

PEMISAHAN ANION MENGGUNAKAN FASA DIAM *HILIC* IMIDAZOL PADA *HYDROPHILIC INTERACTION LIQUID CHROMATOGRAPHY* DENGAN PENAMBAHAN GARAM AMMONIUM ASETAT

Dyna Putri Mayaserli

STIKes Perintis Padang. Jalan Adinegoro KM 17 Simpang Kalumpang Padang
Email: dyna2205@yahoo.com

ABSTRACT

The need to detect anions and cations in a variety of environmental water samples more rapidly along with the increasing environmental problems and the time required analytical methods are precise, fast, simple and can provide an accurate assessment. Hydrophilic Interaction Liquid Chromatography (HILIC) is an extremely precise technique for separating polar compounds or compounds that are hydrophilic. The purpose of this study is to assess the separation of anions using HILIC stationary phases imidazole in hydrophilic interaction liquid chromatography with the addition of ammonium acetate salt. From the research that has been done can be concluded Imidazoles HILIC can separate SCN- anion, NO₃, NO₂, Br, and I- BrO₃- using acetonitrile mobile phase. The addition of salt Ammonium Acetate in the mobile phase can increase the sensitivity and selectivity of anions. So that the resulting peak sharper and bigger.

Key words: *HILIC* Imidazol, anion, HILIC

PENDAHULUAN

Kromatografi merupakan suatu teknik pemisahan molekul berdasarkan perbedaan pola pergerakan antara fase gerak dan fase diam untuk memisahkan komponen yang berada pada larutan. Molekul yang terlarut dalam fase gerak, akan melewati kolom yang merupakan fasa diam (McKay, 2010). Molekul yang memiliki ikatan yang kuat dengan kolom akan cendrung bergerak lebih lambat dibanding molekul yang berikatan lemah. Sehingga berbagai macam tipe molekul dapat dipisahkan berdasarkan pergerakan kolom.

High Performance Liquid Chromatography (HPLC) merupakan jenis kromatografi dimana komponen yang dipisahkan dilewatkan melalui fasa diam dalam kolom dan fasa gerak cairan yang dialirkan dengan tekanan yg diikuti dengan pemisahan campuran dengan resolusi tinggi. *HPLC* merupakan teknik analisis yang sangat cepat berkembang dalam bidang analitik dan penggunaannya juga sudah banyak digunakan

dalam berbagai bidang. *HPLC* mempunyai prinsip yang mirip dengan kromatografi fasa normal (*normal phase chromatography*). Hanya saja dalam metode ini digunakan tekanan dan kecepatan yang tinggi. Kolom yang digunakan dalam *HPLC* lebih pendek dan berdiameter kecil, namun dapat menghasilkan beberapa tingkatan equilibrium dalam jumlah besar (Carrier, 1997).

Kebutuhan untuk pendeksi anion dan kation dalam berbagai sampel air lingkungan semakin pesat seiring dengan meningkatnya masalah lingkungan (*environmental problems*) dan saatnya dibutuhkan metoda analisis yang tepat, cepat, sederhana dan dapat memberikan analisis yang akurat. *Hydrophilic Interaction Liquid Chromatography (HILIC)* merupakan teknik yang sangat tepat untuk memisahkan senyawa polar atau senyawa yang bersifat hidrofilik dan juga senyawa biological aktif seperti obat – obatan, nukleosida, nukleotida, asam amino, peptida, protein, oligosakarida, karbohidrat dan lain – lain (Alpert, 1990)

Saat ini berbagai tempat pembuatan kolom kromatografi telah banyak memasarkan berbagai jenis fasa diam yang dibuat khusus untuk proses *HILIC* seperti *HILIC Silika* dan *ZIC HILIC* (Eric, 2004). Dengan adanya berbagai jenis fasa diam yang berbeda dan banyak pilihan sesuai dengan senyawa atau komponen yang akan dipisahkan, maka kita harus dapat memilih kolom yang benar dan tepat yang sesuai dengan komponen yang akan kita pisahkan. Beberapa penelitian sebelumnya menggunakan metoda *HILIC* yang memakai fasa diam polar, pada umumnya menggunakan sampel organik dan hanya sedikit yang menggunakan sampel ion (anorganik) (Guo Yong, 2005). Pemisahan anion menggunakan fasa diam octadecylsilika yang dimodifikasi dengan *bovine serum albumin* (R.Zein, 1996), anion dapat terpisah sempurna.

Oleh karena itu dibutuhkan penelitian lebih lanjut mengenai jenis fasa diam polar lainnya untuk pemisahan terutama sampel ion (anorganik) dan juga untuk menambah pengetahuan tentang pemisahan sampel anion menggunakan metoda *HILIC*. Penelitian ini bertujuan untuk melihat karakteristik *HILIC Imidazol*, sebagai fasa diam polar yang digunakan untuk pemisahan anion pada proses *HILIC (Hydrophilic Interaction Chromatography)*.

METODE PENELITIAN

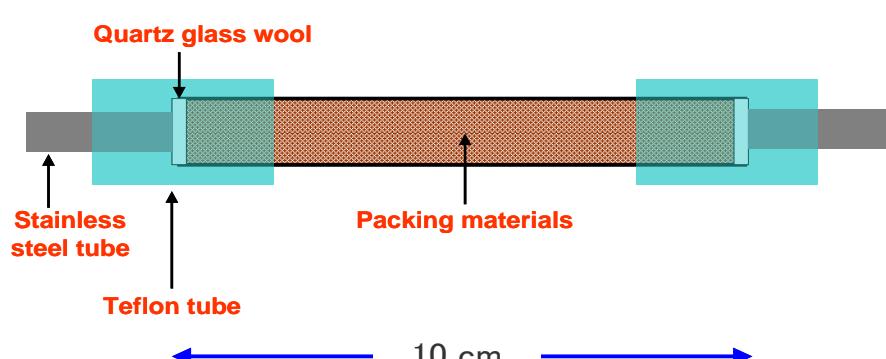
Alat dan bahan yang dibutuhkan adalah data Processor CDS (Shimadzu, Kyoto, Japan), *UV Detector* (Jasco, Tokyo, Japan), *Injector Volume* 0,2 0,2 μL (Rheodyne, Cotati, CA, USA), mikrofeder (L.TEX

Corporation, Tokyo, Japan), kolom *silica* (100 mm x 0,32 mm ID x 0,75 mm OD), *PTFE* (0,25 mm x 1/16 mm), (0,26 mm x 2 mm), (2 mm x 1 mm), (4 mm x 2 mm), *stainless steel*, kapas, *syringe* 0,5 mL ; 0,1 mL ; 0,25 mL (Ito, Fuji, Japan), timbangan dan peralatan gelas lainnya.

Hilic Imidazol (Sepax Technologies, Japan), Asetonitril (*Kanto Chemical*, Japan), Metanol (*Wako Pure Chemical Industries*), IC Water, Ammonium asetat (*Nacalai Tesque*, Japan), Asam asetat (*Nacalai Tesque*, Japan), Natrium asetat (*Nacarai Chemicals*, Japan), Asam klorida (*Nacalai Tesque*, Japan), Natrium klorida (*Nacalai Tesque*, Japan), *Tri Fluoro Acid* (*Nacalai Tesque*, Japan), Natrium bikarbonat (*Nacalai Tesque*, Japan), Natrium Bromat (*Nakalai Tesque*, Japan), Natrium Bromida (*Nakarai Tesque*, Japan), Natrium Iodida (*Nakarai Tesque*, Japan), Natrium Nitrat (*Nakarai Tesque*, Japan), Natrium Nitrit (*Nakarai Tesque*, Japan), Natrium Tiosianat (*Nakalai Tesque*, Japan)

Pembuatan Kolom

Kolom *capillary* sepanjang 10 cm yang telah diisi dengan fasa diam polar dengan menggunakan konektor, tanpa rongga udara di tutup kedua ujungnya menggunakan *Teflon Tube* (*PTFE*) sebanyak 3 lapis dengan ukuran masing-masingnya 0,25 mm x 1/16 mm, 2 mm x 1 mm dan 4 mm x 2 mm, agar kolom tidak *leaking*. Pada salah satu bagian di beri *Quartz Glass Wool* agar fasa diam yang telah diisi tidak keluar. Setelah itu pada ujung *Teflon tube* diberi *Stainless Steel Tube* sebagai penyambung untuk disambungkan dengan sistem peralatan *HPLC*.

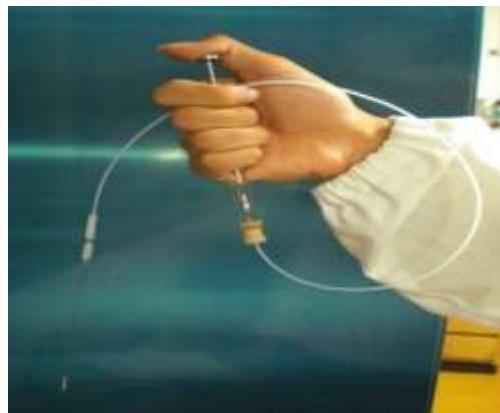


Gambar 1. Bagian-bagian kolom *capillary*

Persiapan Kolom

Fasa diam polar masing-masingnya (NH_2 -60, *HILIC* Imidazol, Polar Piridin, Amid-80) disiapkan secukupnya di dalam botol kecil. Kemudian dilarutkan dengan menggunakan metanol 100%, aduk hingga rata sampai membentuk bubur (tidak terlalu encer

dan tidak terlalu pekat). Setelah itu fasa diam dimasukkan ke dalam kolom silica yang telah dibuat dengan panjang 10 cm dan diameternya 0,32 mm menggunakan konektor seperti terlihat pada gambar 8. Setelah kolom silica selesai di *packing*, kolom di pasang pada sistem *HPLC* yang akan digunakan.



Gambar 2. Cara menginjeksi fasa diam ke dalam kolom

Pembuatan Eluen

Asetonitril 100% sebagai *eluent* dilarutkan di dalam air IC (Ion Chromatography) yaitu air yang khusus digunakan untuk melarutkan dalam kromatografi dengan perbandingan 7:3, 8:2, 9:1. Apabila menggunakan garam ammonium asetat dibuat variasi konsentrasi ammonium asetat 10, 20, 30, 40, 50 mM. kemudian dibuat perbandingan antara asetonitril dan ammonium asetat 7:3, 8:2, 9:1. Eluen dimasukkan ke dalam *syringe* 0,5 mL tanpa gelembung udara. *Syringe* kemudian di pasang pada sistem *HPLC*.

Pemisahan anion berdasarkan variasi laju alir

Kolom yang telah diisi dengan fasa diam *HILIC* Imidazol di pasang pada sistem peralatan *HPLC*. Siapkan eluen asetonitril : ammonium asetat (8:2) dan dimasukkan ke dalam *syringe* 0,5 mL, setelah itu *syringe* di pasang pada *microfeeder*. Variasi laju alir yang digunakan yaitu : 2,0 $\mu\text{L}/\text{min}$, 2,5 $\mu\text{L}/\text{min}$ dan 3,0 $\mu\text{L}/\text{min}$. Detektor diatur pada panjang gelombang 210 nm. 6 analit dipisahkan menggunakan sistem peralatan *HPLC*.

Pemisahan anion menggunakan asetonitril dengan variasi konsentrasi ammonium asetat

Kolom yang telah diisi dengan fasa diam *HILIC* Imidazol di pasang pada sistem peralatan *HPLC*. Siapkan eluen asetonitril : ammonium asetat (8:2) dan garam Ammonium Asetat dengan variasi konsentrasi 10, 20, 30, 40 dan 50 mM, dimasukkan ke dalam *syringe* 0,5 mL, setelah itu *syringe* di pasang pada *microfeeder*. Kecepatan alir yang digunakan yaitu : 3,0 $\mu\text{L}/\text{min}$. Detektor diatur pada panjang gelombang 210 nm. 6 analit dipisahkan menggunakan sistem peralatan *HPLC*.

Pemisahan anion berdasarkan variasi konsentrasi asetonitril

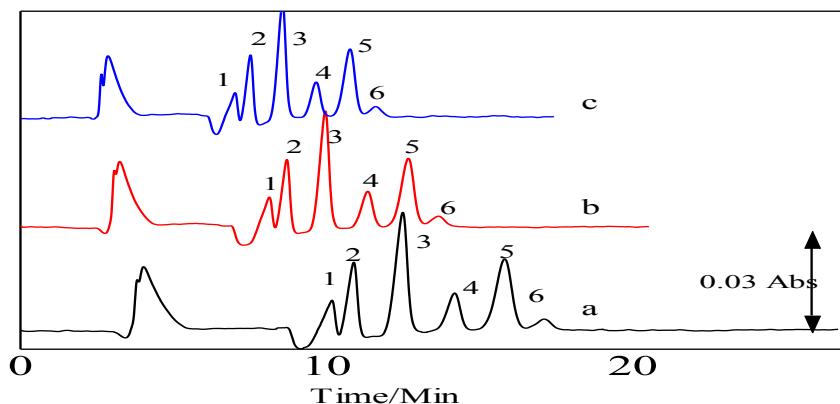
Kolom yang telah diisi dengan fasa diam *HILIC* Imidazol di pasang pada sistem peralatan *HPLC*. Siapkan eluen asetonitril : 50 mM ammonium asetat. Konsentrasi asetonitril divariasikan yaitu 60%, 70% dan 80%. Setelah itu dimasukkan ke dalam *syringe* 0,5 mL, dan *syringe* di pasang pada *microfeeder*. Kecepatan laju alir yang digunakan yaitu : 3,0

$\mu\text{L}/\text{min}$. Detektor diatur pada panjang gelombang 210 nm. 6 analit dipisahkan menggunakan sistem peralatan *HPLC*.

HASIL DAN PEMBAHASAN

Pemisahan Anion Berdasarkan Variasi Laju Alir

Pemisahan anion menggunakan *HILIC* Imidazol dengan variasi laju alir dapat dilihat pada kromatogram. Variasi laju alir yang digunakan adalah 2,0 $\mu\text{L}/\text{min}$, 2,5 $\mu\text{L}/\text{min}$ dan 3,0 $\mu\text{L}/\text{min}$.



Gambar 3 Pemisahan anion menggunakan HILIC Imidazol (100 x 0,32 mm ID). Fasa Gerak: Asetonitril dalam ammonium asetat (8:2). Laju Alir (a) 2,0 mL/min (b) 2,5 mL/min (c) 3,0 mL/min. UV Detektor pada 210 nm. Anion: (1) SCN^- (2) I^- (3) NO_3^- (4) Br^- (5) NO_2^- (6) BrO_3^- 1mM

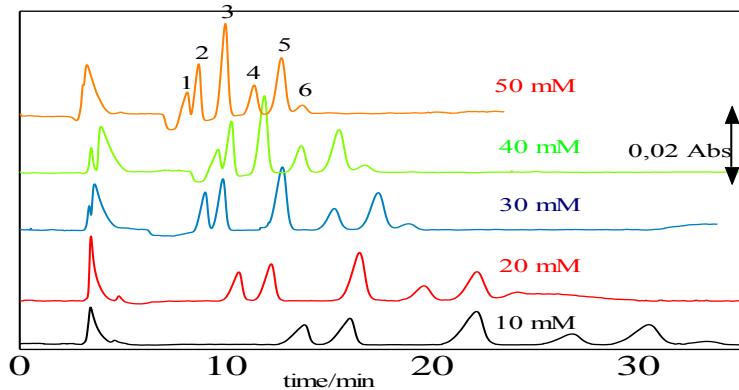
Dari kromatogram dapat dilihat kecepatan laju alir yang paling baik adalah pada laju alir 3,0 $\mu\text{L}/\text{min}$. Pada laju alir 2,0 $\mu\text{L}/\text{min}$ dan 2,5 $\mu\text{L}/\text{min}$ waktu yang dibutuhkan untuk memisahkan 6 anion lebih lama berkisar antara 13 – 18 menit. Sedangkan pada laju alir 3,0 $\mu\text{L}/\text{min}$ waktu yang dibutuhkan hanya 11 menit. Pada fasa gerak asetonitril ditambah dengan garam ammonium asetat karena tanpa penambahan garam ammonium asetat, fasa diam *HILIC* Imidazol tidak dapat memisahkan anion. Sehingga puncak yang dihasilkan cuma satu dan semua anion tergabung di dalamnya. Anion yang tergabung tersebut dapat dipisahkan dengan menambahkan garam ammonium asetat ke dalam fasa gerak asetonitril. Manfaat memvariasikan laju alir adalah untuk melihat waktu yang paling optimum dalam proses

pemisahan anion. Sehingga dari laju alir optimum tersebut dapat digunakan untuk pemisahan anion dengan variasi yang lainnya.

Pemisahan Anion Menggunakan Asetonitril Dengan Penambahan Ammonium Asetat

Konsentrasi Ammonium asetat yang digunakan divariasikan untuk melihat konsentrasi yang bagus untuk pemisahan anion. Variasi yang digunakan adalah 10, 20, 30, 40, dan 50 mM. Pemisahan anion menggunakan *HILIC* Imidazol terlihat pada kromatogram. Anion dapat terpisah sempurna walaupun BrO_3^- hanya membentuk puncak yang kecil dan agak *broad*. Waktu yang dibutuhkan untuk memisahkan ke 6 anion lebih sedikit dibanding menggunakan fasa diam Aminopropil Silika. Waktu yang dibutuhkan memisahkan anion menggunakan *HILIC*

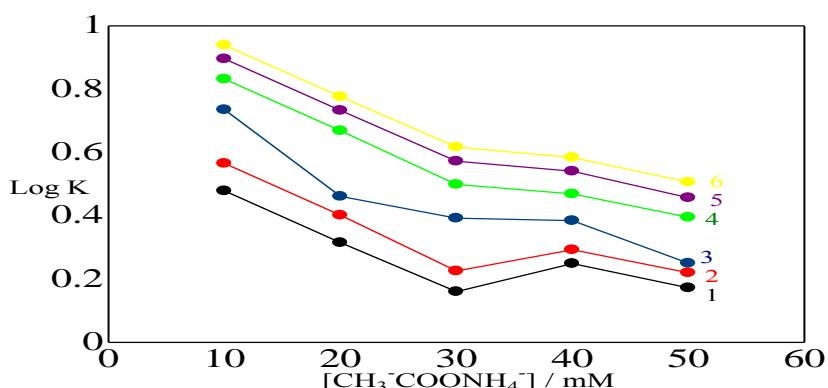
Imidazol adalah kurang dari 12 menit. Sedangkan menggunakan Aminopropil Silika waktu yang dibutuhkan untuk memisahkan 6 anion adalah 20 menit.



Gambar 4 Pemisahan anion menggunakan HILIC Imidazol ($100 \times 0,32$ mm ID). Fasa Gerak: Asetonitril (80%) dalam ammonium asetat (a) 10 mM, (b) 20 mM, (c) 30 mM, (d) 40 mM, (e) 50 mM. Laju Alir 3,0 mL/min. UV Detektor pada 210 nm. Anion: (1) SCN^- (2) I^- (3) NO_3^- (4) Br^- (5) NO_2^- (6) BrO_3^- 1mM

Walaupun waktu pemisahannya lebih cepat tetapi fasa gerak yang digunakan untuk pemisahan anion harus ditambah dengan garam ammonium asetat. Apabila tidak menambahkan kan garam ammonium asetat, hanya membentuk satu puncak dengan kata

lain anion tidak terpisahkan. Ammonium Asetat dapat meningkatkan selektivitas dan sensitivitas dari pemisahan. Jadi konsentrasi ammonium asetat yang paling baik adalah 50 mM. Anion dapat terpisah dengan sempurna dan pnvak yang dihasilkan lebih tajam (*shape*).

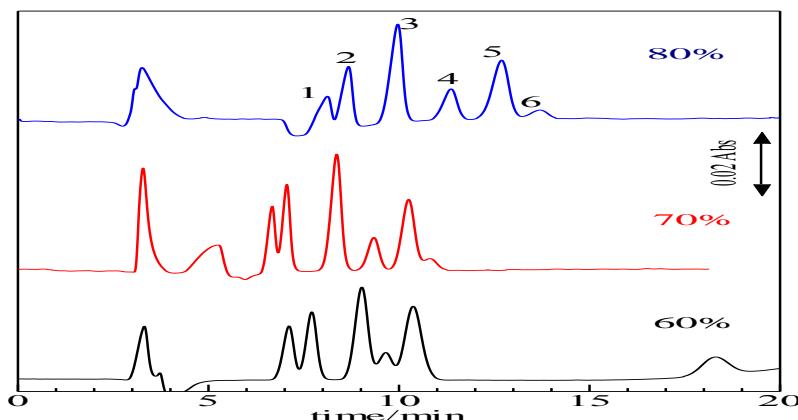


Gambar 5 Logaritma faktor retensi sebagai fungsi dari konsentrasi garam ammonium asetat pada fasa gerak untuk Gambar 4

Pemisahan Anion Berdasarkan Variasi Konsentrasi Asetonitril

Pemisahan anion menggunakan *HILIC* Imidazol dapat dilihat pada kromatogram. Variasi fasa gerak yang digunakan yaitu asetonitril : ammonium asetat (6:4, 7:3 dan 8:2). Kondisi optimum yang paling bagus

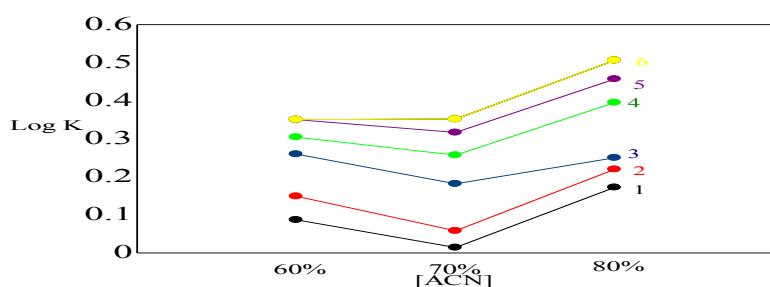
untuk pemisahan 6 analit menggunakan *HILIC* Imidazol adalah asetonitril : ammonium asetat (8:2), konsentrasi optimum ammonium asetat adalah 50 mM, dengan laju alir 2,5 μ L/minit dan konsentrasi masing-masing analit adalah 1 mM.



Gambar 6 Pemisahan anion menggunakan *HILIC* Imidazol (100 x 0,32 mm ID). Fasa Gerak: Asetonitril dalam 50 mM Ammonium Asetat (a) 60% (b) 70% (c) 80%. Laju Alir 3,0 mL/min. UV Detektor pada 210 nm. Anion: (1) SCN⁻ (2) I⁻ (3) NO₃⁻ (4) Br⁻ (5) NO₂⁻ (6) BrO₃⁻ 1mM

Pada kromatogram dapat dilihat bahwa pemisahan yang paling baik adalah pada konsentrasi asetonitril 80%. Walaupun waktu yang dibutuhkan untuk memisahkan anion lebih lama dari konsentrasi asetonitril 70%

yaitu dengan Rt 13,5 menit. Sedangkan pada konsentrasi 60% dan 70% waktunya lebih cepat yaitu sekitar 11 menit, tetapi pemisahan tidak sempurna karena masih ada anion yang belum terpisahkan dengan sempurna.



Gambar 7 Logaritma faktor retensi sebagai fungsi dari konsentrasi asetonitril pada fasa gerak untuk Gambar 6

Anion dapat dipisahkan menggunakan *HILIC* Imidazol karena adanya interaksi

hidrofilik yang terjadi antara fasa diam, fasa gerak dan analit. Prinsip *HILIC* Imidazol sama

dengan Aminopropil Silika, tetapi urutan anion yang terpisahkan berbeda antara HILIC Imidazol dan Aminopropil Silika.

KESIMPULAN

Dari penelitian yang telah dilakukan dapat diambil kesimpulan *HILIC* Imidazol dapat memisahkan anion SCN⁻, NO₃⁻, NO₂⁻, Br⁻, BrO₃⁻ dan I⁻ dengan menggunakan fasa gerak Asetonitril. Penambahan garam Ammonium Asetat pada fasa gerak dapat meningkatkan kesensitifan dan keselektivitasan dari anion. Sehingga puncak yang dihasilkan lebih tajam dan lebih besar.

DAFTAR KEPUSTAKAAN

- Albert, A.J. Hydrophilic-Interaction Chromatography for the Separation of Peptides, Nucleic Acids and Other Polar Compounds. *J Chromatogr.* 1990. 499: 177-196.
- Alexander, L, N. Application of Hydrophilic Interaction Liquid Chromatography for the Analysis of Polar Contaminants in Food and Environmental Science. *J. Chromatogr.* 201
- Alpert, Andrew J. Hydrophilic-interaction chromatography for the separation of peptides, nucleic acids and other polar compounds. *J. Chromatogr.* 1990. 499: 177–196.
- Alpert, Andrew J. Electrostatic Repulsion Hydrophilic Interaction Chromatography for Isocratic Separation of Charged Solutes and Selective Isolation of Phosphopeptides. *Anal. Chem.* 2008. 80: 62–76.
- Alpert, Andrew J. Peptide Orientation Affects Selectivity in Ion-Exchange Chromatography. *Anal. Chem.* 2010. 82: 5253–5259
- Braithwaite, A, Smith, F, J. *Chromatographic Methods*. Netherlands. 1999
- Carrier, R, Bordanaro, J, Yip, K. *Liquid Chromatography*. 1997
- Ding, W. *Identification and Quantification of Glycoproteins Using Ion-Pairing Normal-Phase LC and MS. Molecular & Cellular Proteomics* 2009. 8: 2170–2185.
- Eric S. Grumbach. *Hydrophilic Interaction Chromatography Using Silica Columns for the Retention of Polar Analytes and Enhanced ESI-MS Sensitivity*. 1999. LCGC Magazine.
- Grimmet, M. Ross. *Imidazole and Benzimidazole Synthesis*. Academic Press
- Guo Yong, Gaiki Shetal. Retention Behavior of Small Polar Compounds on Polar Stationary Phases in Hydrophilic Interaction Liquid Chromatography. *J. Chromatogr.* 2005. 71 – 80
- Ikegami T. Separation Efficiencies in Hydrophilic Interaction Chromatography. *J. Chromatogr.* 2008. 1184. 474 – 503
- Jandera, Pavel. Stationary Phases and Mobile Phases in Hydrophilic Liquid Chromatography. *Analytica Chemica Acta* 2011. 692. 11 -25
- Michael, Cooke. *Encyclopedia of Separation Science. USA*
- McKay, P. 2010. *An Introduction to Chromatography*.
- Qiu, Hongdeng. Preparation and Evaluation of a Silica-based 1-alkyl-3(propyl-3-sulfone) Imidazolium Zwitterionic Stationary Phases for High Performance Liquid Chromatography. *J. Chromatogr.* 2007. 1163. 63 – 69
- Rees. 1984. *Comprehensive Heterocyclic Chemistry*. Vol 5. Page 469-498
- Takeuchi T, Kawasaki T, Lim L. Separation of Inorganic Anions on a Pyridine Stationary Phase in Ion Chromatography. *Analytical Science*. 2010. Vol 26. 511 – 514Watson, G.D. The Hydrophilic Interaction Like Properties of Some Reversed Phase High Performance Liquid Chromatography Columns in The Analysis of Basic Compounds. *J. Chromatogr.* 2011. 1128. 1486 – 1491

- Willey, John & Sons. 2004. *Practical High Performance Liquid Chromatography*. Fourth Edition. Switzerland
- Yoshida, T. Peptide Separation in Normal Phase Liquid Chromatography. *Analytical Chemistry*. 1997. 69. 3038-3043.
- Zein, R. Munaf, E. Takeuchi, T. Miwa, T. Application of microcolumn ion chromatography using octadecylsilica immobilized with bovine serum albumin as stationary phase for the determination of inorganic anions. *Journal of Analytical Chemistry*. 1996. 357 (4): 466 – 468.