

J. Clin. Chem. Clin. Biochem.
Vol. 19, 1981, pp. 7–11

Enzymatische Bestimmung der Glycerinphosphatide im Serum unter Verwendung von Phospholipase C

Von K. J. Kornmüller

Aus dem Zentrallaboratorium (Chefarzt: Priv.-Doz. Dr. O. Müller-Plathe)
des Allgemeinen Krankenhauses Altona, Hamburg

(Eingegangen am 25. Februar 1980)

Zusammenfassung: Es wird ein einfaches Verfahren beschrieben, das die Bestimmung der Glycerinphosphatide im Serum mit Ausnahme der Lyso-Phosphatide erlaubt. Dazu sind zwei Glyceridbestimmungen erforderlich, eine aus Nativserum, entsprechend der üblichen „Triglycerid“-Bestimmung, die andere nach Inkubation des Serums mit Phospholipase C. Die Phospholipase C spaltet die Glycerinphosphatide in Cholinphosphat und Diglyceride, die zusätzlich zu Mono-, Di-, Triglyceriden und freiem Glycerin des Nativserums erfaßt werden. Die Differenz beider Glyceridbestimmungen entspricht der Glycerinphosphatidkonzentration. Die Bedeutung der vorliegenden Methode ergibt sich unter anderem aus der Beteiligung der Glycerinphosphatide an Gerinnungsvorgängen sowie deren Erhöhung bei gewissen Lebererkrankungen. Gegenüber der üblichen Bestimmung des Phospholipid-Phosphors bietet sie eine erhebliche Arbeitserleichterung und als vollenzymatische Methode eine höhere Spezifität.

Enzymatic determination of serum glycerophosphatides, using phospholipase C

Summary: A simple method is described for the determination of serum glycerophosphatides, with the exception of lyso-phosphatides. Two determinations are necessary. The usual "triglyceride" determination is performed on native serum, and a further determination is performed after incubation of the serum with phospholipase C. Glycerophosphatides are hydrolysed to diglycerides and phosphorylcholine by phospholipase C. The resulting diglycerides are determined in addition to the mono-, di-, triglycerides and free glycerol of the native serum. The difference between the two glyceride determinations corresponds to the concentration of glycerophosphatides. Involvement of glycerophosphatides in blood coagulation and their increased levels in certain liver illnesses are two reasons for the importance of the present method. Compared with the usual method of measuring phospholipid phosphorus, the present method involves considerably less work, and, as a fully enzymatic method, it has a higher specificity.

Einführung

Cholesterin und Triglyceride sind heutzutage als Risikofaktoren der Arteriosklerose anerkannt und werden routinemäßig bestimmt. Die Phospholipide als weiterer Lipidbestandteil der Lipoproteine haben wegen der aufwendigen Analyseverfahren (1, 2) keinen Eingang in die Routinediagnostik gefunden. An den thrombotischen Komplikationen der Arteriosklerose sind die Phospholipide jedoch maßgeblich beteiligt. Sie sind für den Gerinnungseintritt sowohl über das Extrinsic- als auch Intrinsic-System erforderlich. Dabei kommt den Glycerinphosphatiden die entscheidende Bedeutung zu. Die thromboplastische Wirkung des Phosphatidylethanolamin ist unbestritten (3, 4, 5). Eine Steigerung dieser Wirkung wird für die Kombination mit Phosphatidylserin (6) oder Phosphatidylcholin (7) beschrieben. Andere Autoren (8, 9) fanden die höchste thromboplasti-

sche Aktivität bei der Kombination von Phosphatidylcholin mit Phosphatidylserin.

Im folgenden wird ein einfaches, auch routinemäßig anwendbares Verfahren beschrieben, das die Erfassung dieser Glycerinphosphatide im Serum mit Hilfe je einer Glyceridbestimmung vor und nach Inkubation mit Phospholipase C erlaubt.

Material und Methode

Testprinzip (Abb. 1)

Die Glycerinphosphatide werden zunächst durch Inkubation des Serums mit Phospholipase C in Cholinphosphat und Diglyceride gespalten. Eine anschließend durchgeführte „Glycerid“-Bestimmung erfaßt diese Diglyceride zusätzlich zu den Mono-, Di-, Triglyceriden und dem freien Glycerin im Nativserum. Die Differenz der „Glycerid“-Konzentrationen nach Vorinkubation mit Phospholipase C und im Nativserum ergibt die Glycerinphosphatid-Konzentration.

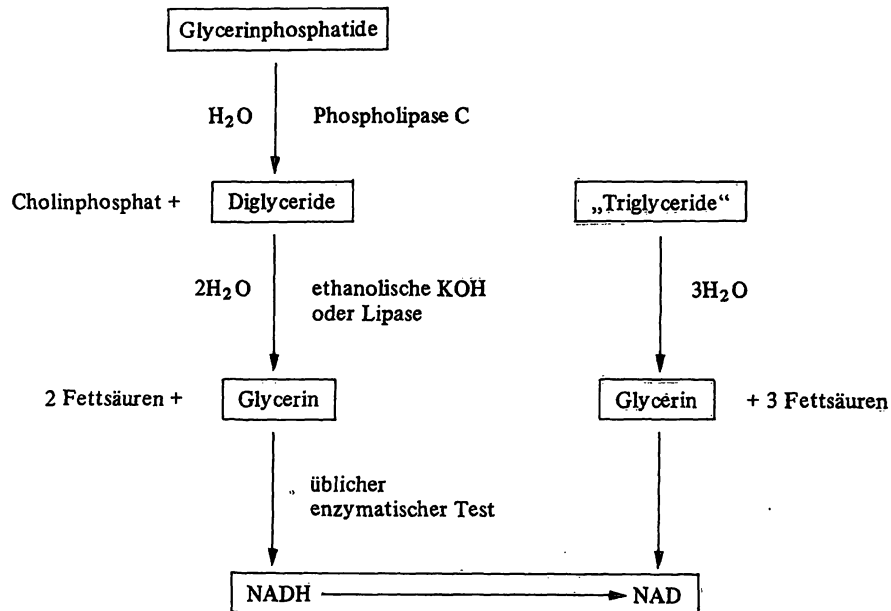


Abb. 1. Prinzip der Glycerinphosphatid-Bestimmung

Untersuchungsmaterial**Wiederfindungsuntersuchungen****a) Synthetische Phospholipide***L*- α -Lecithin (Dipalmitoyl), Calbiochem 4295*L*- α -Phosphatidylcholine (Dipalmitoyl), Sigma P 6769*L*- α -Phosphatidylcholine (Dimyristoyl), Sigma P 0880*L*- α -Phosphatidylethanolamine (Dipalmitoyl), Sigma P 0890Lösung in 1 Teil Triton X-100[®] + 9 Teile Diethylbarbiturat-Pufferlösung pH 7,6**b) Lipostabil[®] Ampullen (Cholinphosphorsäurediglyceridester 500 mg/10 ml)****c) Kontrollseren mit einer Sollwertangabe für den Phospholipid-Phosphor:**

Seronorm-Lipid

Seronorm

Pathonorm H

Pathonorm L

Precinorm U

Validate LA

Linearität**a) Serum mit hoher Glycerinphosphatid-Konzentration****b) Lipostabil[®]**

Die Verdünnungen wurden mit Diethylbarbiturat-Acetat-Pufferlösung pH 7,6 (Behring ORHW 40/41) hergestellt.

Ermittlung von Referenzwerten141 Seren von ambulanten Patienten und vom Personal mit normalen Lipidwerten (Cholesterin < 6,73 mmol/l, Triglyceride < 2,28 mmol/l) sowie unauffälligem Leberstatus (Bilirubin < 17,1 μ mol/l, alkalische Phosphatase < 180 U/l, γ -Glutamyltransferase < 28/18 U/l, Aspartataminotransferase < 18/15 U/l, Alaninaminotransferase < 22/18 U/l).**Geräte**

Autoanalyzer II, Technicon

Fließschema: Methode MG 008 modifiziert, Technicon GmbH, Juni 1974.

Reagenzien

1. Automatenpackung Triglyceride (Neutralfett), UV-Test, Boehringer 124966.

2. 0,6 mol/l ethanolische KOH, Technicon TBV-0001-A.

3. Phospholipase C aus *Bacillus cereus*, 1000 U/ml, Boehringer 241 709.

Gebrauchslösung: Verdünnung 1:51 in dest. Wasser.

Inkubation mit Phospholipase C200 μ l Probe werden mit 50 μ l Phospholipase C-Gebrauchslösung bei Raumtemperatur für 1 Stunde inkubiert.**Kalibrierung**

Precilip Charge 660 und 662 entsprechend dem deklarierten Triglyceridwert.

Berechnung der Glycerinphosphatid-Konzentration

$$c_{\text{Glyceride}} \text{ nach Phospholipase C-Inkubation [mmol/l]} \times 1,25$$

$$- c_{\text{Glyceride}} \text{ des Nativserums [mmol/l]}$$

$$= c_{\text{Glycerinphosphatide}} \text{ [mmol/l]}$$
Der Faktor 1,25 ergibt sich aus der Verdünnung von 200 μ l Serum mit 50 μ l Phospholipase C-Gebrauchslösung.**Ergebnisse und Diskussion****Inkubationsbedingungen**

Ein *pH-Optimum* kann für die Phospholipase C nicht angegeben werden, da es von Substrat zu Substrat schwankt. *Otnaess et al.* (10) geben für Dipalmitylphosphatidylcholin einen optimalen Bereich von pH 8,0 bis 8,3 an; für Phosphatidylethanolamin fanden sie (11) eine geringfügig höhere Hydrolyserate in Barbitallpuffer pH 7,4 als bei pH 8,3. Eine Änderung des Substratspektrums der Phospholipase C konnte zwischen pH 7,2 und 8,3 von diesen Autoren nicht festgestellt werden. *Little* (12) nennt als optimalen Bereich pH 7,5–8,0.

Der von uns gewählte Testansatz für die Bestimmung im Serum (200 μ l Serum + 50 μ l der 1:51 mit dest. Wasser verdünnten Phospholipase-C-Lösung) ergab 2,5 und

30 Minuten nach Inkubationsbeginn pH-Werte zwischen 7,9 und 7,6 und liegt damit in dem oben angegebenen Bereich. In ungepufferten Systemen wie beim Lipostabil oder den synthetischen Phospholipiden fällt der pH-Wert binnen 2,5 Minuten nach Phospholipase-C-Zugabe auf etwa 6,6 ab. Zum Lösen bzw. Verdünnen dieser Substanzen wurde daher ein Diethylbarbiturat-Acetat-Puffer pH 7,6 verwendet.

Als *Inkubationstemperatur* haben wir uns für Raumtemperatur und gegen 37 °C entschieden. Eine höhere Inkubationstemperatur hätte zwar den Vorteil einer kürzeren Inkubationszeit, zuvor müßte allerdings der Einfluß von 37 °C auf die Bestimmung der Glyceridkonzentration geprüft werden. Uns lag sehr an der Verwendbarkeit der im Rahmen der Glycerinphosphatidbestimmung ermittelten Triglyceridwerte für die Routinediagnostik.

Wie aus Abbildung 2 hervorgeht, sind die Serumansätze bei Raumtemperatur zumindest für 60 Minuten zu inkubieren. Manche Seren zeigen bereits nach 30 Minuten die maximale Glycerinphosphatid-Konzentration, wie das in Abbildung 2 für ein Kontrollserum dargestellt ist.

Für die Analyse synthetischer Glycerinphosphatide sind deutlich längere *Inkubationszeiten* erforderlich. Erst nach gut 3 Stunden werden hier die Maximalwerte erreicht.

Der Einfluß von *Natriumdesoxycholat*, das die Hydrolyse von gereinigtem Phosphatidylcholin mit langkettigen (> C₁₀) Fettsäuren durch Phospholipase C beschleunigen soll (12), wurde mit Kontrollseren geprüft, die statt in dest. Wasser in 1 g/l und 5 g/l Desoxycholat gelöst wurden. Ein signifikanter Unterschied der gefundenen Glycerinphosphatid-Konzentrationen besteht nicht:

1 g/l Desoxycholat: $\bar{x} = 3,11$ mmol/l;
5 g/l Desoxycholat: $\bar{x} = 3,15$ mmol/l;
Desoxycholat-freier Ansatz: $\bar{x} = 3,10$ mmol/l.

Wiederfindung

Bei der Analyse *synthetischer* Glycerinphosphatide, gelöst mit 100 g/l Triton X-100 in Diethylbarbiturat-Acetat-Pufferlösung pH 7,6, können maximal 84–86% wiedergefunden werden. Ihre schlechte Angreifbarkeit durch Phospholipase C geht ja bereits aus Abbildung 2 hervor. Diese Befunde decken sich mit den Ergebnissen anderer Autoren (11, 13, 14, 15), die bei synthetischen Phospholipiden eine weniger vollständige Hydrolyse durch Phospholipase C als in biologischem Material fanden. Eine bessere Angreifbarkeit der Substrate scheint gegeben zu sein, wenn diese als Mizellen und nicht in monomolekularer-disperser Form vorliegen (12).

In Ermangelung eines Kontrollserums mit einer Sollwertangabe für Glycerinphosphatide wurde auf *Lipostabil*® zurückgegriffen. Dieses Medikament enthält Cholinphosphorsäurediglyceridester natürlicher Herkunft mit überwiegend ungesättigten Fettsäuren, davon 70% als Linolensäure, der Rest als Linolen- und Ölsäure. Die Glycerin-

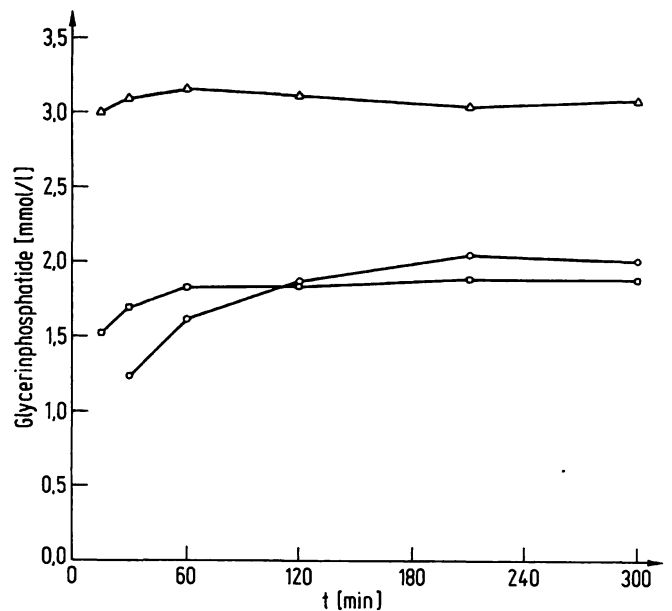


Abb. 2. Einfluß der Inkubationszeit bei Raumtemperatur auf die gemessene Glycerinphosphatid-Konzentration.

□—□ Patientenserum
△—△ Kontrollserum (Seronorm Lipid)
○—○ Synthetisches Phosphatidylcholin (Calbiochem), gelöst in 100 g/l gepufferter Triton-Lösung.

phosphatid-Konzentration wird mit 5000 mg/dl angegeben, entsprechend 62,50 mmol/l bei einem berechneten Molekulargewicht von 800.

Abbildung 3 gibt die Glycerinphosphatid-Konzentrationen verschiedener Lipostabil-Verdünnungen in Diethylbarbiturat-Acetat-Puffer wieder. Die Glycerinphosphatid-Konzentration im Lipostabil errechnet sich aufgrund der Regressionsgleichung mit 61,7 mmol/l. Das sind 98,7% des Sollwertes.

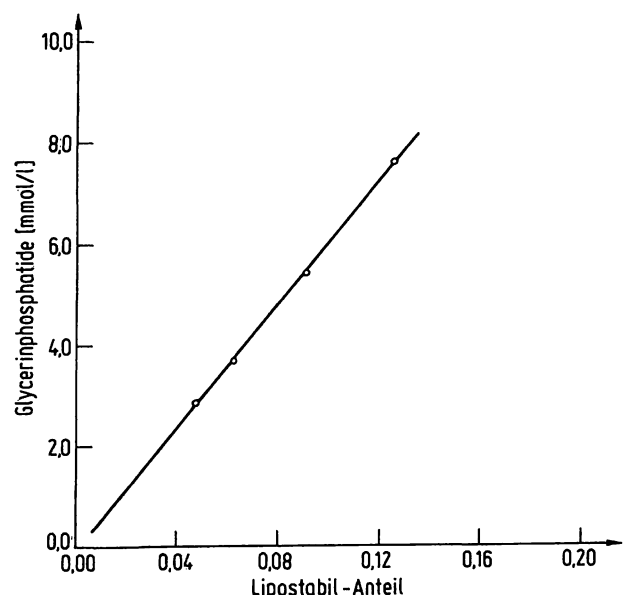


Abb. 3. Glycerinphosphatid-Konzentrationen verschiedener Verdünnungen von Lipostabil.

Zu fast den gleichen Glycerinphosphatid-Konzentrationen im Lipostabil gelangt man, wenn zu 200 μ l Serum 5 bzw. 20 μ l Lipostabil pipettiert werden. Als Mittelwert aus 8 Bestimmungen ergibt sich für die Zupipettierung von 5 μ l Lipostabil eine Erhöhung der Glycerinphosphatid-Konzentration von 1,50 mmol/l, bei 20 μ l von 5,48 mmol/l. Unter Berücksichtigung des Verdünnungsfaktors errechnet sich die Glycerinphosphatidkonzentration im Lipostabil mit 61,5 mmol/l (98,4%) bzw. 60,3 mmol/l (96,5% des Sollwertes).

Weiterhin wurden 6 *Kontrollseren* mit einer Sollwertangabe für den Phospholipid-Phosphor analysiert. Tabelle 1 gibt die gefundenen Glycerinphosphatid-Konzentrationen in Prozent der Sollwertangaben für den Phospholipid-Phosphor wieder (rechte Spalte). Die Schwankungsbreite mit Werten zwischen 62,2 und 72,2% fällt relativ gering aus. Bedenkt man weiterhin, daß die Glycerinphosphatide etwa 70% der Phospholipide ausmachen, so sind die Werte durchaus plausibel.

Linearität

Wie bereits aus Abbildung 3 (Lipostabil-Verdünnungen) hervorgeht, ist die vorliegende Methode zumindest bis etwa 8,0 mmol/l Glycerinphosphatide linear ($R^2 = 0,9994$). In Patientenserum sind von uns derartig hohe Glycerinphosphatid-Konzentrationen bisher nicht ermittelt worden. Abbildung 4 zeigt die Verdünnungsreihe eines Patientenserums mit hohen Glycerinphosphatidwerten. Auch hier finden sich streng lineare Verhältnisse ($R^2 = 0,9998$).

Präzisionskriterien

Mit einem VK in der Serie von 1,1% und einem VK von Tag zu Tag von 3,8% sind die Präzisionskriterien der vorgeschlagenen Methode zur Bestimmung der Glycerinphosphatide als gut zu bezeichnen (s. Tab. 2).

Tab. 1. Glycerinphosphatid-Konzentration mehrerer Kontrollseren im Vergleich zur Sollwertangabe für den Phospholipid-Phosphor. Ein Istwert-Sollwert-Verhältnis von etwa 70% entspricht dem Anteil der Glycerinphosphatide an den Gesamt-Phospholipiden.

Kontrollserum	Phospholipid-Phosphor	Glycerinphosphatide	
	Sollwert (mmol/l)	Istwert (mmol/l)	Istwert/Sollwert %
Seronorm Lipid	4,40	3,11	70,7
Seronorm	1,80	1,30	72,2
Pathonorm H	2,81	1,80	64,1
Pathonorm L	1,52	1,01	66,4
Validate LA	5,50	3,59	65,3
Precinorm U	2,30	1,43	62,2

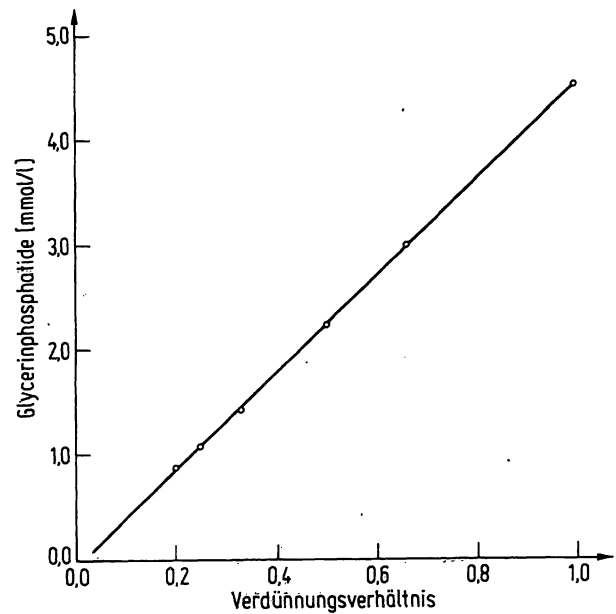


Abb. 4. Glycerinphosphatid-Konzentrationen einer Serumverdünnungsreihe (Ausgangskonzentration: 4,56 mmol/l).

Tab. 2. Präzisionskriterien der vorgeschlagenen Glycerinphosphatid-Methode.

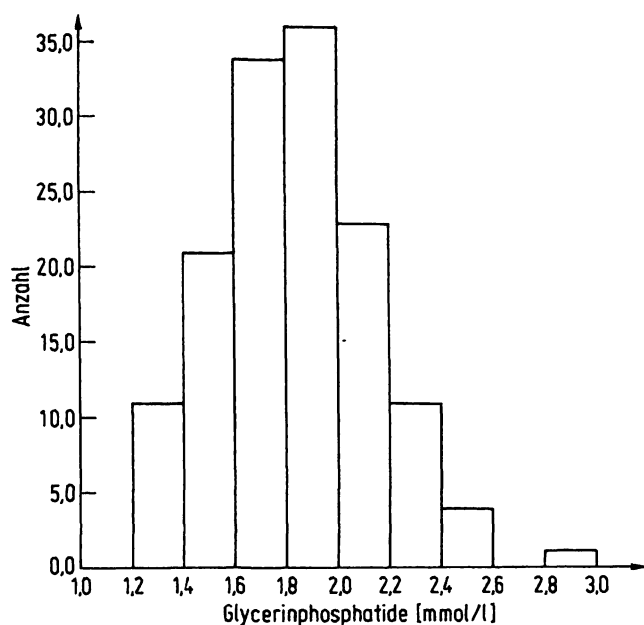
	\bar{x} (mmol/l)	s (mmol/l)	VK (%)	n
Präzision in der Serie	1,77	0,02	1,1	12
Präzision von Tag zu Tag	2,69	0,10	3,8	20

Ermittlung von Referenzwerten

Abbildung 5 zeigt das Histogramm von 141 gesunden Erwachsenen. Der Referenzbereich erstreckt sich bei der Berechnung aus Mittelwert \pm 2 Standardabweichungen von 1,22 bis 2,42 mmol/l, unter Berücksichtigung der 2,5- und 97,5-Perzentilen von 1,28 bis 2,50 mmol/l Glycerinphosphatide. Diese Werte stimmen gut mit den Referenzwertangaben (16) für den Phospholipid-Phosphor überein: 1,94 bis 3,21 mmol/l bei einem Mittelwert von 2,58 mmol/l. Unser Mittelwert von 1,82 mmol/l Glycerinphosphatide ergibt bei deren Anteil von 70% an den Gesamt-Phospholipiden (17) 2,60 mmol/l.

Substratspezifität der Phospholipase C aus *Bacillus cereus*

Systematische Untersuchungen wurden von uns zu diesem Thema nicht durchgeführt. Die Arbeitsgruppe um



Otnaess, Little et al. (11, 12) hat sich eingehend mit der Substratspezifität beschäftigt. Danach werden durch Phospholipase C aus *Bacillus cereus* Phosphatidylcholin (Lecithin) sowie Phosphatidylethanolamin (Kephalin) und Phosphatidylserin (Kephalin) hydrolysiert, nicht jedoch die entsprechenden Lyso-Phosphatide. Sphingomyelin als zweitgrößte Phospholipidfraktion des Serums enthält kein Glycerin und wird zudem durch Phospholipase C aus *Bacillus cereus* nicht angegriffen.

Abb. 5. Häufigkeits-Verteilung der Glycerinphosphatidkonzentration im Serum bei 141 Erwachsenen mit normalem Leber- und Lipidstatus.

Literatur

- Zilversmit, D. B. & Davis, A. K. (1950), *J. Lab. Clin. Med.* **35**, 155-160.
- Wachter, H. (1965), *Ärztl. Lab.* **11**, 11-15.
- O'Brien, J. R. (1956), *J. Clin. Pathol.* **9**, 47-51.
- Rouser, G., White, S. G. & Schloretd, D. (1958), *Biochim. Biophys. Acta* **28**, 71-80.
- Hoelzl-Wallach, D. F., Maurice, P. A., Steele, B. B. & Surgenor, D. M. (1959), *J. Biol. Chem.* **234**, 2829-2834.
- Hecht, E. & Slotta, K. H. (1962), *Amer. J. Clin. Pathol.* **37**, 126-133.
- Rapport, M. M. (1956), *Nature* **178**, 591-592.
- Therriault, D., Nichols, T. & Jensen, H. (1958), *J. Biol. Chem.* **233**, 1061-1065.
- Troup, S. B., Reed, C. F., Marinetti, G. V. & Swisher, S. N. (1960), *J. Clin. Invest.* **39**, 342-351.
- Otnaess, A.-B., Prydz, H., Bjørklid, E. & Berre, A. (1972), *Eur. J. Biochem.* **27**, 238-243.
- Otnaess, A.-B., Little, C., Sletten, K., Wallin, R., Johnsen, S., Flengsrud, R. & Prydz, H. (1977), *Eur. J. Biochem.* **79**, 459-468.
- Little, C. (1977), *Acta Chem. Scand. B* **31** (1977), 267-272.
- Roelofsen, B., Zwaal, R. F. S., Comfurius, P., Woodward, C. B. & van Deenen, L. L. M. (1971), *Biochim. Biophys. Acta* **241**, 925-929.
- Gazitt, Y., Ohad, J. & Loyter, A. (1975), *Biochim. Biophys. Acta* **382**, 65-72.
- Bangham, A. D. & Dawson, R. M. C. (1962), *Biochim. Biophys. Acta* **59**, 103-115.
- Zöllner, N. & Eberhagen, D. (1965), *Untersuchung und Bestimmung der Lipoide im Blut*, Springer Verlag Berlin, Heidelberg, New York.
- Wagener, H., Lang, D. & Frosch, B. (1964), *Z. Ges. Exp. Med.* **138**, 425-434.

Dr. med. K. J. Kornmüller
Allgemeines Krankenhaus Altona
Zentrallaboratorium
Paul-Ehrlich-Straße 1
D-2000 Hamburg 50

