

### Order information:

Catalog No.	Contents	
4652	R1 1 x 110 ml	R2 5 x for 20 ml
	R4 1 x 5 ml	

### Intended use:

Enzymatic in vitro test for the quantitative determination of uric acid in human serum and plasma.

### Summary:

Uric acid is the final product of purine metabolism in the human organism. Uric acid measurements are used in the diagnosis and treatment of numerous renal and metabolic disorders, including renal failure, gout, leukaemia, psoriasis, starvation or other wasting conditions, and of patients receiving cytotoxic drugs.

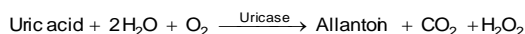
The oxidation of uric acid provides the basis for two approaches to the quantitative determination of this purine metabolite. One approach is the reduction of phosphotungstic acid in an alkaline solution to tungsten blue, which is measured photometrically. The method is, however, subject to interferences from drugs and reducing substances other than uric acid.

A second approach, described by Praetorius and Poulson, utilizes the enzyme uricase to oxidise uric acid; this method eliminates the interferences intrinsic to chemical oxidation. Uricase can be employed in methods that involve the UV measurement of the consumption of uric acid or in combination with other enzymes to provide a colorimetric method.

The assay described here is a slight modification of the colorimetric method. The modifications were described by Siedel. The peroxide reacts in the presence of peroxidase, phenole and amino-antipyrine to form a quinoneimine dye. The intensity of the red color is proportional to the uric acid concentration and is determined photometrically.

### Test principle:

Colorimetric endpoint assay



Uricase cleaves uric acid to form allantoin and hydrogen peroxide.



The increase in absorbance is measured.

### Reagent concentration:

<b>R1:</b>	
Phosphate buffer pH 8.0	50 mmol/l
Chlorophenol	7.5 mmol/l

<b>R2:</b>	
Uricase	300 U/l
POD	> 1 KU/l
4-aminoantipyrine	3 mmol/l

<b>R4:</b>	
Uric acid	6 mg/dl (356.9 µmol/l)

### Preparation and stability:

Dissolve contents of enzyme reagent/R2 with the corresponding volume of buffer /R1.

Gently swirl until completely dissolved. DO NOT SHAKE.

This working reagent is stable (protected from light!):

3 days	at +20 to +25°C
14 days	at + 2 to + 8°C

### Specimen:

#### Serum/plasma

Collect serum using standard sampling tubes.

Heparin, or EDTA-plasma

Stability:	5 days	at +2°C to +8°C
	6 months	at - 20°C

#### Urine

Stability: Assay urinary uric acid as soon as possible. Do not refrigerate.

Stability from urine with using NaOH (pH > 8.0):

4 days	at + 20 to 25°C
--------	-----------------

Dilute urine samples manually with distilled water or 0.9% NaCl - solution (e.g. 1 + 10). Multiply the result by the appropriate dilution factor (e.g. 11)

Centrifuge samples containing precipitate before performing the assay.

Blood samples should only be drawn prior to the administration of Metamizole.

### Notes:

For in vitro diagnostic use.

The material safety data sheet contains further safety-related information. It is available for download from our homepage <http://www.analyticon-diagnostics.com>.

Exercise the normal precautions required for handling all laboratory reagents.

### Limitations - interference:

Criterion: Recovery within ±10% of initial values

Icterus: No significant interference up to an index I of 55 (approximate conjugated and unconjugated bilirubin concentration 55 mg/dl)

Hemolysis: No significant interference up to an index H of 25 (approximate hemoglobin concentration: 25 mg/dl).

Lipemia (Intralipid): No significant interference up to an index L of 300 (approximate triglycerides concentration: 600 mg/dl). There is poor correlation between turbidity and triglycerides concentration.

Elevated levels of ascorbic acid produces false low values.

Uricase reacts specifically with uric acid. Other purine derivatives can inhibit the uric acid reaction.

False low results can occur in patients taking Acetaminophen (Paracetamol), N-Acetyl cysteine (NAC) or Metamizole (Dipyrone). The effect of drugs or their metabolic products on the test is not known in all cases. In case of doubt it is recommended to repeat the test after the medication has been discontinued. However, the medication may only be discontinued according to instructions of the attending physician.

### Testing procedure:

Applications for automated systems are available on request

#### Materials provided

• Working solutions as described above

#### Additional materials required

- Calibrators and controls as indicated below
- 0.9% NaCl - solution

### Manual procedure:

Wavelength:	Hg 546 nm, (490 - 550)
Temperature:	+25 / +30 / +37°C
Cuvette:	1 cm light path
Zero adjustment:	against reagent blank one reagent blank per series only

	Blank	Calibrator	Sample
Sample	---	40 µl	40 µl
Working reagent	1000 µl	1000 µl	1000 µl

Mix, incubate for 5 min. at +37°C or 10 min at +20°C or +25°C.  
Read absorbance of the sample against reagent blank within 30 min.

### Calculation:

By standard:

$$\frac{\Delta A \text{ sample}}{\Delta A \text{ calibrator}} \times \text{calibrator conc.} = \text{Uric acid conc.}$$

### Measuring /reportable range:

0.2 – 40.0 mg/dl (11.9 – 2380 µmol/l)

Determine samples having higher concentrations via the rerun function. On instruments without rerun function, manually dilute the samples with 0.9% NaCl or distilled/deionized water (e.g. 1 + 1). Multiply the result by the appropriate dilution factor (e.g. factor 2).

Unit conversion:

$$\begin{aligned} \text{mg/dl} \times 59.5 &= \mu\text{mol/l} \\ \text{mg/dl} \times 0.059 &= \text{mmol/l} \end{aligned}$$

### Expected values:

#### Serum/plasma:

Male: 3.4 - 7.0 mg/dl (202.3 - 416.5 µmol/l)

Female: 2.4 - 5.7 mg/dl (142.8 - 339.2 µmol/l)

#### Urine (Reference range according to Krieg and Colombo)

Morning urine

37 - 92 mg/dl (2200 - 5475 µmol/l)

24 hour urine

200 - 1000 mg/24h (1200 - 5900 µmol/24h)

corresponding to 13 - 67 mg/dl\* (773 - 3986 µmol/l\*)

\*Calculated from a urine volume of 1.5 l/24h

#### Urine (Reference range according to Tietz)

Average diet: 250 - 750 mg/24h

Low purine diet: Male: < 480 mg/24h

Female: < 400 mg/24h

High purine diet: < 1000 mg/24h

Each laboratory should investigate the transferability of the expected values to its own patient population and if necessary determine its own reference range. For diagnostic purposes the uric acid results should always be assayed in conjunction with the patient's medical history, clinical examinations and other findings.

### Analytical sensitivity (lower detection limit)

Detection limit: 0.2 mg/dl (11.9 µmol/l)

The lower detection limit represents the lowest measurable uric acid concentration that can be distinguished from zero.

### Imprecision:

#### Serum

Reproducibility was determined using human samples and controls within run (n = 20). The following results were obtained:

Sample	Within run		
	Mean mg/dl	SD mg/dl	CV %
Sample1	4.34	0.029	0.67
Sample2	5.92	0.056	0.95
Sample3	11.63	0.062	0.53

Reproducibility was determined using human samples and controls between day (n = 20). The following results were obtained:

Sample	Between day		
	Mean mg/dl	SD mg/dl	CV %
Sample1	4.73	0.097	2.05
Sample2	6.78	0.116	1.71
Sample3	11.03	0.315	2.86

### Method comparison:

A comparison of the Analyticon UA (y) with a commercially available assay (x) gave with 38 samples the following result (mg/dl):

$$y = 0.999x - 0.034; \quad r = 0.997$$

### Quality Control:

#### Human Control Serum:

Contronorm® Plus	5 x 5 ml	#1205
	20 x 5 ml	#1220
ControPath® Plus	5 x 5 ml	#1305
	20 x 5 ml	#1320

#### Human Urine Control:

Urine control Set	8 x 5 ml	#1507
-------------------	----------	-------

The control intervals and limits must be adapted to the individual laboratory and country-specific requirements. Values obtained should fall within established limits. Each laboratory should establish corrective measures to be taken if values fall outside the limits.

### Calibration:

S1:	0.9% NaCl		
S2:	Bio Cal®	20 x 3 ml	#1420
	Bio Cal® E	10 x 3 ml	#1430
	R4: calibrator provided in kit		

### Calibration frequency

Two-point calibration is recommended

- after lot change
- as required following quality control procedures

### Disposal:

Please note the legal regulations.

### Literature:

1. Colombo J-P (ed) Klinisch - chemische Urindiagnostik. Rotkreuz: Labolive-Verlagsgesellschaft 1994:180
2. DiGiorgio J; Henry RJ, et al eds. Clinical Chemistry: Principles and Technics. 2<sup>nd</sup> ed. New York NY: Harper and Row; 1974:532.
3. Elking SM, Kabat HF. Am Soc Hosp Pharm. 1969;25:485.
4. Glick MR, Ryder KW, Jackson SA. Graphical Comparisons of Interferences in Clinical Chemistry Instrumentation, Clin Chem 1986;32:470-474
5. Greiling H, Gressner AM, eds. Lehrbuch der Klinischen Chemie und Pathobiochemie, 3re ed. Stuttgart/New York: Schattauer Verlag; 1995.
6. Guder WG, Narayanan S, Wisser H, Zawta B, List of Analytes ; Pre analytical Variables. Brochure in Samples: From the Patient to the Laboratory. Darmstadt :GIT Verlag 1996
7. Haug HG. Diagnostik. 1972;18:137.
8. Kageyama N. A direct colorimetric determination of uric acid in serum and urine with uricase-catalase system. Clin Chim Acta 1971;31:421-426.
9. Kaiser E, et.al. Wiener Klin Wschr. 1972;84:217.
10. Keller H, ed. Klinisch-chemische Labordiagnostik für die Praxis, 2nd ed. Stuttgart/New York: Georg Thieme Verlag,1991.
11. Kim EK,wadel LD, sunderland MLE et al Observations on Diagnostic Kits for the Determination of Uric Acid. Clin Biochem. 1971;4:279-286.
12. Krieg M et al Vergleichende quantitative Analytik klinisch-chemischer Kenngrößen im 24 Stunden -Urin und Morgenurin. J Clin Chem Clin Biochem 1986;24:863-869.
13. Kueffer H. Therap Umschau.1971;28:669.
14. Praetorius E Poulsen H. Enzymatic Determination of Uric Acid with Detailed Directions. Scandinav J Clin Lab Investigation 1953;3:273-280.Mac Kay EM Mac Kay LL J Clin Invest 1927;4:295
15. Rice EW Gorgan BS. Clin chem. 1962;8:181.
16. Sing HP, et al Clin Chem. 1972;18:137.
17. Thefeld W, Hoffmeister H, Busch EW et al. Normalwerte der Serumharnsäure in Abhängigkeit von Alter und Geschlecht mit einem neue enzymatischen Harnsäurefarbstest. Dtsch Med Wschr 1973;98:380-384.
18. Tietz NW. Clinical Guide to Laboratory Tests 3<sup>rd</sup> ed. Philadelphia, Pa. WB Saunders Company. 1995:624-629.
19. Town MH, Gehm S, Hammer B, Ziegenhorn J. J Clin Chem Clin Biochem 1985; 23:591.
20. Young DS, et al Clin Chem 1972;18:1042

### Bestellinformationen:

Katalog-Nr.	Inhalt
4652	R1 1 x 110 ml   R2 5 x für 20 ml
	R4 1 x 5 ml

### Anwendungszweck:

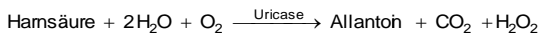
Enzymatischer in vitro Test zur quantitativen Bestimmung von Harnsäure in Humanserum und -plasma.

### Zusammenfassung:

Harnsäure ist das Endprodukt des Purinstoffwechsels im menschlichen Organismus. Harnsäurebestimmungen werden zur Diagnose und Verlaufskontrolle zahlreicher Nieren- und Stoffwechselstörungen wie Niereninsuffizienz, Gicht, Leukämie, Psoriasis, bei Hungerzuständen und anderen Erkrankungen mit Ernährungsstörungen sowie bei Patienten unter zytostatischer Therapie eingesetzt. Die Oxidation der Harnsäure bildet die Grundlage für zwei Verfahren zur Bestimmung dieses Purinmetaboliten. Ein Verfahren ist die Reduktion der Phosphorwolframsäure in alkalischer Lösung zu Wolframblau, das photometrisch gemessen wird. Diese Methode ist aufgrund von Störungen durch Medikamente und anderer reduzierender Substanzen neben Harnsäure unspezifisch. Ein zweites Verfahren, von Prätorius und Poulsen beschrieben, verwendet das Enzym Uricase zur Oxidation der Harnsäure. Diese Methode eliminiert im Wesentlichen die Einflüsse durch chemische Oxidation. Die Uricase kann bei Methoden eingesetzt werden, die über UV-Messungen den Verbrauch an Harnsäure bestimmen oder in Kombination mit anderen Enzymen in einem Farb-Test. Die vorliegende enzymatische Methode ist eine Variante des enzymatischen Farb-Tests, modifiziert von Siedel. Das entstandene Wasserstoffperoxid bildet mit 4-Aminoantipyrin und Phenol unter katalytischer Wirkung der Peroxidase einen Chinoniminfarbstoff. Die Farbintensität des entstandenen roten Farbstoffs ist direkt proportional der Harnsäurekonzentration und wird photometrisch gemessen.

### Testprinzip:

Colorimetrischer Endpunkt Test



Uricase spaltet Harnsäure und führt zur Entstehung von Allantoin und Wasserstoffperoxid.



Der Anstieg der Extinktion durch die Farbstoffentstehung wird gemessen.

### Konzentrationen der gebrauchsfertigen Lösungen

<b>R1:</b>	
Phosphat-Puffer: pH 8,0	50 mmol/l
Chlorphenol	7,5 mmol/l
<b>R2:</b>	
Uricase	300 U/l
POD	> 1 KU/l
4-Aminoantipyrin	3 mmol/l
Konservierungsmittel	
<b>R4:</b>	
Harnsäure	6 mg/dl (356,9 µmol/l)

### Herstellung und Haltbarkeit

Der Inhalt einer Flasche R2 wird mit der entsprechenden Menge R1 unter Schwenken gelöst. NICHT SCHÜTTELN!

Dieses Arbeitsreagenz ist lichtgeschützt

3 Tage	bei +20°C bis +25°C und
14 Tage	bei + 2°C bis + 8°C haltbar.

### Untersuchungsgut

#### Serum/Plasma

Serum, entnommen mit Standard-Probenentnahmeröhrchen Heparin- oder EDTA-Plasma

Haltbarkeit:	5 Tage	bei +2 bis +8°C
	6 Monate	bei - 20°C

#### Urin

Haltbarkeit: Die Bestimmung sofort durchführen. Nicht im Kühlschrank lagern.

Haltbarkeit nach Zugabe von NaOH (pH > 8,0):

4 Tage	bei + 20 bis 25°C
--------	-------------------

Urinproben werden manuell mit Natriumchlorid-Lösung (0,9%) oder dest. bzw. entionisiertem Wasser verdünnt (z. B. 1 + 10). Ergebnis mit dem entsprechenden Verdünnungsfaktor multiplizieren (z. B. Faktor 11).

Proben, die Präzipitate enthalten, müssen vor dem Test zentrifugiert werden. Blutproben sollten nur vor der Verabreichung von Metaminizol entnommen werden.

### Hinweis

In vitro Diagnostikum. Weitere sicherheitsrelevante Informationen sind im Sicherheitsdatenblatt enthalten. Dieses steht auf unserer Homepage <http://www.analyticon-diagnostics.com> zum Download bereit.

Die beim Umgang mit Laborreagenzien üblichen Vorsichtsmaßnahmen beachten.

### Einschränkungen des Verfahrens – Interferenzen:

Als Bewertung gilt: Wiederfindung ± 10% vom Ausgangswert. Serum/Plasma Icterus: Keine wesentliche Beeinflussung bis zum Index I von 55 (entsprechend 55 mg/dl konjugiertes und unkonjugiertes Bilirubin). Hämolyse: Keine wesentliche Beeinflussung bis zum Index H von 25 (ca. 25 mg/dl Hämoglobin).

Lipämie (Intralipid): Keine wesentliche Beeinflussung bis zum Index L von 300 (ca. 600 mg/dl Triglyceride). Es besteht keine zufrieden stellende Übereinstimmung zwischen Trübung und Triglyceridkonzentration.

Erhöhte Ascorbinsäure-Konzentrationen verursachen falsch erniedrigte Werte. Uricase reagiert spezifisch mit Harnsäure. Andere Purinabkömmlinge können die Harnsäurereaktion hemmen.

Falsch niedrige Ergebnisse können bei Patienten auftreten, die Acetaminophen (Paracetamol), N-Acetylcystein (NAC) oder Metamizol (Novaminsulfon, Dipyron) bekommen. Die Auswirkung von Medikamenten oder deren Metaboliten auf den Test ist nicht in allen Fällen bekannt. Im Zweifelsfall wird deshalb empfohlen, den Test nach Absetzen der Medikation zu wiederholen. Ein Absetzen der Medikation darf allerdings nur nach Anweisung des behandelnden Arztes erfolgen.

### Testverfahren

Applikationen für automatisierte Systeme sind auf Anfrage erhältlich.

#### Gelieferte Materialien

- Gebrauchsfertige Lösungen

#### Zusätzlich benötigte Materialien

- Kalibrations- und Kontrollmaterial wie nachfolgend beschrieben.
- Natriumchlorid-Lösung (0,9%)

### Manuelle Testdurchführung

Wellenlänge:	Hg 546 nm, (490 - 550)
Temperatur:	+25 / +30 / +37°C
Schichtdicke:	1 cm
Messung:	gegen Reagenzienleerwert (RLW), Pro Messreihe nur einmal erforderlich

	RLW	Kalibrator	Probe
Probe	---	40 µl	40 µl
Arbeitsreagenz	1000 µl	1000 µl	1000 µl

Mischen, 5 Min. bei +37°C oder 10 Min. bei +20°C bzw. +25°C inkubieren. Innerhalb von 30 Min. die Probenextinktion gegen den RLW messen.

### Berechnung:

Mit Kalibrator:  

$$\frac{\Delta E \text{ Probe}}{\Delta E \text{ Kalibrator}} \times \text{Kalibratorkonz.} = \text{Harnsäurekonz.}$$

### Messbereich

0,2 - 40,0 mg/dl bzw. 11,9 - 2380 µmol/l

Proben mit höheren Konzentrationen werden über eine Rerun-Funktion bestimmt. Bei Geräten ohne Rerun-Funktion werden diese Proben manuell mit NaCl-Lösung (0,9%) oder Aqua dest. verdünnt (z. B. 1+1). Ergebnis mit dem entsprechenden Verdünnungsfaktor multiplizieren (z.B. Faktor 2).

Umrechnungsfaktor:

$$\text{mg/dl} \times 59,5 = \mu\text{mol/l}$$

$$\text{mg/dl} \times 0,059 = \text{mmol/l}$$

### Referenzbereich

#### Serum/Plasma

Männer: 3,4 - 7,0 mg/dl bzw. 202,3 - 416,5 µmol/l

Frauen: 2,4 - 5,7 mg/dl bzw. 142,8 - 339,2 µmol/l

#### Urin (Referenzbereich nach Krieg und Colombo)

Morgenerurin

37 - 92 mg/dl bzw. 2200 - 5475 µmol/l

24-Stunden-Urin

200 - 1000 mg/24 h bzw. 1200 - 5900 µmol/24 h  
entsprechend 13 - 67 mg/dl bzw. 773 - 3986 µmol/l \*

\* berechnet aus einem Urinvolumen von 1,5 l/24 h

#### Urin (Referenzbereich nach Tietz)

Normale Ernährung: 250 - 750 mg/24h

Ernährung mit niedrigem Puringehalt:

Männer:	< 480 mg/24h
Frauen:	< 400 mg/24h
Ernährung mit hohem Puringehalt:	< 1000 mg/24h

Jedes Labor sollte die Übertragbarkeit der Referenzbereiche für die eigenen Patientengruppen überprüfen und gegebenenfalls eigene Referenzbereiche ermitteln. Für diagnostische Zwecke sind die Harnsäureergebnisse stets im Zusammenhang mit der Anamnese, der klinischen Untersuchung und anderen Untersuchungsergebnissen zu werten.

### Sensitivität (analytische Nachweisgrenze)

Nachweisgrenze: 0,2 mg/dl bzw. 11,9 µmol/l

Die Nachweisgrenze entspricht der niedrigsten messbaren Harnsäurekonzentration, die von Null unterschieden werden kann.

### Impräzision:

Serum

Die Reproduzierbarkeit in der Serie wurde mit Kontrollproben (n = 20) bestimmt und ergab folgende Ergebnisse:

Probe	In der Serie		
	MW mg/dl	SD mg/dl	VK %
Probe 1	4,34	0,029	0,67
Probe 2	5,92	0,056	0,95
Probe 3	11,63	0,062	0,53

Die Reproduzierbarkeit von Tag zu Tag wurde mit Kontrollproben (n = 20) bestimmt und ergab folgende Ergebnisse:

Probe	Tag / Tag		
	MW mg/dl	SD mg/dl	VK %
Probe 1	4,73	0,097	2,05
Probe 2	6,78	0,116	1,71
Probe 3	11,03	0,315	2,86

### Methodenvergleich:

Bei einem Vergleich von Analyticon UA (y) mit einem kommerziell erhältlichen Test (x) wurde mit 38 Proben folgendes Ergebnis erzielt (mg/dl):

$$y = 0,999 x - 0,034; \quad r = 0,997$$

### Qualitätskontrolle

Humanes Kontrollserum:

Contronorm® Plus	5 x 5 ml	#1205
	20 x 5 ml	#1220
Controptath® Plus	5 x 5 ml	#1305
	20 x 5 ml	#1320

Humaner Kontrollurin:

Urine control Set	8 x 5 ml	#1507
-------------------	----------	-------

Die Kontrollintervalle und Kontrollgrenzen sind den individuellen Anforderungen jedes Labors und den länderspezifischen Richtlinien anzupassen. Die Ergebnisse müssen innerhalb der festgesetzten Bereiche liegen. Jedes Labor sollte Korrekturmaßnahmen für den Fall beschreiben, dass Werte außerhalb des Bereichs liegen.

### Kalibrierung

S1:	0.9% NaCl		
S2:	Bio Cal®	20 x 3 ml	#1420
	Bio Cal® E	10 x 3 ml	#1430
R4:	Kalibrator in Packung enthalten		

### Kalibrationshäufigkeit

Eine Zweipunktkalibration wird empfohlen:

- Bei Chargenwechsel
- Wenn Qualitätskontrollverfahren dies erfordern

### Entsorgung:

Bitte beachten Sie die gesetzlichen Vorschriften.

### Literatur:

1. Colombo J-P (ed) Klinisch - chemische Urindiagnostik. Rotkreuz: Labolive-Verlagsgesellschaft 1994:180
2. DiGiorgio J; Henry RJ, et al eds. Clinical Chemistry: Principles and Technics. 2<sup>nd</sup> ed. New York NY: Harper and Row; 1974:532.
3. Elking SM, Kabat HF. Am Soc Hosp Pharm. 1969;25:485.
4. Glick MR, Ryder KW, Jackson SA. Graphical Comparisons of Interferences in Clinical Chemistry Instrumentation, Clin Chem 1986;32:470-474
5. Greiling H, Gressner AM, eds. Lehrbuch der Klinischen Chemie und Pathobiochemie, 3re ed. Stuttgart/New York: Schattauer Verlag; 1995.
6. Guder WG, Narayanan S, Wisser H, Zawta B, List of Analytes ; Pre analytical Variables. Brochure in Samples: From the Patient to the Laboratory. Darmstadt :GIT Verlag 1996
7. Haug HG. Diagnostik. 1972;18:137.
8. Kageyama N. A direct colorimetric determination of uric acid in serum and urine with uricase-catalase system. Clin Chim Acta 1971;31:421-426.
9. Kaiser E, et.al. Wiener Klin Wschr. 1972;84:217.
10. Keller H, ed. Klinisch-chemische Labordiagnostik für die Praxis, 2nd ed. Stuttgart/New York: Georg Thieme Verlag,1991.
11. Kim EK,wadel LD, sunderland MLE et al Observations on Diagnostic Kits for the Determination of Uric Acid. Clin Biochem. 1971;4:279-286.
12. Krieg M et al Vergleichende quantitative Analytik klinisch-chemischer Kenngrößen im 24 Stunden -Urin und Morgenurin. J Clin Chem Clin Biochem 1986;24:863-869.
13. Kueffer H. Therap Umschau.1971;28:669.
14. Praetorius E Poulsen H. Enzymatic Determination of Uric Acid with Detailed Directions. Scandinav J Clin Lab Invest 1953;3:273-280.Mac Kay EM Mac Kay LL J Clin Invest 1927;4:295
15. Rice EW Gorgan BS. Clin chem. 1962;8:181.
16. Sing HP, et al Clin Chem. 1972;18:137.
17. Thefeld W, Hoffmeister H, Busch EW et al. Normalwerte der Serumharnsäure in Abhängigkeit von Alter und Geschlecht mit einem neue enzymatischen Harnsäurefarbstest. Dtsch Med Wschr 1973;98:380-384.
18. Tietz NW. Clinical Guide to Laboratory Tests 3<sup>rd</sup> ed. Philadelphia, Pa. WB Saunders Company. 1995:624-629.
19. Town MH, Gehm S, Hammer B, Ziegenhorn J. J Clin Chem Clin Biochem 1985; 23:591.
20. Young DS, et al Clin Chem 1972;18:1042