Serienver-

¹⁾ I. Berenblum und E. Chain, Biochem. J. 32, 295 (1938).