

Quantimetrix®

QuanTtest® Red

Pyrogallol Red Total Protein Reagent

LOT 22435 REF 5210-12 EXPIRE 2026-03-31



English

Intended Use

The QuanTtest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent is intended for the quantitative determination of protein in cerebrospinal fluid and urine for both manual and automated systems.

Summary and Explanation

Determination of total protein in urine and cerebrospinal fluid is valuable in the diagnosis of renal and central nervous system disorders respectively. Urinary protein elevations are commonly seen in the following conditions: strenuous exercise, fever and hypothermia, monoclonal gammopathies, nephritis, nephrosis and diabetic nephropathy, and urinary tract infections. Determination of total protein in cerebrospinal fluid aids in the diagnosis of such conditions as meningitis, encephalitis, poliomyelitis, neurosyphilis, CNS tumors and cerebral hemorrhage.¹

The QuanTtest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent provides a simple method of protein quantitation using microliter samples of urine or cerebrospinal fluid. Total protein is measured by the dye binding method using a complex of Pyrogallol Red and Molybdenum Acid (Mo^{+6}) described by Fujita et al². At low pH the dye is red and changes to blue when complexed with protein.

Depending on the equipment and sample size used, a linear response is attained up to 350 mg/dL. The Pyrogallol Red dye binding method can be read at three minutes making the test suitable for automated instrumentation. The sensitivity of the Pyrogallol Red method makes the test appropriate for use with body fluids such as cerebrospinal fluid and urine which have protein concentrations too low for precise measurement by other protein methods.

The biuret method is not sensitive enough for protein determinations in urine. Results with turbidimetric methods may vary depending on the type and concentration of the precipitant, the type of protein, the temperature and the time before reading. Some drugs have been shown to interfere with turbidimetric methods.^{3,4} The QuanTtest Red method has a greater range of linearity than the Coomassie Blue method.

Globulin as well as albumin can be measured with the QuanTtest Red Reagent. Surfactants, copper or iron ions interfere with test results. Samples exhibiting hematuria will give falsely elevated values. This method lessens cuvette staining and can be adapted to automated analyzers.

Hazard (H) and Precautionary (P) Statements:

Contains Mixture, Hydrochloric acid, Methyl alcohol, Sodium molybdate dihydrate. H412 – Harmful to aquatic life with long lasting effects. P273 – Avoid release to the environment. P501 – Dispose of contents/container to hazardous or special waste collection point, in accordance with local, regional, national and/or international regulation. Safety Data Sheet (SDS) available for professional users at quantimetrix.com

Principle of the Procedure

The assay is based upon the interaction of protein with the Pyrogallol Red-molybdate complex. Pyrogallol Red is combined with molybdenum acid in the Reagent forming a red complex with a maximum absorbance at 470 nm. Under the conditions of the test, in the presence of protein, a blue-purple color is formed and the maximum absorption of the dye changes from 470 nm to 604 nm. The concentration of the total protein in the sample can be measured by reading the absorbance of the sample at 600 nm. The color response is linear and permits accurate protein determinations.

Reagents

1. QuanTtest Red Reagent is a ready-to-use liquid in 250 mL bottles containing Pyrogallol Red, Sodium Molybdate, Succinic Acid, Sodium Benzoate, Sodium Oxalate, Methanol and Surfactant.

Materials Required but Not Provided

1. QuanTtest Human Protein Standards/ Level 2, 3, 4, 5 REF 3410-02
2. Dropper Urine Chemistry Control / Level 1 & 2 REF 1431-31 and 1432-31
3. Dropper Spinal Fluid / Level 1 & 2 REF 1451-31 and 1452-31
4. Pipets capable of delivering 20 μL or 50 μL , and 2.5 mL.
5. Reaction tubes: 13 x 100 mm culture tubes are recommended.
6. Spectrophotometer capable of reading absorbance at 600 nm.
7. Cuvette: glass or disposable plastic.
8. Distilled or deionized water.

Instrumentation

The QuanTtest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, requires the use of a manual or automated spectrophotometer capable of measuring absorbance at 600 nm. Refer to the instrument manufacturer's manual for specific instruction regarding its operation and use. Automated analyzer applications are available upon request from Quantimetrix' Technical Service Department.

For In Vitro Diagnostic Use Only

Warnings and Precautions

The QuanTtest Red Reagent is formulated with acidic methanol. Do not take internally. Do not get in eyes, on skin or on clothing. In case of contact, immediately flush eyes with water and get medical attention. Wash skin with soap and water. Do not pipet by mouth.

Dispose of contents/container in accordance with local, regional, national, territorial, provincial, and international regulations. Safety Data Sheet (SDS) available for professional users at quantimetrix.com

Reconstitution of Reagents

The QuanTtest Red Reagent needs no reconstitution or dilution. Remove the Reagent from the refrigerator and aliquot a sufficient quantity of Reagent for the number of tests to be performed. Allow the aliquot to come to room temperature (18°C–25°C) before use.

Storage and Stability

Reagent

1. Store the QuanTtest Red Reagent at 2°C–8°C tightly capped. Protect from light.
2. When stored properly the Reagent is stable until the expiration date stated on the label. Do not use the Reagents past the expiration date stated on each Reagent container label.
3. Discard the Reagent if signs of precipitation or cloudiness develop.

Specimen Handling

1. Remove the samples to be tested from the refrigerator and allow to come to room temperature (18°C–25°C) before testing.
2. Urine or cerebrospinal fluid samples may be suitable for use without additional sample preparation. No special preservatives are required.
3. Should any blood cells or cellular debris be present in either the urine or spinal fluid specimen, centrifuge the specimen prior to testing.
4. Urinary protein may be determined on a 24-hour collection or on a random specimen.
5. Urine specimens may be stored at 2°C–8°C for up to 24 hours or frozen up to 3 months until assayed. CSF specimens may be stored at 2°C–8°C for several days or frozen for months until assayed.

Procedure

The protein concentration of unknown specimens can be determined by finding the absorbance of the specimen on a standard curve and reading the corresponding protein concentration or can be calculated using a one point calibration (see Calculation of Results below).

To prepare the standard curve, plot the absorbance obtained for each standard against its respective protein concentration in mg/dL.

If using the calculation method to determine the protein concentration of unknown specimens, use the standard that approximates the concentration of the specimen being tested; e.g., when testing normal CSF specimens measure the 50 mg/dL standard and when testing normal urine specimens measure the 25 mg/dL standard. If the protein concentration of the specimen is higher or lower than these concentrations, use the standard which most closely approximates the protein concentration of the specimen.

Protein can be measured using either a 20 or a 50 μL sample size. The 50 μL sample will give a linear range to 150 mg/dL of protein. To extend the range of linearity of the test method to 350 mg/dL of protein, use a 20 μL sample size (see Limitations section below).

Test Procedure

1. Allow QuanTtest Red Reagent, Standards, Controls, and Specimens to come to room temperature (18°C–25°C).
2. Label test tubes for each sample: Reagent Blank, Standards, Controls, and Patient Specimens to be tested.
3. Pipet 50 μL (20 μL) of each sample into the appropriate tube. Use distilled or deionized water for the Reagent Blank tube.
4. Accurately pipet 2.5 mL of the Reagent to each of the tubes. Mix well by vortexing or agitating the tubes.
5. Allow reaction mixture to stand at room temperature for at least 15 minutes before reading the A600. The color of the reaction mixture is stable for up to 60 minutes.
6. Transfer the Reagent blank to a clean cuvette and adjust the spectrophotometer to read zero at 600 nm.

Note: If the cuvette becomes stained in step 6, dye has adsorbed onto the glass and must be cleaned or erroneously high results will occur. After cleaning, thoroughly rinse with distilled or deionized water and dry. Repeat Step 6.

7. Read each sample against the Reagent blank and record the absorbance values obtained.

Automated Instrumentation Methods

The QuanTtest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, has been evaluated for efficacy when each reaction is read at precisely timed 3 minute intervals, making the method suitable for automated instrumentation. Refer to the specific instrument applications for the Pyrogallol Red method for direction of use of this product. Contact Quantimetrix' Technical Service Department or your instrument manufacturer for these applications.

Calculation of Results

The concentrations of urine or CSF proteins are expressed in mg/dL. The protein concentration of unknown samples can be determined by finding the absorbance of the sample on the standard curve and reading the corresponding protein concentration OR can be calculated as follows:

Calculation of Total Protein

Use the following formula to calculate protein concentrations of the patient samples.

$$\text{Protein Concentration (mg/dL)} = \frac{\text{absorbance of sample X}}{\text{absorbance of standard}}$$

The following are examples for illustrative purposes only.

Cerebrospinal Fluid

$$\begin{aligned} \text{CSF Patient Specimen } A_{600} &= 0.200 \\ 50 \text{ mg/dL Standard } A_{600} &= 0.310 \\ (0.200 / 0.310) \times 50 \text{ mg/dL} &= 32.3 \text{ mg/dL} \end{aligned}$$

Urine

$$\begin{aligned} \text{Urine Patient Specimen } A_{600} &= 0.120 \\ 25 \text{ mg/dL Standard } A_{600} &= 0.165 \\ (0.120 / 0.165) \times 25 \text{ mg/dL} &= 18.2 \text{ mg/dL} \end{aligned}$$

Calculation of 24 Hour Urinary Protein

1. Measure the 24 hour urine volume (mL).
2. Divide this volume by 100 to determine the volume expressed in deciliters (dL).
3. Multiply the 24 hour urine volume in dL by the protein concentration in mg/dL as determined by QuanTtest Red procedure.
4. The resulting number is the amount of protein expressed as mg per 24 hours.

The following is an example for illustrative purposes only.

$$\begin{aligned} \text{Patient Urine Volume} &= 1,550 \text{ mL} \\ \text{Patient Urinary Protein} &= 18.2 \text{ mg/dL} \\ (1550 \text{ mL} / 100 \text{ mL/dL}) \times 18.2 \text{ mg/dL} &= 282.1 \text{ mg/24 hours} \end{aligned}$$

Quality Control

A quality control program is recommended for all clinical laboratories. The analysis of control material with assayed values in both the normal and abnormal ranges is recommended for monitoring the performance of the procedure. The values recovered for the controls should fall within the laboratory's acceptable range. A Quality Control Program, Quantrol®, is available from Quantimetrix. Please inquire.

Limitations

Linearity of the test method is 150 mg/dL of total protein when using a 50 µL sample size. Linearity may be extended by decreasing the specimen volume to 20 µL. The total protein concentration then becomes linear to 350 mg/dL. Greater accuracy may be obtained by diluting specimens of higher protein levels to approximately 100 mg/dL with distilled or deionized water, reassaying and correcting for the dilution factor when calculating the total protein concentration.

Some types of surface active agents may affect the color. Cationic surfactants in general, give the same color as proteins. Because anions inhibit the color reaction, wash the equipment thoroughly, using distilled water, until no surface active agent remains. Dry equipment thoroughly before using.

Hemoglobin gives about one-half the color reaction of albumin. Samples exhibiting hematuria will give a falsely elevated value.

Copper and iron ions can cause errors in measurement. Special care should be taken to avoid contamination of the apparatus.

The Reagent contains light sensitive components. Protect from light.

The QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, may underestimate low molecular weight proteins and immunoglobulin lightchains (Bence Jones Proteins).

In routine use, cuvettes, culture tubes and equipment are rarely stained. However, when many specimens are run at the same time or if a specimen containing a high concentration of protein is tested, some of the dye may remain. If this occurs, clean glassware and equipment thoroughly.

Technical updates can be found on our website.

Expected Values

Normal ranges may vary according to patient population and laboratory conditions. Each laboratory should establish its own normal range. Using the Pyrogallol Red method on specimens from clinically healthy subjects, protein levels in cerebrospinal fluid can be expected to range from 15 to 45 mg/dL and up to 60 mg/dL in healthy elderly subjects. Urinary excretion of protein is normally less than 200 mg/24 hours in volumes of 1,000 to 1,500 mL/24 hours. Random normal urine specimens may range from 0 to 20 mg/dL of protein.

Specific Performance Characteristics

Specificity

The specificity of the QuanTest Red test method was determined by analysis of urine samples following the addition of potential interfering substances. Hemoglobin, iron and copper ions were found to interfere. See the table of interfering substances following.

Table of Interfering Substances

Additive Name	Added Conc. (mg/dL)	Measured Conc. of Total Protein (mg/dL)	Amount Normally Present in Urine
None	—	29	—
Urea Nitrogen	2,300	29	10.5 g/day
Uric Acid	300	30.5	250-750 mg/day
Creatinine	300	28.5	male 1000-1700 mg/day female 1175-1468 mg/day
Ammonia	250	30	0.41 - 0.82 g/day
Glucose	5,000	28	30 - 130 mg/day
Ascorbic Acid	200	28.5	0.1 - 0.4 mg/kg/day
Glutathione	50	29	—
Citric Acid	200	29.5	0.3 - 0.9 mg/day
Oxalic Acid	100	26	15 - 30 mg/day
Tartaric Acid	200	28	—
Na	600	30	6 - 8.4 g/day
K	250	28	1.8 - 2 g/day
Cl	1,000	30	11.1 - 18.2 g/day
Ca	100	30	240 - 320 mg/day
Mg	30	29	70 - 155 mg/day
P	200	33	—
Cu	10	39	250 µg/day
Fe ²⁺	10	36.5	60 - 100 µg/day
Bilirubin	20	30.5	3.08 ± 0.28 mg/day

Precision

The precision of the QuanTest Red System was established by analyzing a series of Quantimetrix Urine and Spinal Fluid Controls. The assay was calibrated with Quantimetrix standards. The reaction was read at 3 minutes and after 15 minutes on a Gilford Stasar II spectrophotometer.

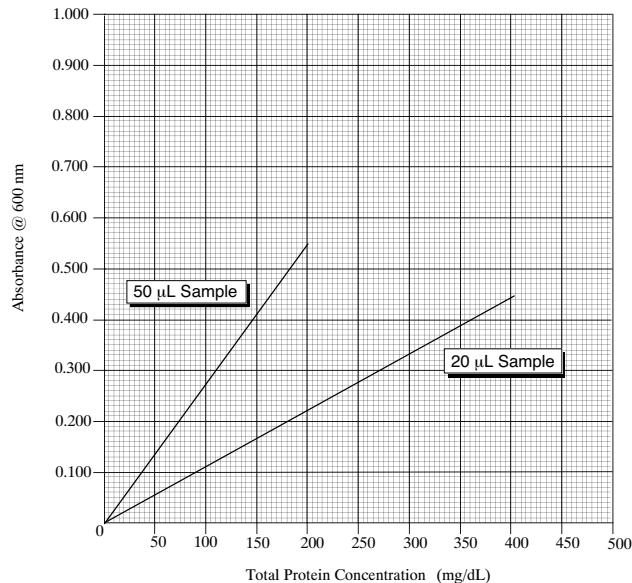
When read at 3 minutes:

	Within Run (n=10)			Between Run (n=18)		
	Mean (mg/dL)	SD	%CV	Mean (mg/dL)	SD	%CV
Urine Level 1	15.3	2.3	14.9	14.9	1.3	8.7
Urine Level 2	62.5	2.5	4.0	61.8	2.5	4.1
CSF Level 1	36.3	2.9	7.9	35.3	3.3	9.4
CSF Level 2	66.7	2.1	3.2	65.2	3.3	5.1

When read after 15 minutes:

	Within Run (n=10)			Between Run (n=18)		
	Mean (mg/dL)	SD	%CV	Mean (mg/dL)	SD	%CV
Urine Level 1	15.2	0.4	2.6	15.5	1.3	7.5
Urine Level 2	63.3	3.0	4.8	62.8	1.9	3.1
CSF Level 1	36.7	2.6	7.2	35.9	3.4	9.5
CSF Level 2	69.6	2.6	3.7	68.0	2.6	3.9

Example Graph



Correlation

Comparison of the QuanTest Red method with a Coomassie Blue method (Quantimetrix) for protein determination gives the following correlation when tested using 29 patient urine samples.

n=29	Mean	Correlation Coefficient (r)	Slope	Intercept
Coomassie Blue	43.04	0.9923	1.05	-0.18
QuanTest Red	45.20			

References

1. Pesce AJ, Kaplan LA. Methods in Clinical Chemistry. CV Mosby Co, 1987.
2. Fujita Y, Mori I, Kitano S. Bunseki Kagaku 1983;32:379.
3. Lievens MM, Celis PJ. Drug interference in turbidimetry and colorimetry of proteins in urine. Clin Chem 1982;28:2328.
4. Muir A, Hensley WJ. Pseudoproteinuria due to penicillins in the turbidimetric measurement of proteins with trichloroacetic acid. Clin Chem 1979;25:1662-1663.

German

Verwendungszweck

Das QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, ist zum quantitativen Nachweis von Protein im Liquor cerebrospinalis und Urin für handbetriebene und automatische Nachweissysteme vorgesehen.

Zusammenfassung und Erklärung

Die Bestimmung des Gesamtproteingehalts in Urin und Liquor ist ein wertvolles Hilfsmittel bei der Diagnose von Nieren- und Zentralnervensystemerkrankungen. Erhöhte Proteinwerte im Urin treten häufig bei den folgenden Zuständen auf: anstrengende sportliche Betätigung, Fieber und Unterkuhlung, monoklonale Gammopathien, Nephritis und diabetische Neuropathie sowie Harnwegsinfektionen. Die Bestimmung des Gesamtproteingehalts in Liquor unterstützt die Diagnose von Erkrankungen wie Meningitis, Enzephalitis, Poliomylitis, Neurosyphilis, Liquortumoren und Gehirnblutungen.¹

Das QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent ermöglicht den quantitativen Nachweis von Protein in Mikroliter-Proben von Urin oder Liquor. Der Gesamtproteingehalt wird durch Farbstoffbindung anhand eines Pyrogallolrot-Molybdänsäure-Komplexes (Mo^{+6}) ermittelt, der von Fujita et al² beschrieben wurde. Bei niedrigem pH-Wert ist der Farbstoff rot und schlägt bei Bindung mit Protein nach blau um.

Je nach verwendetem Gerät und verwendeter Probengröße wird eine lineare Reaktion bei bis zu 350 mg/dl erzielt. Die Pyrogallolrot-Farbstoffbindung kann nach drei Minuten abgelesen werden und ist somit für Laborautomaten geeignet. Durch die Empfindlichkeit des Pyrogallolrotverfahrens eignet sich der Test zur Verwendung mit Körperflüssigkeiten wie Liquor und Urin, deren Proteinkonzentrationen für andere Proteinnachweisverfahren zu gering sind.

Die Biuret-Methode ist zur Bestimmung von Protein im Urin nicht empfindlich genug. Durch turbidimetrische Verfahren ermittelte Ergebnisse können je nach Art und Konzentration des Präzipitats, Eiweißtyp, Temperatur und verströmlicher Zeit vor dem Ablesen unterschiedlich ausfallen. Einige Medikamente können turbidimetrische Verfahren erheblich verfälschen.^{3,4} Das QuanTest Red-Verfahren bietet einen größeren Linearitätsbereich als das Coomassie-Blue-Verfahren.

Globulin sowie Albumin können mit der QuanTest Red Reagenzflüssigkeit gemessen werden. Tenside sowie Kupfer- und Eisenionen verfälschen die Testergebnisse. Urinproben mit Blutgehalt (Hämaturie) führen zu fälschlich erhöhten Werten. Dieses Verfahren verringert die Küvettenfärbung und kann für Analyseautomaten angepasst werden.

Gefahrenhinweise (H) Sicherheitshinweise (P):

Gemisch, Hydrochloric acid, Methyl alcohol, Sodium molybdate dihydrate.
H412 – Schädlich für Wasserorganismen, mit langfristiger Wirkung. P273 – Freisetzung in die Umwelt vermeiden. P501 – Entsorgung von Inhalt/Behälter über eine Annahmestelle für gefährliche Abfälle oder Sondermüll entsprechend örtlicher, regionaler, nationaler, und/oder internationaler Vorschrift. Sicherheitsdatenblätter (SDB) stehen Ihnen im Internet unter quantimetrix.com

Verfahrensprinzip

Der Assay basiert auf der Reaktion zwischen dem Protein und dem Pyrogallolrot-Molybdat-Komplex. Pyrogallolrot wird in der Reagenzflüssigkeit mit Molybdänsäure kombiniert und bildet einen roten Komplex mit einer maximalen Extinktion von 470 nm. Unter Testbedingungen schlägt die Farbe bei Anwesenheit von Protein nach blauviolett um. Dabei erhöht sich die maximale Extinktion von 470 nm auf 604 nm. Die Gesamtproteinconcentration der Probe kann durch Ablesen der Extinktion der Probe bei 600 nm ermittelt werden. Die Farbreaktion ist linear und ermöglicht genaue Bestimmungen des Proteingehalts.

Reagenzien

1. QuanTest Red Reagenz ist als gebrauchsfertige Flüssigkeit in 250-mL-Fläschchen erhältlich und besteht aus Pyrogallolrot, Natriummolybdat, Succinsäure, Natriumbenzoat, Natriumoxalat, Methanol und Tensid.

Erforderliche Materialien (nicht im Lieferumfang enthalten)

1. QuanTTest Human Protein Standards/ Level 2, 3, 4, 5 [REF3410-02](#)
2. Dropper Urine Chemistry Control / Level 1 & 2 [REF1431-31](#) and [1432-31](#)
3. Dropper Spinal Fluid / Level 1 & 2 [REF1451-31](#) and [1452-31](#)
4. Pipetten zur Abgabe von 20 µl oder 50 µl und 2,5 ml.
5. Reagenzgläser: 13 x 100 mm Kulturröhrchen werden empfohlen.
6. Spektralphotometer zum Ablesen der Extinktion bei 600 nm.
7. Küvette: Glas oder Plastik-Einmalprodukt.
8. Destilliertes oder deionisiertes Wasser.

Instrumente

Das QuanTTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, benötigt ein handbetriebenes oder automatisches Spektralphotometer, das Extinktionen bei 600 nm ermitteln kann. Die jeweiligen Herstelleranweisungen im Betrieb und Anwendung beachten. Anweisungen für Analyseautomaten sind auf Anfrage vom technischen Kundendienst von Quantimetrix erhältlich.

Nur zur In-vitro-Diagnostik

Warnhinweise und Vorsichtsmaßnahmen

Das QuanTTest Red Reagenz ist mit angesäuertem Methanol angesetzt. Nicht schlucken oder einnehmen. Augen- und Hautkontakt sowie Kontakt mit der Kleidung vermeiden. Bei Kontakt sofort Augen mit Wasser ausspülen und ärztliche Hilfe einholen. Haut mit Wasser und Seife waschen. Nicht mundpipettieren.

Inhalt/Behälter entsprechend örtlichen, regionalen, nationalen und internationalen Richtlinien der Entsorgung zuführen. Sicherheitsdatenblatt (SDB) steht Ihnen im Internet unter [quantimetrix.com](#) zur Verfügung.

Rekonstitution der Reagenzen

Reagenz

Das QuanTTest Red Reagenz erfordert keine Rekonstitution oder Verdünnung. Das Reagenz aus dem Kühlschrank nehmen und eine ausreichende Menge des Reagenzstoffes für die erforderlichen Tests bereitstellen. Die bereitgestellte Menge vor Gebrauch auf Raumtemperatur (18°C bis 25°C) bringen.

Lagerung und Stabilität

Reagenz

1. Das QuanTTest Red Reagenz bei 2°C bis 8°C fest verschlossen aufbewahren. Vor Lichteinwirkung schützen.
2. Bei korrekter Aufbewahrung ist das Reagenz bis zum auf dem Etikett angegebenen Verfallsdatum stabil. Bei korrekter Aufbewahrung sind die Reagenzen bis zum auf dem Etikett angegebenen Verfallsdatum stabil.
3. Das Reagenz bei Anzeichen von Trübung oder Präzipitation verworfen.

Handhabung der Proben

1. Die Proben aus dem Kühlschrank nehmen und vor dem Testen auf Raumtemperatur (18°C bis 25°C) bringen.
2. Urin- oder Liquorproben sind ohne zusätzliche Verarbeitung testbereit. Besondere Konservierungsmittel sind nicht erforderlich.
3. Sollten im Urin oder Liquor Blutzellen oder Zellreste vorhanden sein, muss die Probe vor dem Test zentrifugiert werden.
4. Protein im Urin kann an einer 24-Stunden-Probenentnahme oder an einer Stichprobe bestimmt werden.
5. Urinproben können bei 2°C bis 8°C bis zu 24 Stunden oder gefroren bis zu 3 Monate vor dem Test aufbewahrt werden. Liquorproben können bei 2°C bis 8°C mehrere Tage oder gefroren mehrere Monate lang vor dem Test aufbewahrt werden.

Verfahren

Die Proteinkonzentration unbekannter Proben kann durch Feststellung der Probenextinktion auf einer Standardkurve und Ablesen der entsprechenden Proteinkonzentration oder durch Ein-Punkt-Kalibrierung bestimmt werden (siehe Berechnung der Ergebnisse unten).

Eine Standardkurve kann durch Aufzeichnen der Extinktion jedes Standards gegenüber der entsprechenden Proteinkonzentration in mg/dl erstellt werden.

Wird die Proteinkonzentration unbekannter Proben durch die Berechnungsmethode bestimmt, sollte der Standard verwendet werden, der der Konzentration der zu testenden Probe am ehesten entspricht; d. h., beim Testen normaler Liquorproben sollte der 50 mg/dl Standard und beim Testen normaler Urinproben der 25 mg/dl Standard verwendet werden. Wenn die Proteinkonzentration der Probe höher oder niedriger als diese Konzentrationen ist, sollte der Standard verwendet werden, der der Konzentration der zu testenden Probe am ehesten entspricht.

Der Proteingehalt kann entweder mit einer 20 µl oder 50 µl großen Probe gemessen werden. Die 50-µl-Probe ergibt einen Linearbereich bis zu 150 mg/dl Protein. Um den Linearitätsbereich der Testmethode auf 350 mg/dl zu erweitern, sollte eine 20-µL-Probengröße verwendet werden (siehe Abschnitt Einschränkungen unten).

Testverfahren

1. QuanTTest Red Reagenz, Standards, Kontrollen und Proben aus dem Kühlschrank nehmen und auf Raumtemperatur (18°C bis 25°C) bringen.
2. Teströhrchen für jede Probe beschriften: Reagenzienleerwert, Standards, Kontrollen und für den Test vorgesehene Patientenproben.
3. 50 µL (20 µL) jeder Probe in das entsprechende Röhrchen pipettieren. Für den Reagenzienleerwert destilliertes oder deionisiertes Wasser verwenden.
4. Exakt 2,5 ml Reagenz in jedes Röhrchen pipettieren. Den Röhrcheninhalt durch Vortexieren oder Schütteln gut mischen.
5. Vor dem Ablesen der Extinktion A600 die Reaktionsmischung mindestens 15 Minuten lang bei Raumtemperatur stehen lassen. Die Farbe der Reaktionsmischung ist bis zu 60 Minuten stabil.
6. Den Inhalt des Reagenzienleerwerts in eine saubere Küvette überführen und das Spektralphotometer bei 600 nm auf Null justieren.

Hinweis: Falls sich die Küvette in Schritt 6 einfärbt, wurde Farbstoff an das Glas adsorbiert und muss zur Vermeidung von verfälscht hohen Ergebnissen gereinigt werden. Nach der Reinigung gründlich mit destilliertem oder deionisiertem Wasser ausspülen und trocknen. Schritt 6 wiederholen.

Verfahren mit Analyseautomaten

Das QuanTTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, kann genaue Ergebnisse liefern, wenn jede Reaktion in genau eingehaltenen 3-Minuten-Intervallen abgelesen wird; damit eignet sich das Verfahren für Analyseautomaten. Anweisungen zur Verwendung dieses Produkts sind den entsprechenden Anleitungen für das Pyrogallolrot-Verfahren jedes Gerätes zu entnehmen. Diese Anleitungen sind vom technischen Kundendienst von Quantimetrix oder vom Hersteller des jeweiligen Gerätes erhältlich.

Berechnung der Ergebnisse

Die Proteinkonzentrationen in Urin oder Liquor werden in mg/dl angegeben. Die Proteinkonzentration unbekannter Proben kann durch Feststellung der Probenextinktion auf der Standardkurve und Ablesen der entsprechenden Proteinkonzentration ODER durch die folgende Berechnung bestimmt werden:

Berechnung der Gesamtproteinkonzentration

Zur Berechnung der Proteinkonzentrationen der Patientenproben die folgende Formel verwenden.

$$\text{Proteinkonzentration (mg/dl)} = \frac{\text{Extinktion der Probe X}}{\text{Extinktion des Standards}} \times \text{Konzentration des Standards (mg/dl)}$$

Die folgenden Beispiele dienen nur zu Anschauungszwecken.

Liquor

Liquor-Patientenprobe A ₆₀₀	= 0,200
50 mg/dL Standard A ₆₀₀	= 0,310
(0,200 / 0,310) X 50 mg/dl	= 32,3 mg/dl

Urin

Urin-Patientenprobe A ₆₀₀	= 0,120
25 mg/dL Standard A ₆₀₀	= 0,165
(0,120 / 0,165) X 25 mg/dl	= 18,2 mg/dl

Berechnung der 24-Stunden-Urinproteinkonzentration

1. Das 24-Stunden-Urinvolumen abmessen (ml).
2. Dieses Volumen durch 100 teilen, um das Volumen in Dezilitern (dL) auszudrücken.
3. Das 24-Stunden-Urinvolumen in dL mit der Proteinkonzentration in mg/dL gemäß QuanTTest Red Verfahren multiplizieren.
4. Das Ergebnis ist die Proteimenge in mg pro 24 Stunden.

Das folgende Beispiel dient nur zu Anschauungszwecken.

Patienten-Urinvolumen	= 1550 ml
Patienten-Urinproteinconcentration	= 18,2 mg/dL
(1550 ml / 100 ml/dL) X 18,2 mg/dL	= 282,1 mg/24 Stunden

Qualitätskontrolle

Für alle klinischen Labore wird ein Qualitätskontrollprogramm empfohlen. Zur Überwachung der Verfahrensleistung wird die Analyse des Kontrollmaterials mit festgelegten Werten im normalen und abnormalen Bereich empfohlen. Die erhaltenen Werte der Kontrollen sollten im für das Labor akzeptablen Bereich liegen. Ein Qualitätskontrollprogramm, Quantrol®, ist von Quantimetrix erhältlich. Weitere Informationen sind auf Anfrage erhältlich.

Einschränkungen

Die Linearität der Testmethode beträgt 150 mg/dL Gesamtprotein bei Verwendung einer 50 µL großen Probe. Die Linearität kann durch Verringerung des Probenvolumens auf 20 µL erweitert werden. Die Gesamtproteinkonzentration wird dann auf 350 mg/dL linear. Durch Verdünnung von Proben mit höheren Proteinkonzentrationen auf ungefähr 100 mg/dL mit destilliertem oder deionisiertem Wasser kann eine höhere Genauigkeit erreicht werden; dabei muss der Verdünnungsfaktor beim erneuten Testen und der Berechnung der Gesamtproteinconcentration berücksichtigt werden.

Einige Tenside können die Färbung beeinträchtigen. Kationische Tenside ergeben im Allgemeinen die gleiche Färbung wie Protein. Da durch Anionen die Färbereaktion verhindert wird, muss die gesamte Ausrüstung mit destilliertem Wasser gründlich abgewaschen werden, bis keine Tensidreste mehr übrig sind. Vor der Verwendung die Ausrüstung gründlich trocknen.

Hämoglobin ergibt ungefähr die Hälfte der Färbereaktion von Albumin. Urinproben mit Blutgehalt (Hämaturie) ergeben einen fälschlich erhöhten Wert.

Kupfer- und Eisenionen können Messfehler verursachen. Es ist besonders darauf zu achten, Verschmutzungen der verwendeten Geräte zu vermeiden.

Das Reagenz enthält lichtempfindliche Komponenten. Vor Lichteinwirkung schützen.

Das QuanTTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, kann Protein mit geringem Molekulargewicht sowie Immunglobulin/L-Ketten (Bence-Jones-Proteine) zu niedrig bewerten.

Bei normalen Gebrauch werden Küvetten, Kulturröhrchen und Geräte selten eingefärbt. Werden jedoch viele Proben gleichzeitig verarbeitet oder liegt in einer Probe eine besonders hohe Proteinkonzentration vor, kann etwas Farbstoff zurückbleiben. In diesem Fall die Glasbehälter und Geräte gründlich reinigen.

Technische Updates sind auf unserer Website erhältlich.

Erwartete Werte

Normalwerte können je nach Patientenpopulation und Laborbedingungen unterschiedlich ausfallen. Jedes Labor sollte seinen eigenen Normalbereich bestimmen. Bei Verwendung der Pyrogallolrot-Methode mit Proben von klinisch gesunden Patienten können Proteinwerte in Liquor zwischen 15 und 45 mg/dL und bei älteren Personen bis zu 60 mg/dL betragen. Urinausscheidung von Protein beträgt normalerweise weniger als 200 mg/24 Stunden bei Volumen von 1000 bis 1500 mL/24 Stunden. Normale Urin-Stichproben liegen bei 0 bis 20 mg/dL Protein.

Spezifische Leistungsmerkmale

Spezifität

Die Spezifität des QuanTTest Red Testverfahrens wurde durch Analyse von Urinproben nach Zugabe von möglichen Störsubstanzen ermittelt. Hämoglobin, Eisen- und Kupferionen haben sich als störend erwiesen. Die folgende Tabelle enthält eine Liste der störenden Substanzen.

Tabelle von Störsubstanzen

Zusatzstoff Name	Zugefügte Konz. (mg/dL)	Gemessene Konz. des normalerweise (mg/dL)	Menge im Urin enthaltenen Gesamtproteins
Keine	—	29	—
Harnstoffstickstoff	2300	29	10,5 g/Tag
Harnsäure	300	30,5	250 - 750 mg/Tag
Kreatinin	300	28,5	Männer 1000 - 1700 mg/Tag Frauen 1175 - 1468 mg/Tag
Ammoniak	250	30	0,41 - 0,82 g/Tag
Glucose	5.000	28	30 - 130 mg/Tag
Ascorbinsäure	200	28,5	0,1 - 0,4 mg/kg/Tag
Glutathion	50	29	—
Zitronensäure	200	29,5	0,3 - 0,9 mg/Tag
Oxalsäure	100	26	15 - 30 mg/Tag
Weinsäure	200	28	—
Na	600	30	6 - 8,4 g/Tag
K	250	28	1,8 - 2 g/Tag
Cl	1.000	30	11,1 - 18,2 g/Tag
Ca	100	30	240 - 320 mg/Tag
Mg	30	29	70 - 155 mg/Tag
P	200	33	—
Cu	10	39	250 µg/Tag
Fe ²⁺	10	36,5	60 - 100 µg/Tag
Bilirubin	20	30,5	3,08 ± 0,28 mg/Tag

Präzision

Die Präzision des QuanTest Red Systems wurde durch Analyse einer Reihe von Quantimetrix Urin- und Liquor-Kontrollen ermittelt. Der Assay wurde mit Quantimetrix-Standards, enthalten sind, kalibriert. Die Reaktion wurde nach 3 Minuten und nach 15 Minuten auf einem Gilford Stasar II Spektrophotometer abgelesen.

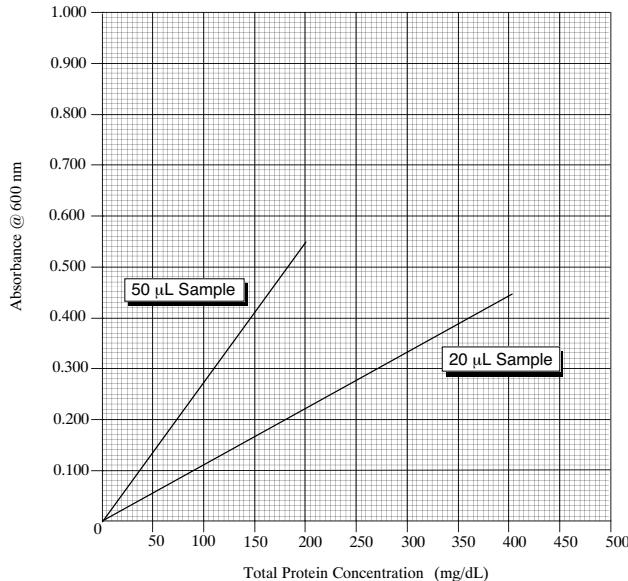
Bei Ablesen nach 3 Minuten:

	Innerhalb eines Durchlaufs (n=10)			Zwischen verschiedenen Durchläufen (n=18)		
	Mittelwert (mg/dl)	SA	%CV	Mittelwert (mg/dl)	SA	%CV
Urin Level 1	15,3	2,3	14,9	14,9	1,3	8,7
Urin Level 2	62,5	2,5	4,0	61,8	2,5	4,1
Liquor Level 1	36,3	2,9	7,9	35,3	3,3	9,4
Liquor Level 2	66,7	2,1	3,2	65,2	3,3	5,1

Bei Ablesen nach 15 Minuten:

	Innerhalb eines Durchlaufs (n=10)			Zwischen verschiedenen Durchläufen (n=18)		
	Mittelwert (mg/dl)	SA	%CV	Mittelwert (mg/dl)	SA	%CV
Urin Level 1	15,2	0,4	2,6	15,5	1,3	7,5
Urin Level 2	63,3	3,0	4,8	62,8	1,9	3,1
Liquor Level 1	36,7	2,6	7,2	35,9	3,4	9,5
Liquor Level 2	69,6	2,6	3,7	68,0	2,6	3,9

Beispielgraph



Korrelation

Vergleich der QuanTest Red Methode mit einer Coomassie-Blue-Methode (Quantimetrix) zur Proteinbestimmung ergibt beim Testen von 29 Patientenproben die folgende Korrelation.

n=29	Mittelwert	Korrelations-koeffizient (r)	Neigung	Intercept
Coomassie Blue	43,04	0,9923	1,05	-0,18
QuanTest Red	45,20			

Bibliographie

- Pesce AJ, Kaplan LA. Methods in Clinical Chemistry. CV Mosby Co, 1987.
- Fujita Y, Mori I, Kitano S. Bunsei Kagaku 1983;32:379.
- Lievens MM, Celis PJ. Drug interference in turbidimetry and colorimetry of proteins in urine. Clin Chem 1982;28:2328.
- Muir A, Hensley WJ. Pseudoproteinuria due to penicillins in the turbidimetric measurement of proteins with trichloroacetic acid. Clin Chem 1979;25:1662-1663.

French

Utilisation prévue

Le QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, est conçu pour la détermination quantitative des protéines dans le liquide céphalorachidien (LCR) et l'urine pour les kits manuels et automatisés.

Résumé et explication

La détermination des protéines totales dans l'urine et le liquide céphalorachidien permet le diagnostic des troubles rénaux et du système nerveux central, respectivement. Une hausse des taux de protéines dans l'urine est souvent détectée dans les cas suivants : activité physique intense, fièvre et hypothermie, gammopathies monoclonales, néphrite, néphrose et néphropathie diabétique, et infections des voies urinaires. La détermination des protéines totales dans le liquide céphalorachidien permet le diagnostic des pathologies suivantes : méningite, encéphalite, poliomélyrite, neurosyphilis, tumeurs du SNC et hémorragie cérébrale.¹

Le QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent offre une méthode simple de quantification des protéines utilisant des échantillons de quelques microlitres d'urine ou de LCR. Les protéines totales sont mesurées par la méthode de liaison du colorant à l'aide d'un complexe rouge de pyrogallol-acide molybdique (Mo^{6+}) décrite par Fujita et al.² À un pH faible, le colorant est rouge et vire au bleu lorsqu'il forme un complexe avec les protéines.

En fonction de l'équipement et de la taille de l'échantillon, une réponse linéaire est obtenue jusqu'à 350 mg/dL. La méthode de liaison au colorant rouge de pyrogallol peut être mise en œuvre sur des instruments automatiques. La sensibilité de la méthode employant le rouge de pyrogallol permet d'utiliser le test avec des fluides corporels tels l'urine et le LCR dont les concentrations en protéines trop faibles pour être mesurées avec précision par d'autres méthodes de dosage des protéines.

La méthode du bireté n'est pas assez sensible pour permettre une détermination de la protéinurie. Les résultats des méthodes turbidimétriques peuvent varier en fonction du type et de la concentration du précipitant, du type de protéine, de la température et du délai écoulé avant lecture. Certains médicaments interfèrent avec les méthodes turbidimétriques.^{3,4} La méthode QuanTest Red présente une plus grande plage de linéarité que la méthode utilisant le bleu de Coomassie.

La globuline et l'albumine peuvent être mesurées à l'aide du réactif QuanTest Red. Les surfactants, les ions cuivre ou fer interfèrent avec les résultats. Les échantillons présentant une hématurie générant des valeurs faussement élevées. Cette méthode réduit la coloration en cuvette et peut être adaptée aux analyseurs automatiques.

Mentions de danger (H) Conseils de prudence (P):

Mélange, Hydrochloric acid, Methyl alcohol, Sodium molybdate dihydrate. H412 – Nocif pour les organismes aquatiques, entraîne des effets néfastes à long terme. P273 – Éviter le rejet dans l'environnement. P501 – Éliminer le contenu/récipient dans un point de collecte des matériaux ou déchets spéciaux ou dangereux, conformément aux réglementations locales, régionales, nationales et/ou internationales. Une fiche de sécurité (SDS) est à disposition des utilisateurs professionnels sur la site quantimetrix.com

Principe de la procédure

Le dosage repose sur l'interaction des protéines avec le complexe rouge de pyrogallol-molybdène. Le rouge de pyrogallol s'associe à l'acide molybdique dans le réactif pour former un complexe rouge dont l'absorbance maximale se situe à 470 nm. Lorsque toutes les conditions sont réunies, en présence de protéines, une coloration bleu-violet se forme et l'absorption maximale du colorant passe de 470 nm à 604 nm. La concentration en protéines totales de l'échantillon peut être mesurée en lisant l'absorbance à 600 nm. La réponse de coloration est linéaire et permet des déterminations précises des taux de protéines.

Réactifs

1. Le réactif QuanTest Red est fourni sous forme de liquide prêt à l'emploi dans des flacons de 250 ml, contenant du rouge de pyrogallol, du sodium molybdate, de l'acide succinique, du sodium benzoate, de l'oxalate de sodium, du méthanol et un surfactant.

Matériaux requis mais non fournis

1. QuanTest Human Protein Standards/ Level 2, 3, 4, 5 [REF](#)3410-02

2. Dropper Urine Chemistry Control / Level 1 & 2 [REF](#)1431-31 and 1432-31

3. Dropper Spinal Fluid / Level 1 & 2 [REF](#)1451-31 and 1452-31

4. Pipettes de 20 µl ou 50 µl, et 2,5 ml.

5. Tubes à essai : il est recommandé d'utiliser des tubes de culture de 13 x 100 mm.

6. Spectrophotomètre pouvant lire l'absorbance à 600 nm.

7. Cuvette : verre ou plastique jetable.

8. Eau distillée ou déionisée.

Instrument

Le QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, requiert l'utilisation d'un spectrophotomètre manuel ou automatique pouvant mesurer l'absorbance à 600 nm. Consulter le manuel du fabricant pour des instructions spécifiques sur le fonctionnement et l'utilisation de l'instrument. Les applications de l'analyseur automatique sont disponibles sur demande auprès du Service technique de Quantimetrix.

Pour utilisation diagnostique in vitro uniquement

Avertissements et précautions

Le réactif QuanTest Red est formulé avec du méthanol acide. Ne pas avaler. Éviter tout contact avec les yeux, la peau ou les vêtements. En cas de contact avec les yeux, rincer immédiatement à grande eau et consulter un médecin. Laver la peau à l'eau savonneuse. Ne pas pipeter à la bouche.

Les étalons et les contrôles sont formulés à partir de produits d'origine humaine. Toutes les unités de donneurs de sang utilisées dans le matériel d'origine sanguine ont été testées en utilisant des méthodes approuvées par la FDA. Elles se sont révélées non réactives à l'antigène de surface de l'hépatite B, ainsi qu'aux anticorps de l'hépatite C et du VIH. **MATÉRIEL PRÉSENTANT UN RISQUE BIOLOGIQUE.** Aucun test connu n'est en mesure de garantir qu'un produit dérivé de sang humain ne contient pas le virus de l'hépatite ou le VIH. Lors de la manipulation de ces échantillons, il est vivement conseillé de suivre les recommandations de biosécurité de niveau 2 énoncées par les Centers for Disease Control.

Éliminer le contenu/contenant conformément aux réglementations locales, régionales, nationales et internationales. Une fiche de sécurité (SDS) est à disposition des utilisateurs professionnels sur la site quantimetrix.com

Reconstitution des réactifs

Le réactif QuanTest Red ne nécessite aucune reconstitution ni dilution. Sortir le réactif du réfrigérateur et préparer suffisamment d'aliquotés pour le nombre de tests à effectuer. Laisser l'aliquote atteindre la température ambiante (18°C–25°C) avant utilisation.

Conservation et stabilité

Réactif

1. Conserver le réactif QuanTest Red entre 2°C et 8°C et bien fermé. Conserver à l'abri de la lumière.

2. Lorsqu'il est conservé correctement, le réactif est stable jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette. Ne pas utiliser les réactifs après la date de péremption figurant sur chaque étiquette de réactif.

3. Jeter tout réactif présentant un signe de précipitation ou de turbidité.

Manipulation des échantillons

1. Sortir les échantillons à tester du réfrigérateur et attendre qu'ils soient à température ambiante (18°C à 25°C) avant de les analyser.

2. Les échantillons d'urine ou de LCR peuvent être utilisés sans autre préparation. Aucun conservateur particulier n'est nécessaire.

3. Si l'échantillon d'urine ou de LCR comporte des globules rouges ou des débris cellulaires, centrifuger l'échantillon avant de l'analyser.

4. La protéinurie peut être déterminée sur des échantillons prélevés sur 24 heures ou sur un échantillon aléatoire.

5. Les échantillons d'urine peuvent être conservés entre 2°C et 8°C pendant 24 heures maximum ou congelés pendant 3 mois jusqu'à ce qu'ils soient analysés. Les échantillons de LCR peuvent être conservés entre 2°C et 8°C pendant plusieurs jours ou congelés pendant plusieurs mois jusqu'à ce qu'ils soient analysés.

Procédure

La concentration en protéines d'échantillons inconnus peut être déterminée en établissant l'absorbance d'un échantillon sur une courbe étalon et en lisant la concentration correspondante; elle peut aussi être calculée par une procédure d'étalonnage à un point (voir Calcul des résultats ci-après)

Pour préparer la courbe étalon, noter l'absorbance obtenue pour chaque étalon et la concentration en protéines correspondante, en mg/dl.

Si la méthode de calcul est utilisée pour déterminer la concentration en protéines dans des échantillons inconnus, utiliser l'échantillon qui correspond à peu près à la concentration de l'échantillon testé; ex: lorsque de l'analyse d'échantillons normaux de LCR, mesurer l'échantillon 50 mg/dl et pour des échantillons d'urine normaux, l'échantillon 25 mg/dl. Si la concentration en protéines de l'échantillon est supérieure ou inférieure à ces concentrations, utiliser l'échantillon qui s'en rapproche le plus.

Les protéines peuvent être mesurées dans des échantillons de 20 ou de 50 µl. Un échantillon de 50 µl donne une plage linéaire allant jusqu'à 150 mg/dl de protéines. Pour étendre la plage de linéarité de la méthode de test à 350 mg/dl de protéines, utiliser un échantillon de 20 µl (voir le point Limites ci-après).

Procédure de test

- Laisser les réactifs, étalons et contrôles QuanTtest Red ainsi que les échantillons atteindre la température ambiante (18°C–25°C).
 - Étiqueter les tubes à essai pour chaque échantillon : réactif, étalons, contrôles et échantillons de patient à tester.
 - Pipeter 50 µl (20 µl) de chaque échantillon dans le tube adéquat. Utiliser de l'eau distillée ou déionisée pour le tube du réactif.
 - Pipeter exactement 2,5 ml de réactif dans chaque tube. Mélanger au vortex ou en agitant les tubes.
 - Laisser le mélange reposer à température ambiante pendant au moins 15 minutes avant de lire la valeur A600. La couleur du mélange est stable pendant 60 minutes maximum.
 - Transférer le réactif dans une cuvette propre et régler le spectrophotomètre pour lire le zéro à 600 nm.
- Remarque:** Si la cuvette se colore à l'étape 6, le colorant a été adsorbé sur le verre et doit être nettoyé sous peine d'obtenir des résultats faussement élevés. Après nettoyage, rincer abondamment à l'eau distillée ou déionisée et sécher. Répéter l'étape 6.
- Lire chaque échantillon par rapport au réactif et noter les valeurs d'absorbance obtenues.

Méthodes utilisant des instruments automatiques

L'efficacité du QuanTtest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, a été évaluée lorsque chaque réaction est lue à des intervalles précis de 3 minutes, ce qui rend la méthode adaptée à une utilisation sur des instruments automatiques. Consulter les applications spécifiques à l'instrument pour la méthode au rouge de pyrogallol afin de savoir comment utiliser ce produit. Contacter le Service technique de Quantimatrix ou le fabricant de l'instrument pour connaître ces applications.

Calcul des résultats

Les concentrations en protéines dans l'urine ou le LCR sont exprimées en mg/dl. La concentration en protéines des échantillons inconnus peut être déterminée en établissant l'absorbance d'un échantillon sur une courbe étalon et en lisant la concentration correspondante. OU peut être calculée comme suit :

Calcul des protéines totales

Utiliser la formule suivante pour calculer les concentrations en protéines des échantillons de patient.

$$\text{Concentration en protéines (mg/dl)} = \frac{\text{absorbance de l'échantillon} \times \text{concentration de l'étalon. (mg/dl)}}{\text{absorbance de l'étalon}}$$

Les chiffres suivants sont donnés à titre d'exemple uniquement.

Liquide céphalorachidien

Echantillon de LCR du patient A600	= 0,200
50 mg/dl Étalon A600	= 0,310
(0,200 / 0,310) X 50 mg/dl	= 32,3 mg/dl

Urine

Echantillon d'urine du patient A600	= 0,120
25 mg/dl Étalon A600	= 0,165
(0,120 / 0,165) X 25 mg/dl	= 18,2 mg/dl

Calcul de la protéinurie sur 24 heures

- Mesurer le volume d'urine sur 24 heures (ml).
- Diviser ce volume par 100 pour obtenir la mesure en décilitres (dl).
- Multiplier le volume sur 24 heures en dl par la concentration en protéines en mg/dl déterminée par la procédure QuanTtest Red.
- Le chiffre ainsi obtenu correspond à la quantité de protéines en mg par 24 heures.

Les chiffres suivants sont donnés à titre d'exemple uniquement.

Volume d'urine du patient	= 1,550 ml
Protéinurie du patient	= 18,2 mg/dl
(1550 ml / 100 ml/dl) X 18,2 mg/dl	= 282,1 mg/24 heures

Contrôle qualité

Un programme de contrôle qualité est recommandé dans tous les laboratoires cliniques. L'analyse du matériel de contrôle avec les valeurs obtenues dans les plages normales et anormales est recommandée pour surveiller les performances de la procédure. Les valeurs obtenues pour les contrôles doivent s'inscrire dans la plage acceptable du laboratoire. Quantimatrix met à la disposition des utilisateurs un programme de contrôle qualité appelé Quantrol®. Demander tous les renseignements à ce sujet.

Limites

La linéarité de la méthode de test est établie jusqu'à 150 mg/dl de protéines totales sur un échantillon de 50 µl. Elle peut être étendue en réduisant la quantité d'échantillon à 20 µl. La concentration en protéines totales devient alors linéaire jusqu'à 350 mg/dl. La précision peut être accrue en diluant les échantillons dont la concentration en protéines est plus élevée à environ 100 mg/dl dans de l'eau distillée ou déionisée, en recommandant le dosage et en corrigeant le résultat en fonction du facteur de dilution pour le calcul de la concentration en protéines totales.

Certains types d'agents de surface tensioactifs peuvent affecter la couleur. En général, les surfactants cationiques donnent la même couleur que les protéines. Étant donné que les anions inhibent la réaction de coloration, il convient de laver avec soin l'équipement, en utilisant de l'eau distillée, jusqu'à l'élimination totale des agents de surface. Bien sécher l'équipement avant utilisation.

L'hémoglobine génère environ la moitié de la réaction de coloration qu'en entraîne l'albumine. Les échantillons présentant une hématurie donne un résultat faussement élevé.

Les ions cuivre et fer peuvent provoquer des erreurs de mesure. Il convient de prendre toutes les précautions pour éviter la contamination de l'appareil.

Le réactif contient des composants sensibles à la lumière. Conserver à l'abri de la lumière.

Le QuanTtest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, de faible poids moléculaire et les chaînes légères d'immunoglobuline (protéines de Bence Jones).

Lors des procédures de routine, les cuvettes, les tubes de culture et l'équipement sont rarement colorés. Cependant, lorsquels plusieurs échantillons sont analysés en même temps ou si un échantillon contient une concentration élevée en protéines, une partie du colorant peut se déposer. Dans ce cas, nettoyer avec soin le matériel et la verrerie.

Les mises à jour techniques sont disponibles sur notre site Web.

Valeurs attendues

Les plages normales peuvent varier en fonction de la population de patients et des conditions d'analyse. Il incombe à chaque laboratoire de déterminer sa propre plage normale. Lorsque la méthode utilisant le rouge de pyrogallol est employée sur des échantillons prélevés chez des sujets sains, les niveaux de protéines dans le LCR doivent être compris entre 15 et 45 mg/dl et jusqu'à 60 mg/dl chez des personnes âgées. L'excrétion urinaire des protéines est généralement inférieure à 200 mg/24 heures dans un volume compris entre 1000 et 1500 ml/24 heures. Les échantillons d'urine normaux contiennent entre 0 et 20 mg/dl de protéines.

Caractéristiques de performance spécifiques

Spécificité

La spécificité de la méthode QuanTtest Red a été déterminée par analyse d'échantillons d'urine après ajout de substances potentiellement interférentes. Il s'est avéré que l'hémoglobine, les ions fer et cuivre provoquent des interférences. Voir le tableau des substances interférentes ci-après.

Tableau des substances interférentes

Additif Nom	Conc. ajoutée (mg/dl)	Conc. mesurée de protéines totales (mg/dl)	Quantité normalement présentes dans l'urine
Aucun	—	29	—
Nitrogène d'urée	2,300	29	10,5 g/jour
Acide urique	300	30,5	250-750 mg/jour
Créatinine	300	28,5	homme 1000-1700 mg/jour femme 1175-1468 mg/jour
Ammoniaque	250	30	0,41-0,82 g/jour
Glucose	5,000	28	30-130 mg/jour
Acide ascorbique	200	28,5	0,1-0,4 mg/kg/jour
Glutathion	50	29	—
Acide citrique	200	29,5	0,3-0,9 mg/jour
Acide oxalique	100	26	15-30 mg/jour
Acide tartrique	200	28	—
Na	600	30	6-8,4 g/jour
K	250	28	1,8-2 g/jour
Cl	1000	30	11,1-18,2 g/jour
Ca	100	30	240-320 mg/jour
Mg	30	29	70-155 mg/jour
P	200	33	—
Cu	10	39	250 µg/jour
Fe ²⁺	10	36,5	60-100 µg/jour
Bilirubine	20	30,5	3,08 ± 0,28 mg/jour

Précision

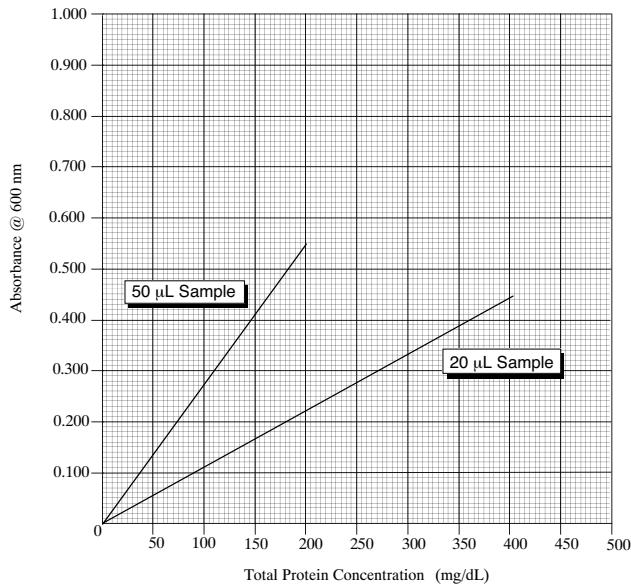
La précision du kit QuanTtest Red a été établie en analysant une série de contrôles de LCR et d'urine Quantimatrix. Le dosage a été étalonné à l'aide des étalons Quantimatrix. La réaction a été lue à 3 minutes et à 15 minutes sur un spectrophotomètre Gilford Stasav II. **Lecture à 3 minutes:**

Intracycle (n=10)			Inter-cycles (n=18)		
Moyenne (mg/dl)	ET	% CV	Moyenne (mg/dl)	ET	% CV
Urine niveau 1	15,3	2,3	14,9	1,3	8,7
Urine niveau 2	62,5	2,5	61,8	2,5	4,1
LCR niveau 1	36,3	2,9	35,3	3,3	9,4
LCR niveau 2	66,7	3,2	65,2	3,3	5,1

Lecture à 15 minutes:

Intracycle (n=10)			Inter-cycles (n=18)			
Moyenne (mg/dl)	ET	% CV	Moyenne (mg/dl)	ET	% CV	
Urine niveau 1	15,2	0,4	2,6	15,5	1,3	7,5
Urine niveau 2	63,3	3,0	4,8	62,8	1,9	3,1
LCR niveau 1	36,7	2,6	7,2	35,9	3,4	9,5
LCR niveau 2	69,6	2,6	3,7	68,0	2,6	3,9

Exemple de courbe



Corrélation

La comparaison d'une méthode QuanTtest Red avec une méthode utilisant le bleu de Coomassie (Quantimatrix) pour la détermination protéinique donne les valeurs de corrélation suivantes sur 29 échantillons d'urine de patients.

n=29	Moyenne	Coefficient de corrélation (r)	Pente	Intercept
Bleu de Coomassie	43,04	0,9923	1,05	-
QuanTtest Red	45,20			-0,18

Références

- Pesce AJ, Kaplan LA. Methods in Clinical Chemistry. CV Mosby Co, 1987.
- Fujita Y, Mori I, Kitano S. Bunsei Kagaku 1983;32:379.
- Lievens MM, Celis PJ. Drug interference in turbidimetry and colorimetry of proteins in urine. Clin Chem 1982;28:2328.
- Muir A, Hensley WJ. Pseudoproteinuria due to penicillins in the turbidimetric measurement of proteins with trichloroacetic acid. Clin Chem 1979;25:1662-1663.

Italian

Finalità d'uso

Il QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, è previsto per la determinazione quantitativa della proteina nel fluido cerebrospinale e nell'urina per sistemi sia manuali che automatici.

Sommario e spiegazione

La determinazione della proteina totale nell'urina e nel fluido cerebrospinale è utile nella diagnosi di malattie renali e del sistema nervoso centrale, rispettivamente. Valori elevati della proteina nell'urina si osservano comunemente nelle seguenti condizioni: esercizio fisico intenso, febbre e ipotermia, gammopatie monoclonali, nefrite, nefrosi e nefropatia diabetica e infezioni del tratto urinario. La determinazione della proteina totale nel fluido cerebrospinale è di ausilio nella diagnosi di condizioni quali: meningite, encefalite, poliomielite, neurosifilide, tumori dell'SNC ed emorragia cerebrale.¹

Il QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent offre un metodo semplice per la quantificazione della proteina usando campioni di urina o fluido cerebrospinale nell'ordine dei microlitri. La proteina totale viene misurata con il metodo colorimetrico usando un complesso di rosso pirogallolo e acido molibdico (Mo^{+6}) descritto da Fujita et al². A un pH basso il colorante è rosso e diventa blu quando il complesso interagisce con la proteina.

A seconda dell'apparecchiatura e della quantità di campione utilizzati, si ottiene una risposta di 350 mg/dl. Il metodo colorimetrico con rosso pirogallolo può essere letto dopo tre minuti rendendo il test idoneo per gli strumenti automatici. La sensibilità del metodo con rosso pirogallolo rende il test adatto all'uso con fluidi corporei come il fluido cerebrospinale e l'urina, che contengono concentrazioni proteiche troppo basse per la misurazione precisa con altri metodi di quantificazione della proteina.

Il metodo bireut non è sufficientemente sensibile per la determinazione della proteinuria. I risultati con i metodi turbidimetrici possono variare a seconda del tipo e della concentrazione del precipitante, del tipo di proteina, della temperatura e del tempo trascorso prima della lettura. È stato dimostrato che alcune sostanze interferiscono con i metodi turbidimetrici.^{3,4} Il metodo QuanTest Red presenta un range di linearità superiore rispetto al metodo con blu Coomassie.

La globulina, come anche l'albúmina, può essere misurata con il reagente QuanTest Red. I surfattanti e gli ioni di rame o di ferro interferiscono con i risultati del test. I campioni che manifestano ematuria daranno risultati elevati falsi. Questo metodo riduce la colorazione delle cuvette e può essere adattato agli analizzatori automatici.

Indicazioni di pericolo (H) Indicazioni precauzionali (P):

Miscela, Hydrochloric acid, Methyl alcohol, Sodium molybdate dihydrate, H412 - Nocivo per gli organismi acquatici con effetti di lunga durata. P273 - Non disperdere nell'ambiente. P501 - Smaltire il prodotto/recipiente in centri di raccolta per rifiuti pericolosi o speciali, in conformità alle normative locali, regionali, nazionali e/o internazionali. Scheda infografica sulla sicurezza (SDB) ad uso professionale disponibile al sito quantimetrix.com

Principio della procedura

L'analisi si basa sull'interazione della proteina con il complesso rosso pirogallolo-molibdato. Il rosso pirogallolo si combina con l'acido molibdico nel reagente e forma un complesso rosso con un'assorbanza massima di 470 nm. Nelle condizioni del test, in presenza della proteina, si forma un colore blu-viola e l'assorbimento massimo del colorante cambia da 470 nm a 604 nm. La concentrazione della proteina totale nel campione può essere misurata leggendo l'assorbanza del campione a 600 nm. La risposta del colore è lineare e permette determinazioni accurate della proteina.

Reagenti

1. Il reagente QuanTest Red è disponibile in forma liquida pronto per l'uso, in flaconi da 250 ml contenenti rosso pirogallolo, molibdato di sodio, acido succinico, sodio benzoato, sodio ossalato, metanolo e surfattante.

Materiali necessari ma non forniti

1. QuanTest Human Protein Standards/ Level 2, 3, 4, 5 [REF3410-02](#)
2. Dropper Urine Chemistry Control / Level 1 & 2 [REF1431-31](#) and [1432-31](#)
3. Dropper Spinal Fluid / Level 1 & 2 [REF1451-31](#) and [1452-31](#)
4. Pipette in grado di erogare 20 µl o 50 µl e 2,5 ml.
5. Provette per reazione: si raccomandano 13 provette per coltura da 100 mm.
6. Spettrofotometro in grado di leggere l'assorbanza a 600 nm.
7. Cuvetta: di vetro o plastica monouso.
8. Acqua distillata o deionizzata.

Strumentazione

Il QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, richiede l'utilizzo di uno spettrofotometro manuale o automatico in grado di misurare l'assorbanza a 600 nm. Fare riferimento al manuale del produttore dello strumento per istruzioni specifiche relative al funzionamento e all'uso. Applicazioni per analizzatori automatici possono essere fornite su richiesta dal dipartimento di assistenza tecnica di Quantimetrix.

Solo per uso diagnostico In Vitro

Avvertenze e precauzioni

Il reagente QuanTest Red è formulato con metanolo acido. Non ingerire. Evitare il contatto con gli occhi, la cute e gli indumenti. In caso di contatto, sciacquare immediatamente con acqua abbondante e rivolgersi a un medico. Lavare la cute con acqua e sapone. Non pipettare con la bocca.

Smaltire i contenuti/il contenitore in conformità alle normative locali, regionali, nazionali e internazionali. Scheda infografica sulla sicurezza (SDB) ad uso professionale disponibile al sito quantimetrix.com

Ricostituzione dei reagenti

Il reagente QuanTest Red non necessita di ricostituzione o diluizione. Rimuovere il reagente dal frigorifero e aliquotare una quantità sufficiente di reagente per il numero di test da eseguire. Attendere che l'aliquota raggiunga la temperatura ambiente (18°C–25°C) prima dell'uso.

Conservazione e stabilità

Reagente

1. Conservare il reagente QuanTest Red a 2°C–8°C sigillato. Proteggerlo dalla luce.
2. Se conservato correttamente il reagente è stabile fino alla data di scadenza indicata sull'etichetta. Non usare il reagente dopo la data di scadenza indicata sull'etichetta del contenitore di ogni reagente.
3. Eliminare il reagente se si notano segni di precipitazione o torbidità.

Trattamento dei campioni

1. Rimuovere dal frigorifero i campioni da analizzare e attendere che raggiungano la temperatura ambiente (18°C–25°C) prima di analizzarli.
2. I campioni di urina o di fluido cerebrospinale possono essere usati senza ulteriore preparazione. Non sono necessari conservanti speciali.
3. Qualora nel campione di urina o fluido spinale dovessero essere presenti cellule eratiche o detriti cellulari, centrifugare il campione prima dell'analisi.
4. La proteinuria può essere determinata su un campione prelevato nel corso delle 24 ore o su un campione casuale.
5. I campioni di urina possono essere conservati a 2°C–8°C per un massimo di 24 ore o congelati per 3 mesi fino al momento dell'analisi. I campioni di FCS possono essere conservati a 2°C–8°C per diversi giorni o congelati per mesi fino al momento dell'analisi.

Procedura

La concentrazione proteica di campioni sconosciuti può essere determinata individuando l'assorbanza del campione su una curva standard e leggendo la corrispondente concentrazione proteica, oppure può essere calcolata usando la calibrazione a un punto (consultare Calcolo dei risultati di seguito).

Per preparare la curva standard, tracciare su un grafico l'assorbanza ottenuta per ogni standard a fronte della rispettiva concentrazione proteica in mg/dl.

Se si usa il metodo del calcolo per determinare la concentrazione proteica dei campioni sconosciuti, utilizzare lo standard che si avvicina alla concentrazione del campione che si sta analizzando; ad es., quando si analizzano campioni di FCS normali misurare lo standard da

50 mg/dl e quando si analizzano campioni di urina normali misurare lo standard da 25 mg/dl. Se la concentrazione proteica del campione è superiore o inferiore a queste concentrazioni, utilizzare lo standard che si avvicina di più alla concentrazione proteica del campione.

La proteina può essere misurata usando campioni di 20 o 50 µl. Il campione di 50 µl dà un range lineare a 150 mg/dl di proteina. Per estendere il range di linearità del metodo di analisi a 350 mg/dl di proteina, utilizzare un campione di 20 µl (consultare la sezione Limiti di seguito).

Procedura di analisi

1. Attendere che il reagente QuanTest Red, gli standard, i controlli e i campioni raggiungano la temperatura ambiente (18°C–25°C).
2. Etichettare le provette di analisi per ciascun campione: bianco reagente, standard, controlli e campioni paziente da analizzare.
3. Pipettare 50 µl (20 µl) di ciascun campione nella provetta appropriata. Usare acqua distillata o deionizzata per la provetta del bianco reagente.
4. Pipettare accuratamente 2,5 ml di reagente in ciascuna provetta. Miscelare bene su vortex o agitare le provette.
5. Lasciare che la miscela di reazione rimanga a temperatura ambiente per almeno 15 minuti prima di leggere A600. Il colore della miscela di reazione rimane stabile per 60 minuti.
6. Trasferire il bianco reagente in una cuvetta pulita e regolare lo spettrofotometro in modo che legga zero a 600 nm.

Nota: se la cuvetta si colora nel punto 6, il colorante ha assorbito sul vetro e deve essere pulito per evitare di ottenere risultati erroneamente elevati. Dopo la pulizia, sciacquare accuratamente con acqua distillata o deionizzata e asciugare. Ripetere il punto 6.

7. Leggere ciascun campione a fronte del bianco reagente e annotare i valori di assorbanza ottenuti.

Metodi con gli strumenti automatici

Il QuanTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, è stato valutato per l'efficacia quando ogni reazione viene letta a intervalli di 3 minuti precisi, il che rende il metodo adatto all'uso su strumenti automatici. Fare riferimento alle applicazioni specifiche dello strumento per il metodo con rosso pirogallolo per istruzioni sull'uso del prodotto. Per informazioni su queste applicazioni, rivolgersi al dipartimento di assistenza tecnica di Quantimetrix o al produttore dello strumento.

Calcolo dei risultati

Le concentrazioni di proteina dell'urina o nell'FCS sono espresse in mg/dl. La concentrazione proteica di campioni sconosciuti può essere determinata individuando l'assorbanza del campione sulla curva standard e leggendo la concentrazione proteica corrispondente OPPURE può essere calcolata come segue.

Calcolo della proteina totale

Usare la seguente formula per calcolare le concentrazioni proteiche dei campioni dei pazienti.

$$\text{Concentrazione proteica (mg/dl)} = \frac{\text{assorbanza del campione} \times \text{Concentrazione dello std. (mg/dl)}}{\text{assorbanza dello standard}}$$

I seguenti esempi sono solo a scopo illustrativo.

Fluido cerebrospinale

Campione di FCS del paziente A ₆₀₀	= 0,200
50 mg/dl Standard A ₆₀₀	= 0,310
(0,200 / 0,310) X 50 mg/dl	= 32,3 mg/dl

Urina

Campione di urina del paziente A ₆₀₀	= 0,120
25 mg/dl Standard A ₆₀₀	= 0,165
(0,120 / 0,165) X 25 mg/dl	= 18,2 mg/dl

Calcolo della proteinuria delle 24 ore

1. Misurare il volume dell'urina delle 24 ore (ml).
2. Dividere questo volume per 100 per determinare il volume espresso in decilitri (dl).
3. Moltiplicare il volume dell'urina delle 24 ore in dl per la concentrazione proteica in mg/dl determinata con la procedura QuanTest Red.
4. Il numero ottenuto è la quantità di proteina espressa in mg per 24 ore.

Il seguente esempio è solo a scopo illustrativo.

Volume dell'urina del paziente	= 1,550 ml
Proteinuria del paziente	= 18,2 mg/dl
(1550 ml / 100 ml/dl) X 18,2 mg/dl	= 282,1 mg/24 ore

Controllo qualità

Si raccomanda che tutti i laboratori clinici dispongano di un programma di controllo qualità. Si raccomanda di analizzare il materiale di controllo con i valori dei test sia nei range normali che in quelli anomali per monitorare l'esecuzione della procedura. I valori recuperati per i controlli devono rientrare nel range accettabile del laboratorio. È disponibile un programma di controllo qualità Quantimetrix, Quantrol®. Sono disponibili informazioni su richiesta.

Limits

La linearità del metodo di analisi è 150 mg/dl di proteina totale quando si usa un campione di 50 µl. La linearità può essere estesa riducendo il volume del campione a 20 µl. La concentrazione proteica totale quindi diventa lineare a 350 mg/dl. Si può ottenere una maggiore accuratezza diluendo i campioni di livelli protici più elevati a circa 100 mg/dl con acqua distillata o deionizzata, ripetendo l'analisi e compensando il fattore di diluizione quando si calcola la concentrazione proteica totale.

Alcuni tipi di agenti di superficie possono alterare il colore. I surfattanti cationici in genere danno lo stesso colore delle proteine. Poiché gli anioni inibiscono la reazione del colore, lavare accuratamente le apparecchiature con acqua distillata, in modo da eliminare del tutto gli agenti di superficie. Asciugare bene le apparecchiature prima dell'uso.

L'emoglobina genera una reazione di colore dimezzata rispetto all'albumina. I campioni che manifestano ematuria daranno un risultato elevato falso.

Gli ioni di rame e di ferro possono causare errori nella misurazione. Occorre prestare particolare attenzione a evitare la contaminazione dell'apparecchiatura.

Il reagente contiene componenti sensibili alla luce. Proteggerlo dalla luce.

Il QuanTTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, può sottovalutare le proteine a basso peso molecolare e le catene immunoglobuliniche leggere (proteine di Bence Jones).

Nell'uso di routine, accade raramente che le cuvette, le provette per coltura e le apparecchiature si colorino. Tuttavia, quando si analizzano numerosi campioni contemporaneamente e se si analizza un campione contenente un'elevata concentrazione di proteina, una parte del colorante può rimanere. In tal caso, pulire bene i contenitori di vetro e l'apparecchiatura.

Aggiornamenti tecnici sono ottenibili dal nostro sito web.

Valori attesi

I range normali possono variare in base alla popolazione dei pazienti e delle condizioni del laboratorio. È opportuno che ogni laboratorio determini il proprio range normale. Usando il metodo con rosso pirogallolo su campioni ottenuti da soggetti clinicamente sani, si possono prevedere livelli proteici nel fluido cerebrospinale compresi in un range che varia da 15 a 45 mg/dl e che raggiunge 60 mg/dl in soggetti anziani sani. L'escrezione urinaria di proteina è normalmente inferiore a 200 mg/24 ore in volumi di 1.000 – 1.500 ml/24 ore. I campioni di urina normali casuali possono variare da 0 a 20 mg/dl di proteina.

Caratteristiche di esecuzione specifiche

Specificità

La specificità del metodo di analisi QuanTTest Red è stata determinata mediante l'analisi di campioni di urina ai quali sono state aggiunte sostanze potenzialmente interferenti. È stato rilevato che l'emoglobina e gli ioni di rame o di ferro creano interferenza. Fare riferimento alla tabella delle sostanze interferenti qui sotto.

Tabella delle sostanze interferenti

Additivo Nome	Conc. aggiunta (mg/dl)	Conc. misurata di proteina totale (mg/dl)	Quantità normalmente presente nell'urina
Nessuno	—	29	—
Azoto ureico	2.300	29	10,5 g/giorno
Acido urico	300	30,5	250-750 mg/giorno
Creatinina	300	28,5	uomo 1000-1700 mg/giorno donna 1175-1468 mg/giorno
Ammoniaca	250	30	0,41 – 0,82 g/giorno
Glucosio	5.000	28	30 -130 mg/giorno
Acido ascorbico	200	28,5	0,1 – 0,4 mg/giorno
Glutatone	50	29	—
Acido citrico	200	29,5	0,3 – 0,9 mg/giorno
Acido ossalico	100	26	15 -30 mg/giorno
Acido tartarico	200	28	—
Na	600	30	6 – 8,4 g/giorno
K	250	28	1,8 - 2 g/giorno
Cl	1.000	30	11,1 – 18,2 g/giorno
Ca	100	30	240 - 320 mg/giorno
Mg	30	29	70 -155 mg/giorno
P	200	33	—
Cu	10	39	250 µg/giorno
Fe ²⁺	10	36,5	60 -100 µg/giorno
Bilirubina	20	30,5	3,08 ± 0,28 mg/giorno

Precisione

La precisione del sistema QuanTTest Red è stata determinata analizzando una serie di Controlli dell'urina e del fluido spinale Quantimetrix. Il test è stato calibrato con standard Quantimetrix. La reazione è stata letta a 3 minuti e dopo 15 minuti su uno spettrofotometro Gilford Stasar II.

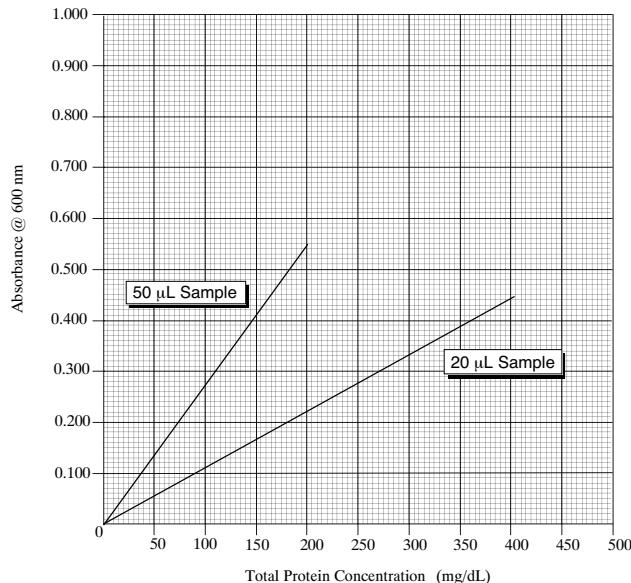
Quando è stata letta a 3 minuti:

Intranalisi (n=10)	Intranalisi (n=18)		
	Media	DS	%CV
Urina Livello 1	15,3	2,3	14,9
Urina Livello 2	62,5	2,5	4,0
FCS Livello 1	36,3	2,9	7,9
FCS Livello 2	66,7	2,1	3,2

Quando è stata letta dopo 15 minuti:

Intranalisi (n=10)	Intranalisi (n=18)		
	Media	DS	%CV
Urina Livello 1	15,2	0,4	2,6
Urina Livello 2	63,3	3,0	4,8
FCS Livello 1	36,7	2,6	7,2
FCS Livello 2	69,6	2,6	3,7

Grafico di esempio



Correlazione

Il confronto tra il metodo QuanTTest Red e il metodo con blu Coomassie (Quantimetrix) per la determinazione della proteina dà la seguente correlazione quando l'analisi viene eseguita usando 29 campioni di urina di paziente.

n=29	Media	Coefficiente di correlazione (r)	Discesa	Intersezione
Blu Coomassie	43,04	0,9923	1,05	-0,18

Litteratura di riferimento

1. Pesce AJ, Kaplan LA. Methods in Clinical Chemistry. CV Mosby Co, 1987.
2. Fujita Y, Mori I, Kitano S. Bunsei Kagaku 1983;32:379.
3. Lievens MM, Celis PJ. Drug interference in turbidimetry and colorimetry of proteins in urine. Clin Chem 1982;28:2328.
4. Muir A, Hensley WJ. Pseudoproteinuria due to penicillins in the turbidimetric measurement of proteins with trichloroacetic acid. Clin Chem 1979;25:1662-1663.

Spanish

Uso previsto

El QuanTTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, se utiliza para la determinación cuantitativa de proteinas en el líquido cefalorraquídeo y en orina, para los sistemas manual y automático.

Resumen y explicación

La determinación de proteinas totales en orina y líquido cefalorraquídeo es útil para el diagnóstico de trastornos renales y del sistema nervioso central, respectivamente. Los aumentos de las proteinas en orina pueden observarse normalmente en las siguientes condiciones: ejercicio extenuante, fiebre e hipotermia, gammopathías monoclonales, nefritis, nefrosis y nefropatía diabética, e infecciones del tracto urinario. La determinación de proteinas totales en el líquido cefalorraquídeo es útil para el diagnóstico de condiciones como meningitis, encefalitis, poliomielitis, neurosifilis, tumores del sistema nervioso central y hemorragias cerebrales¹.

El QuanTTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent es un método simple de cuantificación de proteinas utilizando muestras en microlitros de orina o líquido cefalorraquídeo. Las proteinas totales se miden con el método de tinción utilizando un complejo de rojo pirogallol y ácido molibdénico (Mo⁶⁺) descrito por Fujita y cols.² Con un pH bajo, el tinte es rojo y cambia a azul cuando se le mezclan proteinas.

Según el equipo y tamaño de muestra utilizados, se alcanza una respuesta lineal de hasta 350 mg/dl. El método de tinción con rojo pirogallol puede leerse a los tres minutos, lo que hace que la prueba sea adecuada para el instrumental automático. La sensibilidad del método de tinción con rojo pirogallol hace que la prueba sea adecuada para uso con fluidos corporales, como el líquido cefalorraquídeo y la orina, que tienen concentraciones proteínicas demasiado bajas para poder realizar una medición precisa con otros métodos proteínicos.

El método Biuret no es lo suficientemente sensible para la determinación de proteinas en orina.

Los resultados con los métodos turbidimétricos pueden variar según el tipo y la concentración del precipitante, el tipo de proteína, la temperatura y el tiempo antes de la lectura. Se ha demostrado que algunos fármacos interfieren con los métodos turbidimétricos.^{3,4} El método QuanTTest Red tiene una gama más amplia de linealidad que el método Azul de Coomassie.

La globulina y la albúmina pueden medirse con el reactivo QuanTTest Red. Los surfactantes y los iones de cobre o hierro interfieren con los resultados de las pruebas. Las muestras con hematuria darán resultados falsamente altos. Este método reduce la tinción de la cubeta y puede adaptarse a los analizadores automáticos.

Indicaciones de peligro (H) Consejos de precaución (P):

Mezcla, Hydrochloric acid, Methyl alcohol, Sodium molybdate dihydrate, H412 - Nocivo para los organismos acuáticos, con efectos nocivos duraderos. P273 - Evitar su liberación al medio ambiente. P501 - Eliminar el contenido/el recipiente en el punto de recogida de residuos especiales o peligrosos conforme a la normativa local, regional, nacional e internacional vigente. La ficha de datos de seguridad (SDB) está disponible para los usuarios profesionales en quantimetrix.com

Principio del procedimiento

El ensayo está basado en la interacción de la proteína con el complejo rojo pirogallol-molibdato. El rojo pirogallol se combina con el ácido molibdénico en el reactivo, formando un complejo rojo con una absorción máxima a 470 nm. Bajo las condiciones de la prueba, en presencia de proteína se forma un color azul-púrpura y la absorción máxima del tinte cambia de 470 a 604 nm. La concentración de la proteína total de la muestra puede medirse leyendo la absorbanda de la muestra a 600 nm. La respuesta del color es lineal y permite determinaciones precisas de proteína.

Reactivos

1. El reactivo QuanTTest Red se suministra como líquido listo para su uso, en frascos de 250 ml con rojo de pirogallol, molibdato sódico, ácido succínico, benzoato sódico, oxalato sódico, metanol y surfactante.
2. Un Juego de solución de estandar de Proteína envasado en frascos cuentagotas de 30 ml, se suministra en cuatro concentraciones proteínicas de 25, 50, 100 y 200 mg/dl, como solución acusa de albúmina sérica humana al 70% y globulina sérica humana al 30% en solución salina tamponada con borato. (Véase el prospecto adjunto Estándares de proteínas humanas.) Se ha añadido azida sódica como conservante.

Material necesario pero no suministrado

1. QuanTTest Human Protein Standards/ Level 2, 3, 4, 5 REF 3410-02
2. Dropper Urine Chemistry Control / Level 1 & 2 REF 1431-31 and 1432-31
3. Dropper Spinal Fluid / Level 1 & 2 REF 1451-31 and 1452-31
4. Pipetas capaces de administrar 20 µl o 50 µl, y 2,5 ml.
5. Tubos de reacción: se recomiendan tubos de cultivo de 13 x 100 mm.
6. Espectrofotómetro capaz de leer la absorbancia a 600 nm.
7. Cubeta: vidrio o plástico desecharable.
8. Agua destilada o desionizada.

Instrumental

El QuanTTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, requiere el uso de un espectrofotómetro manual o automatizado, capaz de medir la absorbancia a 600 nm. Consulte el manual del fabricante del instrumento para obtener instrucciones específicas sobre su funcionamiento y uso. Pueden obtenerse las aplicaciones automatizadas del analizador poniéndose en contacto con el departamento de servicio técnico de Quantimetrix.

Sólo para uso en diagnóstico in vitro

Advertencias y precauciones
El reactivo QuanTTest Red está formulado con metanol ácido. No ingerir. Evitar el contacto con los ojos, la piel o la ropa. En caso de contacto, lavarse inmediatamente los ojos con agua y obtener atención médica. Lavarse la piel con jabón y agua. No pipetear con la boca.

Eliminar el contenido/contenedor conforme a la normativa local, regional, nacional e internacional vigente. La ficha de datos de seguridad (SDB) está disponible para los usuarios profesionales en quantimetrix.com

Reconstitución de los reactivos

Reactivo

El reactivo QuanTTest Red no necesita reconstitución ni dilución. Saque el reactivo del frigorífico y separe la cantidad suficiente para el número de pruebas que deban realizarse. Deje que la cantidad separada se establezca a temperatura ambiente (18°C–25°C) antes del uso.

Almacenamiento y estabilidad

Reactivo

1. Almacenar el reactivo QuanTTest Red a 2°C–8°C, herméticamente cerrado. Protegerlo de la luz.
2. Cuando se almacena correctamente, el reactivo permanece estable hasta la fecha de caducidad que figura en la etiqueta. No utilizar los reactivos una vez transcurrida la fecha de caducidad indicada en la etiqueta de cada reactivo.
3. Desechar el reactivo si se han formado precipitados o está turbio.

Manejo de las muestras

1. Extraer las muestras del frigorífico y dejarlas estabilizar a temperatura ambiente (18°C–25°C) antes de la prueba.
2. Las muestras de orina o líquido cefalorraquídeo pueden ser adecuadas para su uso sin preparación adicional previa. No se requieren conservantes especiales.
3. En caso de observarse células sanguíneas o restos celulares en la muestra de orina o de líquido raquídeo, éstas deben centrifugarse antes de la prueba.
4. Las proteínas en orina pueden determinarse en una muestra de recogida de 24 horas o en una muestra aleatoria.
5. Las muestras de orina pueden almacenarse a 2°C–8°C hasta 24 horas, o congeladas hasta 3 meses, hasta el momento de la prueba. Las muestras de líquido cefalorraquídeo pueden almacenarse a 2°C–8°C durante varios días, o congeladas hasta el momento de la prueba.

Procedimiento

La concentración proteínica de las muestras desconocidas puede determinarse hallando la absorbancia de las mismas en una curva estándar y leyendo la concentración proteínica correspondiente, o bien puede calcularse mediante una calibración de un punto (véase Cálculo de los resultados, más abajo).

Para preparar la curva estándar, trace la absorbancia obtenida para cada estándar contra su concentración proteínica respectiva en mg/dl.

Si utiliza el método de cálculo para determinar la concentración proteínica de las muestras desconocidas, tome el resultado que más se aproxime a la concentración de la muestra objeto de análisis, es decir, cuando analice muestras de líquido cefalorraquídeo normales, mida el estándar de 50 mg/dl, y cuando analice muestras de orina normales, el de 25 mg/dl. Si la concentración proteínica de la muestra es superior o inferior a estas concentraciones, utilice el estándar que se aproxime más a la concentración proteínica de la muestra.

Las proteínas pueden medirse utilizando una muestra de 20 o 50 µl. La muestra de 50 µl dará un intervalo lineal para 150 mg/dl de proteínas. Para aumentar el intervalo de linealidad del método de análisis a 350 mg/dl de proteínas, utilice una muestra de 20 µl (véase la sección Limitaciones, más abajo).

Procedimiento de la prueba

1. Deje que el reactivo QuanTTest Red, los estándares, controles y muestras, se estabilicen a temperatura ambiente (18°C–25°C).
2. Etiquete los tubos de prueba de cada muestra: blanco de reactivo, estándares, controles y muestras de paciente, objeto de la prueba.
3. Pipetea 50 µl (20 µl) de cada muestra en el tubo correspondiente. Utilice agua destilada o desionizada para el tubo de blanco de reactivo.
4. Pipetea con precisión 2,5 ml del reactivo a cada uno de los tubos. Mezcle bien con vórtex o agitando los tubos.
5. Deje estabilizar la mezcla de reacción a temperatura ambiente durante por lo menos 15 minutos antes de leer el A600. El color de la mezcla de reacción es estable hasta 60 minutos.
6. Transfiera el blanco de reactivo a una cubeta limpia y ajuste el espectrofotómetro para una lectura de cero a 600 nm.

Nota: Si la cubeta se tñen en el paso 6, el tinte se habrá absorbido en el vidrio y deberá limpiarse para no obtener resultados erróneamente altos. Después de limpiarlo, enjuáguelo bien con agua destilada o desionizada, y séquelo. Repita el paso 6.

7. Lea cada muestra contra el blanco de reactivo y registre los valores de absorbancia obtenidos.
8. Para preparar una curva estándar, trace la absorbancia de cada estándar contra su concentración proteínica en el papel para gráficas suministrado. Trace la línea recta de "mejor ajuste" por los puntos. Determine la concentración proteínica de las muestras de paciente desconocidas, hallando las absorbancias en la curva estándar y leyendo las concentraciones proteínicas correspondientes. Para calcular los resultados, siga el ejemplo de la sección Cálculo de resultados, más abajo.

Métodos para instrumental automatizado

Se ha evaluado la eficacia del QuanTTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, al leer cada reacción a intervalos precisos de 3 minutos, habiéndose determinado que el método es adecuado para instrumental automatizado. Consulte las aplicaciones del instrumento correspondiente en relación con el método de rojo pirogallol para obtener instrucciones sobre el uso de este producto. Pueden obtenerse estas aplicaciones poniéndose en contacto con el departamento de servicio técnico de Quantimetrix o con el fabricante del instrumento.

Cálculo de resultados

Las concentraciones de proteína en orina o en el líquido cefalorraquídeo están expresadas en mg/dl. La concentración proteínica de las muestras desconocidas puede determinarse hallando la absorbancia de la muestra en la curva estándar y leyendo las concentraciones proteínicas correspondientes, O BIEN puede calcularse de la siguiente forma:

Cálculo de las proteínas totales

Utilice la siguiente fórmula para calcular las concentraciones proteínicas de las muestras de paciente.

$$\text{Concentración proteínica (mg/dl)} = \frac{\text{absorbancia de la muestra} \times \text{Concentración del estándar (mg/dl)}}{\text{absorbancia del estándar}}$$

He aquí algunos ejemplos ilustrativos.

Líquido cefalorraquídeo

Muestra de paciente A ₆₀₀ del líquido cefalorraquídeo	= 0,200
50 mg/dl Estándar A ₆₀₀	= 0,310
(0,200 / 0,310) X 50 mg/dl	= 32,3 mg/dl

Orina

Muestra de paciente A ₆₀₀ de orina	= 0,120
25 mg/dl Estándar A ₆₀₀	= 0,165
(0,120 / 0,165) X 25 mg/dl	= 18,2 mg/dl

Cálculo de las proteínas en orina de 24 horas

1. Mida el volumen de la orina de 24 horas (ml).
2. Divida este volumen por 100 para determinar el volumen expresado en decilitros (dl).
3. Multiplique el volumen de la orina de 24 horas en dl por la concentración proteínica en mg/dl, según el procedimiento QuanTTest Red.
4. El número resultante es la cantidad de proteínas expresada en mg por 24 horas.

He aquí un ejemplo ilustrativo.

Volumen de orina del paciente	= 1.550 ml
Proteínas en orina del paciente	= 18,2 mg/dl
(1550 ml / 100 ml/dl) X 18,2 mg/dl	= 282,1 mg/24 horas

Control de calidad

Se recomienda un programa de control de calidad para todos los laboratorios clínicos. Se recomienda el análisis del material de control con los valores analizados en los intervalos normal y anormal, para monitorizar el rendimiento del procedimiento. Los valores recuperados de los controles deben estar dentro del intervalo aceptable del laboratorio. Quantimetrix dispone del programa de control de calidad Quantrol®. Solicite información.

Limitaciones

La linealidad del método de ensayo es de 150 mg/dl de las proteínas totales utilizando una muestra de 50 µl. La linealidad debe ampliarse disminuyendo el volumen de la muestra a 20 µl. La concentración de proteínas totales será lineal a 350 mg/dl. Puede obtenerse una mayor precisión diluyendo las muestras con concentraciones más altas de proteínas a aproximadamente 100 mg/dl con agua destilada o desionizada, volviendo a realizar el análisis y corrigiendo el factor de dilución al calcular la concentración de proteínas totales.

Algunos tipos de agentes de superficie activos pueden afectar al color. Los surfactantes catiónicos en general dan el mismo color que las proteínas. Dado que los aniones inhiben la reacción del color, lave bien el equipo con agua destilada hasta que no quede ningún agente de superficie activo. Seque bien el equipo antes de su uso.

La hemoglobina da aproximadamente la mitad de reacción del color que la albúmina. Las muestras con hematuria darán resultados falsamente altos.

Los iones de cobre y hierro pueden provocar errores en la medición. Debe tenerse especial cuidado en evitar la contaminación del aparato.

El reactivo contiene componentes fotosensibles, por lo que debe protegerse de la luz.

El QuanTTest Red Pyrogallol Red Total Protein Reagent, puede subestimar las proteínas de bajo peso molecular y las cadenas ligeras de inmunoglobulina (proteínas de Bence Jones).

En un uso rutinario, raras veces se tñen las cubetas, los tubos de cultivo y el equipo. Si la concentración proteínica de la muestra es superior o inferior a estas concentraciones, utilice el estándar que se aproxime más a la misma. En este caso, llimpie bien los utensilios de cristal y el equipo.

Encontrará la información técnica actualizada en nuestro sitio web.

Valores esperados

Los intervalos normales pueden variar según la población de pacientes y las condiciones del laboratorio. Cada laboratorio deberá establecer su propio intervalo normal. Utilizando el método de rojo pirogallol en muestras de sujetos clínicamente sanos, cabe esperar un intervalo de concentraciones proteínicas en el líquido cefalorraquídeo entre 15 y 45 mg/dl, y hasta 60 mg/dl en sujetos sanos de avanzada edad. La excreción urinaria de las proteínas normalmente es inferior a 200 mg/24 horas en volúmenes de 1.000 a 1.500 ml/24 horas. Las muestras de orina normales aleatorias pueden oscilar entre 0 y 20 mg/dl de proteínas.

Características específicas de rendimiento

Especificidad

La especificidad del método de ensayo QuanTTest Red se determinó mediante el análisis de muestras de orina tras la adición de posibles sustancias interferentes. La hemoglobina y los iones de cobre y hierro son interferentes. Véase la siguiente tabla de sustancias interferentes:

Tabla de sustancias interferentes

Aditivo	Conc. añadida (mg/dl)	Conc. medida de proteínas totales (mg/dl)	Cantidad normalmente presente en la orina
Nombre			
Ninguna	—	29	—
Nitrógeno de urea	2.300	29	10,5 g/día
Ácido úrico	300	30,5	250-750 mg/día
Creatinina	300	28,5	hombre 1000-1700 mg/día mujer 1175-1468 mg/día
Amoníaco	250	30	0,41 - 0,82 g/día
Glucosa	5.000	28	30 - 130 mg/día
Ácido ascórbico	200	28,5	0,1 - 0,4 mg/kg/día
Glutatona	50	29	—
Ácido cítrico	200	29,5	0,3 - 0,9 mg/día
Ácido oxálico	100	26	15 - 30 mg/día
Ácido tartárico	200	28	—
Na	600	30	6 - 8,4 g/día
K	250	28	1,8 - 2 g/día
Cl	1.000	30	11,1 - 18,2 g/día
Ca	100	30	240 - 320 mg/día
Mg	30	29	70 - 155 mg/día
P	200	33	—
Cu	10	39	250 µg/día
Fe ²⁺	10	36,5	60 - 100 µg/día
Bilirrubina	20	30,5	3,08 ± 0,28 mg/día

Precisión

La precisión del sistema QuanTTest Red se estableció analizando una serie de controles de orina de controles de orina de Quantimetrix y de controles fluidos espinales. El ensayo se calibró con estándares de Quantimetrix. La reacción se leyó a los 3 minutos y tras 15 minutos en un espectrofotómetro Gilford Stas II.

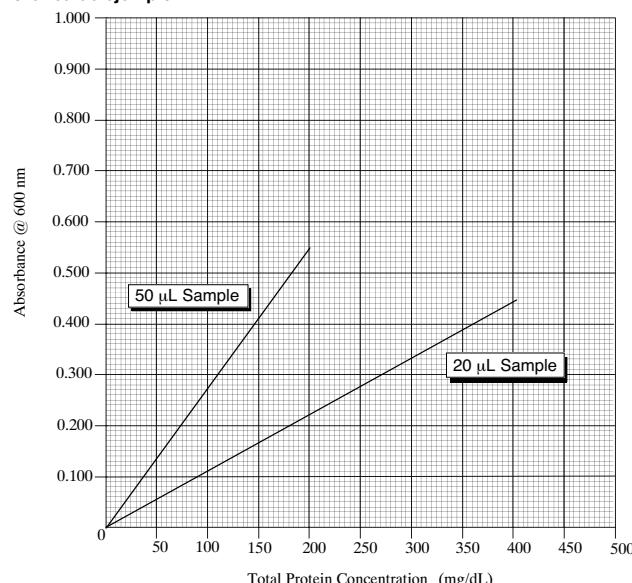
Cuando se lee a los 3 minutos:

En un mismo ensayo (n=10) Media (mg/dl)	DT	CV (%)	Entre ensayos (n=18)		
			Media (mg/dl)	DT	CV (%)
Conc. 1 en orina	15,3	2,3	14,9	1,3	8,7
Conc. 2 en orina	62,5	2,5	61,8	2,5	4,1
LCR Conc. 1	36,3	2,9	35,3	3,3	9,4
LCR Conc. 2	66,7	2,1	65,2	3,3	5,1

Cuando leido despues de 15 minutos:

	En un mismo ensayo (n=10)			Entre ensayos (n=18)		
	Media	DT	CV (%)	Media	DT	CV (%)
	(mg/dl)			(mg/dl)		
Conc. 1 en orina	15,2	0,4	2,6	15,5	1,3	7,5
Conc. 2 en orina	63,3	3,0	4,8	62,8	1,9	3,1
LCR Conc. 1	36,7	2,6	7,2	35,9	3,4	9,5
LCR Conc. 2	69,6	2,6	3,7	68,0	2,6	3,9

Gráfica de ejemplo



Correlación

La comparación del método QuanTtest Red con el método de Azul de Coomassie (Quantimetrix) para la determinación proteínica, proporciona la siguiente correlación cuando se analiza utilizando 29 muestras de orina del paciente.

n=29	Media	Coeficiente de correlación (r)	Pendiente
Intercepción			
Azul de Coomassie	43,04	0,9923	1,05
QuanTtest Red	45,20		-0,18

Bibliografía

1. Pesce AJ, Kaplan LA. Methods in Clinical Chemistry. CV Mosby Co, 1987.
2. Fujita Y, Mori I, Kitano S. Bunseki Kagaku 1983;32:379.
3. Lievens MM, Celis PJ. Drug interference in turbidimetry and colorimetry of proteins in urine. Clin Chem 1982;28:2328.
4. Muir A, Hensley WJ. Pseudoproteinuria due to penicillins in the turbidimetric measurement of proteins with trichloroacetic acid. Clin Chem 1979;25:1662-1663.

	European Conformity CE-Konformitätszeichen Conformité aux normes européennes Conformità europea Conformidad europea		Catalog No. Bestellnr. N° de catalogue Catalogo n. Nº de catálogo
	Lot Number Bezeichnung Désignation du lot Número de lote Denominación de lote		Caution, See Product Insert Achtung, Siehe Packungsbeilage Attention, voir notice d'utilisation Attenzione, vedere il foglietto illustrativo del prodotto Atención, consulte el folleto del producto
	Manufactured by Hergestellt von Fabriqué par Fabricato da Fabricado por		Authorized Representative Bewilligter Représentant agréé Rappresentante autorizzato Representante autorizado
	For in vitro diagnostic use In vitro Diagnoseum Pour diagnostic in vitro Per uso diagnostico in vitro De uso diagnóstico in vitro		Temperature limitation Temperaturbegrenzung Limites de température limiti di temperatura limite de temperatura
	Biological Risk Biogefährdung Risque biologique Rischio biologico Peligro biológico		Consult instructions for use Gebrauchsanweisung beachten Consulter les instructions d'utilisation Consultare le istruzioni l'uso Consulte las instrucciones de uso
	Contents of kit Inhalt der Packung Contenu du coffret Contenuto della confezione Contenido del estuche		Use by (last day of month) Verwendbar bis (letzter Tag des Monats) Utilisable jusqu'à (dernier jour du mois indiqué) Da utilizzare prima del (ultimo giorno del mese) Estable hasta (último día del mes)



2005 Manhattan Beach Blvd.
Redondo Beach, CA 90278-1205 USA
phone: (310) 536-0006
fax: (310) 536-9977
www.quanlimetrix.com

E-M021035A-06/23



Quanlimetrix Corporation
2005 Manhattan Beach Blvd.
Redondo Beach, CA 90278
+1.310.536.0006



MDSS GmbH
Schiffgraben 41
30175 Hannover, Germany