



ACCENT-200 UIBC

Nr kat. 7-259

(PL)

ZASTOSOWANIE

Zestaw diagnostyczny do oznaczania utajonej zdolności wiązania żelaza, przeznaczony do wykonywania oznaczeń na automatycznych analizatorach: ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320, ACCENT 400, ACCENT Neo200 oraz BS-120.

Odczynniki powinny być stosowane do badań diagnostycznych *in vitro*, przez odpowiednio przeszkolony personel, tylko zgodnie z ich przeznaczeniem, w odpowiednich warunkach laboratoryjnych.

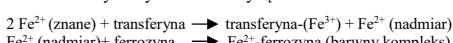
WPROWADZENIE

Calkowita ilość żelaza w organizmie zdrowego człowieka wynosi około 3-5 g. Z tej ilości około 2,5 g zawierają erytrocyty lub ich prekursory w szpiku kostnym. Osocze zawiera tylko około 2,5 mg żelaza. Żelazo jest transportowane jako Fe (III) związane z białkiem osocza-apotransferyną. Kompleks apotransferyna- Fe (III) jest zwany transferyną. Normalnie tylko około 1/3 miejsc wiązania żelaza transferyny jest zajmowana przez Fe (III). Ta dodatkowa ilość żelaza, która może być związana to niewysycona (lub utajona) zdolność wiązania żelaza (UIBC). Suma żelaza zawartego w surowicy i UIBC jest równa całkowitej zdolności wiązania żelaza (TIBC). TIBC jest miarą maksymalnego stężenia żelaza, które może być związane przez transferynę.

Poziom UIBC w surowicy zmienia się w schorzeniach związanych z metabolizmem żelaza, często wzrasta przy niedoborze żelaza i spada w przewlekłych zapaleniach i nowotworach złośliwych oraz w przebiegu hemochromatozy.

ZASADA METODY

Metoda kolorymetryczna z ferrozymą:



W środowisku zasadowym wobec znanego stężenia jonów żelaza (II) w surowicy następuje wysycenie miejsc wiążących transferyny. Pozostałe niezwiązane jony żelaza (II) są oznaczane w reakcji z chromoforem dając reakcję barwną mierzoną spektrofotometrycznie.

Różnica pomiędzy ilością nadmiaru żelaza i całkowitą ilością dodanego do surowicy odpowiada ilości związanej z transferyną. Jest to tzw. utajiona zdolność wiązania żelaza (UIBC).

ODCZYNNIKI

Skład zestawu

| | |
|-----------|-----------|
| 1-Reagent | 1 x 33 ml |
| 2-Reagent | 1 x 9 ml |

Ilości testów

| | |
|-------------------|-----|
| ACCENT-200 | 130 |
| ACCENT-200 II GEN | 130 |
| ACCENT-220S | 130 |
| ACCENT S120 | 140 |
| ACCENT MC240 | 140 |
| ACCENT M320 | 140 |
| BS-120 | 130 |

Surowicę można przechowywać do 3 dni w temp. 20-25°C, 7 dni w temp. 4-8°C lub do miesiąca w temp. -20°C. Osocze można przechowywać 7 dni w temp. 4-8°C lub do miesiąca w temp. -20°C⁴.

Jednak polecamy wykonywać badania na świeżo pobranym materiale biologicznym!

WYKONANIE OZNACZENIA

1-Reagent i 2-Reagent są gotowe do użycia.

Do wykonania próbki zerowej należy używać wody deionizowanej.

Wymagane działania:

W przypadku wykonywania oznaczeń na analizatorach ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S oraz BS-120, może wystąpić, wpływający na wyniki oznaczeń, efekt przeniesienia pomiędzy odczynnikami. W celu uniknięcia tego efektu, oznaczenie utajonej zdolności wiązania żelaza z użyciem odczynnika ACCENT-200 UIBC należy wykonywać, jeśli to możliwe, w osobnym zleceniu stosując się do zaleceń zawartych w instrukcji: 51_03_24_001_ACCENT-200_CARRYOVER.

WARTOŚCI PRAWIDŁOWE^{5,6}

Wartości prawidłowe otrzymano korzystając z wartości dla żelaza surowicznego (SI) oraz TIBC podanych w literaturze. Wynik obliczono na podstawie wzoru:

$$\text{UIBC} = \text{TIBC} - \text{SI}$$

Wartości referencyjne dla UIBC podano w tabeli poniżej:

| surowica / osocze | µg/dl | µmol/l |
|-------------------|----------|---------|
| Kobiety | 80 – 375 | 14 – 67 |
| Mężczyźni | 75 – 360 | 13 – 64 |

Zalecane jest opracowanie przez każde laboratorium własnych zakresów wartości prawidłowych charakterystycznych dla lokalnej populacji.

KONTROLA JAKOŚCI

W celu wewnętrznej kontroli jakości, do każdej serii oznaczeń, należy dołączać surowice kontrolne: CORMAY SERUM HN (Nr kat. 5-172) i CORMAY SERUM HP (Nr kat. 5-173).

Do kalibracji analizatorów automatycznych: ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320, BS-120, należy stosować CORMAY MULTICALIBRATOR LEVEL 1 (Nr kat. 5-174; 5-176). Jako kalibratora 0 należy używać wody deionizowanej.

Krzywa kalibracyjna powinna być sporządzana co tydzień (ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320) lub co 3 tygodnie (BS-120), przy każdej zmianie serii odczynnika lub w razie potrzeby np. jeśli wartości oznaczenia surowic kontrolnych nie mieszczą się w wyznaczonym zakresie.

CHARAKTERYSTYKA OZNACZENIA

Podane niżej rezultaty uzyskano używając analizatorów automatycznych: ACCENT-200 i ACCENT MC240. W przypadku przeprowadzenia oznaczenia na innym analizatorze otrzymane wyniki mogą różnić się od podanych.

Czułość

20 µg/dl (3,6 µmol/l) - ACCENT-200
26,5 µg/dl (4,7 µmol/l) - ACCENT MC240

Liniowość

do 450 µg/dl (80,6 µmol/l) - ACCENT-200
do 525 µg/dl (94 µmol/l) - ACCENT MC240

Dla wyższych stężeń próbki należy rozcieńczyć o 0,9% roztworem NaCl, oznaczenie powtórzyć, a wynik pomnożyć przez współczynnik rozcieńczenia.

Specyficzność / Interferencje

Hemoglobina – interferuje nawet w niewielkich ilościach, wskas askorbinowy do 62 mg/l, bilirubina do 20 mg/dl, trigliceridy do 1000 mg/dl, miedź do 3,5 mg/dl i cynk do 15 mg/dl nie wpływają na wyniki oznaczenia.

Precyza

| Powtarzalność (run to run) | Średnia [µg/dl] | SD [µg/dl] | CV [%] |
|-------------------------------|--------------------|---------------|-----------|
| ACCENT-200 n=10 | poziom 1 | 86,92 | 2,14 |
| | poziom 2 | 153,11 | 3,38 |
| ACCENT MC240 n=20 | poziom 1 | 80,33 | 4,80 |
| | poziom 2 | 167,53 | 4,48 |
| Odtwarzalność (day to day) | Średnia [µg/dl] | SD [µg/dl] | CV [%] |
| ACCENT-200 n=10 | poziom 1 | 85,42 | 3,45 |
| | poziom 2 | 148,73 | 2,25 |
| ACCENT MC240 n=80 | poziom 1 | 79,3 | 3,93 |
| | poziom 2 | 157,2 | 4,27 |

Porównanie metod

Porównanie wyników oznaczeń UIBC, otrzymanych na ACCENT-200 (y) i na COBAS INTEGRA 400 (x), z użyciem 63 próbek, dało następujące wyniki:

$$y = 0,957 x + 10,655 \mu\text{g/dl}$$

$$R = 0,992$$

(R – współczynnik korelacji)

Porównanie wyników oznaczeń UIBC, otrzymanych na ACCENT MC240 (y) i na BS-400 (x), z użyciem 57 próbek surowicy, dało następujące wyniki:
y = 0,9992 x + 5,0163 µg/dl;

$$R = 0,994$$

(R – współczynnik korelacji)

UTYLIZACJA ODPADÓW

Postępuwać zgodnie z aktualnymi przepisami.

LITERATURA

1. Fairbanks VF, Klee GG. Biochemical aspects of hematology. In: Burtis CA, Ashwood ER, editors. Tietz Textbook of Clinical Chemistry. 3rd ed. Philadelphia: W.B. Saunders Company; 1999. p. 1642-1710.
2. Wick M, Pingera W, Lehmann P. Clinical aspects and laboratory. Iron metabolism, anemias. 5th ed. Wien, New York: Springer; 2003.
3. Guder Guder WG, Zawta B et al. The Quality of Diagnostic Samples. 1st ed. Darmstadt: GIT Verlag; 2001. p. 46.
4. Perrotta G, Iron and Iron-Binding Capacity, In: Pesce A.J., Kaplan, L.A. eds., Methods in Clinical Chemistry, C.V. Mosby, St. Louis, 1258 - 1261,1987
5. Tietz NW (ed). Textbook of Clinical Chemistry, 3rd ed. Philadelphia, PA: WB Saunders; 1701-1703; 1821 (1999).
6. Burtis CA, Bruns DE. Tietz Fundamentals of Clinical Chemistry and Molecular Diagnostics. 7th ed. St. Louis, p. 306. 2014
7. Schreiber WE. „Iron and Porphyrin Metabolism” in Pesce, A.J., Kaplan, L.A. editors. Clinical Chemistry: Theory, Analysis, Correlation. Mosby Inc., an affiliate of Elsevier Inc., St. Louis, 755-770, 2010.

Data wydania: 05.2022.



ACCENT-200 UIBC

Cat. No 7-259

(EN)

INTENDED USE

Diagnostic kit for determination of unsaturated iron binding capacity intended to use in automatic analyzers: ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320, ACCENT 400, ACCENT Neo200 and BS-120

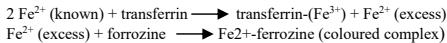
The reagents must be used only for *in vitro* diagnostic, by suitably qualified laboratory personnel, only for the intended purpose, under appropriate laboratory conditions.

INTRODUCTION

The total iron content of the body is about 3 to 3.5 g. Of this amount about 2.5 g contained in erythrocytes or their precursors in the bone marrow. Plasma contains only about 2.5 mg of iron. Iron is transported as Fe (III) bound to the plasma protein apotransferrin. The apotransferrin-Fe (III) complex is called transferrin. Normally only about one third of the iron binding sites of transferrin are occupied by Fe (III). The additional amount of iron that can be bound is the unsaturated (or latent) iron-binding capacity (UIBC). The sum of the serum iron and UIBC represents total iron binding capacity (TIBC). TIBC is a measurement for the maximum iron concentration that transferrin can bind. Serum UIBC levels vary in disorders of iron metabolism where iron capacities are often increased in iron deficiency and decreased in chronic inflammatory disorders, malignancies or in course of hemochromatosis.

METHOD PRINCIPLE

Direct, colorimetric method with ferrozine:



In an alkaline environment known ferrous ion concentration incubated with serum, binds specifically with transferrin at unsaturated iron binding sites. Remaining unbound ferrous ions are measured with the chromogen reaction.

The difference between the amount of excess iron and the total amount added to the serum is equivalent to the quantity bound to transferrin. This is the UIBC (unsaturated iron binding capacity) of the sample.

REAGENTS

Package

| | |
|-----------|-----------|
| 1-Reagent | 1 x 33 ml |
| 2-Reagent | 1 x 9 ml |

The reagents, stored at 2-8°C are stable until expiry date printed on the package. Stability on board of the analyser at 2-10°C: 5 weeks (ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320), or 7 weeks (BS-120).

Concentrations in the test

| | |
|----------------------------|------------|
| 1-Reagent | 0.25 mol/l |
| buffer (pH 8.4) | 20 µmol/l |
| ammonium iron (II) sulfate | 90 mmol/l |
| thiourea | 0.1 % |
| detergent | <0.1 % |
| sodium azide | |

Reference values for UIBC are listed in table below:

| serum / plasma | µg/dl | µmol/l |
|----------------|----------|---------|
| Females | 80 – 375 | 14 – 67 |
| Males | 75 – 360 | 13 – 64 |

It is recommended for each laboratory to establish its own reference ranges for local population.

QUALITY CONTROL

For internal quality control it is recommended to use the CORMAY SERUM HN (Cat. No 5-172) and CORMAY SERUM HP (Cat. No 5-173) with each batch of samples.

For the calibration of automatic analysers: ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320, BS-120, the CORMAY MULTICALIBRATOR LEVEL 1 (Cat. No 5-174; 5-176) is recommended. Deionised water should be used as a calibrator 0.

The calibration curve should be prepared every week (ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320) or every 5 weeks (BS-120), with change of reagent lot number or as required e.g. quality control findings outside the specified range.

PERFORMANCE CHARACTERISTICS

The following results have been obtained using automatic analysers ACCENT-200 and ACCENT MC240. Results may vary if a different instrument or a manual procedure is used.

Sensitivity

20 µg/dl (3.6 µmol/l) - ACCENT-200
26.5 µg/dl (4.7 µmol/l) – ACCENT MC240

Linearity

up to 450 µg/dl (80.6 µmol/l) - ACCENT-200
up to 525 µg/dl (94 µmol/l) – ACCENT MC240

For higher concentration dilute the sample with 0.9% NaCl and repeat the assay. Multiply the result by dilution factor.

Specificity / Interferences

Haemoglobin interfere even in small amounts, ascorbate up to 62 mg/l, bilirubin up to 20 mg/dl, triglycerides up to 1000 mg/dl, copper up to 3.5 mg/dl and zinc up to 15 mg/dl do not interfere with the test.

Precision

| Repeatability (run to run) | | Mean [µg/dl] | SD [µg/dl] | CV [%] |
|---------------------------------|---------|-----------------|---------------|-----------|
| ACCENT-200 n=10 | level 1 | 86.92 | 2.14 | 2.46 |
| | level 2 | 153.11 | 3.38 | 2.21 |
| ACCENT MC240 n=20 | level 1 | 80.33 | 4.80 | 5.98 |
| | level 2 | 167.53 | 4.48 | 2.67 |
| Reproducibility (day to day) | | Mean [µg/dl] | SD [µg/dl] | CV [%] |
| ACCENT-200 n=10 | level 1 | 85.42 | 3.45 | 4.04 |
| | level 2 | 148.73 | 2.25 | 1.51 |
| ACCENT MC240 n=80 | level 1 | 79.3 | 3.93 | 5.0 |
| | level 2 | 157.2 | 4.27 | 2.7 |

Method comparison

A comparison between UIBC values determined at ACCENT-200 (y) and COBAS INTEGRA 400 (x) using 63 samples gave following results:

y = 0.957 x + 10.655 µg/dl;
R = 0.992 (R – correlation coefficient)

A comparison between UIBC values determined at ACCENT MC240 (y) and BS-400 (x) using 57 serum samples gave following results:
 y = 0.9992 x + 5.0163 µg/dl;
 R = 0.994 (R – correlation coefficient)

WASTE MANAGEMENT

Please refer to local legal requirements.

LITERATURE

1. Fairbanks VF, Klee GG. Biochemical aspects of hematology. In: Bertis CA, Ashwood ER, editors. Tietz Textbook of Clinical Chemistry. 3rd ed. Philadelphia: WB Saunders Company; 1999. p. 1642-1710.
2. Wick M, Pingera W, Lehmann P. Clinical aspects and laboratory. Iron metabolism, anemias. 5th ed. Wien, New York: Springer; 2003.
3. Guder Guder WG, Zawta B et al. The Quality of Diagnostic Samples. 1st ed. Darmstadt: GIT Verlag; 2001. p. 46.
4. Perrotta, G., Iron and Iron-Binding Capacity, In: Pesce, A.J., Kaplan, L.A. eds., Methods in Clinical Chemistry, C.V. Mosby, St. Louis, 1258 - 1261,1987
5. Tietz NW (ed). Textbook of Clinical Chemistry, 3rd ed. Philadelphia, PA: WB Saunders; 1701-1703; 1821t (1999).
6. Burtis CA, Bruns DE. Tietz Fundamentals of Clinical Chemistry and Molecular Diagnostics. 7th ed. St. Louis, p. 306. 2014
7. Schreiber WE. „Iron and Porphyrin Metabolism“ in Pesce, A.J., Kaplan, L.A. editors. Clinical Chemistry: Theory, Analysis, Correlation. Mosby Inc., an affiliate of Elsevier Inc., St. Louis, 755-770, 2010.

Date of issue: 05.2022.

REFERENCE VALUES ^{5,6}
 The reference values were calculated from the serum iron (SI) and TIBC ranges reported in literature, in accordance with mathematic formula:
 $UIBC = TIBC - SI$

ACCENT-200 UIBC

Кат.№ 7-259

(RUS)

Концентрации компонентов в реагентах

| 1-Reagent | |
|---|--------------|
| буфер (рН 8,4) | 0,25 моль/л |
| железо (II) аммоний сульфат | 20 мкмоль/л |
| тиомочевина | 90 мкмоль/л |
| дeterгент | 0,1 % |
| азид натрия | <0,1 % |
| 2-Reagent | |
| аскорбат натрия | 150 ммоль/л |
| хлористый натрий | 75 ммоль/л |
| натриевая соль 3-(2-пиридин)-5,6-бис(2-[4-фенилсульфокислота])-1,2,4-триазин (ферозина) | ≥ 10 ммоль/л |
| консерванты | 0,3 % |

ПРЕДПОЛАГАЕМОЕ ИСПОЛЬЗОВАНИЕ

диагностический набор для определения ненасыщенной железосвязывающей способности, предназначен для использования на автоматических биохимических анализаторах: ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320, ACCENT 400, ACCENT Neo200 и BS-120. Реагенты должны использоваться только для диагностики *in vitro*, квалифицированным лабораторным персоналом, в целях, для которых они предназначены, в соответствующих лабораторных условиях.

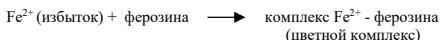
ВВЕДЕНИЕ

Общее содержание железа в теле - около 3 – 3,5 г. Из этого количества около 2,5 г содержится в эритроцитах или их прекурсорах в костном мозге. Плазма содержит лишь около 0,25 мг железа. Железо транспортируется как Fe (III), связанное с белком плазмы альбумином. Комплекс альбумин-Fe (III) называется трансферрином. Обычно только около трети связи железа с трансферрином занято Fe (III). Дополнительное количество железа, которое может занять эти связи является ненасыщенной (или латентной) железосвязывающей способностью (UIBC). Сумма сывороточного железа UIBC представляет общую железосвязывающую способность (TIBC). TIBC измеряется по максимуму концентрации железа, которое может связать трансферрин.

Уровни UIBC в сыворотке варьируются при расстройствах метаболизма железа, когда UIBC часто увеличивается при железодефиците и уменьшается при хронических воспалительных процессах, или злокачественных новообразованиях и в ходе гемохроматоза.

ПРИНЦИП МЕТОДА

Прямой метод колориметрический с феррозином:



В щелочной среде сыворотка инкубируется с раствором ионов железа известной концентрации. Ионы специфически связываются с незанятыми железосвязывающими сайтами трансферрина. Оставшиеся несвязанными ионы железа (II) измеряются по реакции с феррозином.

Разница между избыточным железом и общим количеством железа, добавленным к сыворотке, эквивалентна количеству железа, связавшегося с трансферрином. Это и есть ненасыщенная железосвязывающая способность железа (UIBC) пробы.

РЕАГЕНТЫ

Состав набора

| | |
|-----------|-----------|
| 1-Reagent | 1 x 33 мл |
| 2-Reagent | 1 x 9 мл |

При температуре 2-8°C реагенты сохраняют стабильность в течение всего срока годности, указанного на упаковке. Стабильность реагента на борту анализатора при 2-10°C составляет: 5 недель (ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320) или 7 недель (BS-120).

ACCENT-200 UIBC (II GENERACJA / II GENERATION / II ПОКОЛЕНИЕ)

51_03_03_066_02

str. / page / str. 5/10

ПРОЦЕДУРА ОПРЕДЕЛЕНИЯ

1-Reagent и 2-Reagent готовы к использованию.

В качестве бланк-реагента рекомендуется дейонизованная вода.

Необходимые действия:

При выполнении анализов на анализаторах: ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S и BS-120 возможно искажение результатов анализов, вызванное **перекрестным загрязнением** между реагентами.

По возможности тесты на определение ненасыщенной железосвязывающей способности использованием набора ACCENT-200 UIBC должны быть проведены отдельно (следите рекомендациям, содержащимся в инструкции 51_03_24_001_ACCENT-200_CARRYOVER).

РЕФЕРЕНТНЫЕ ВЕЛИЧИНЫ ^{5,6}

Референтные величины получены с использованием значений для сывороточного железа (SI) и TIBC приведенных в литературе. Результат был рассчитан по следующей формуле:

$$\text{UIBC} = \text{TIBC-SI}$$

Референтные величины для UIBC представлены в следующей таблице:

| сыворотка / плазма | мкг/дл | мкмоль/л |
|--------------------|----------|----------|
| женщины | 80 – 375 | 14 – 67 |
| мужчины | 75 – 360 | 13 – 64 |

Каждой лаборатории рекомендуется установить свои собственные нормы, характерные для обследуемого контингента.

КОНТРОЛЬ КАЧЕСТВА

Для внутреннего контроля качества рекомендуется использовать контрольные сыворотки CORMAY SERUM HN (Кат.№ 5-172) и CORMAY SERUM HP (Кат.№ 5-173) для каждой серии измерений.

Для калибровки автоматических анализаторов: ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320, BS-120 рекомендуется использовать CORMAY MULTICALIBRATOR LEVEL 1 (Кат.№ 5-174; 5-176). Для калибровки следует использовать **калибратор и дейонизованную воду**.

Калибровочную кровь следует составлять каждую неделю (ACCENT-200, ACCENT-200 II GEN, ACCENT-220S, ACCENT S120, ACCENT MC240, ACCENT M320) или каждые 3 недели (BS-120), при каждой смене лота реагента либо в случае необходимости, напр., если результаты контроля качества не попадают в референтный диапазон.

ХАРАКТЕРИСТИКИ ОПРЕДЕЛЕНИЯ

Эти метрологические характеристики были получены при использовании автоматических анализаторов: ACCENT-200 и ACCENT MC240. Результаты, полученные на других анализаторах, могут отличаться.

Чувствительность

20 мкг/дл (3,6 мкмоль/л) - ACCENT-200
26,5 мкг/дл (4,7 мкмоль/л) – ACCENT MC240

Линейность

до 450 мкг/дл (80,6 мкмоль/л) - ACCENT-200
до 525 мкг/дл (94 мкмоль/л) – ACCENT MC240

В случае более высоких концентраций, разбавьте пробу 0,9% NaCl и повторите исследование. Результат умножьте на фактор разведения.

Специфичность / Интерференции

Гемоглобин интерферирует даже в небольшом количестве, аскорбат до 62 мг/дл, билирубин до 20 мг/дл, триглицериды до 1000 мг/дл, медь до 3,5 мг/дл и цинк до 15 мг/дл не влияют на результаты измерений.

Точность

| Повторяемость (между сериями) | | Среднее [мкг/дл] | SD [мкг/дл] | CV [%] |
|---------------------------------------|-----------|---------------------|----------------|-----------|
| ACCENT-200 n=10 | уровень 1 | 86,92 | 2,14 | 2,46 |
| | уровень 2 | 153,11 | 3,38 | 2,21 |
| ACCENT MC240 n=20 | уровень 1 | 80,33 | 4,80 | 5,98 |
| | уровень 2 | 167,53 | 4,48 | 2,67 |
| Воспроизводимость (изо дня в день) | | Среднее [мкг/дл] | SD [мкг/дл] | CV [%] |
| ACCENT-200 n=10 | уровень 1 | 85,42 | 3,45 | 4,04 |
| | уровень 2 | 148,73 | 2,25 | 1,51 |
| ACCENT MC240 n=80 | уровень 1 | 79,3 | 3,93 | 5,0 |
| | уровень 2 | 157,2 | 4,27 | 2,7 |

Сравнение метода

Сравнение результатов определения UIBC, полученных на ACCENT-200 (у) и на COBAS INTEGRA 400 PLUS (х) с использованием 63 образцов дало следующие результаты:
 $y = 0,957 x + 10,655 \text{ мкг/дл};$
 $R = 0,992$ (R – коэффициент корреляции)

Сравнение результатов определения UIBC, полученных на ACCENT MC240 (у) и на BS-400 (х) с использованием 57 образцов сывороток дало следующие результаты:
 $y = 0,9992 x + 5,0163 \text{ мкг/дл};$
 $R = 0,994$ (R – коэффициент корреляции)

УТИЛИЗАЦИЯ ОТХОДОВ

В соответствии с локальными требованиями.

ЛИТЕРАТУРА

- Fairbanks VF, Klee GG. Biochemical aspects of hematology. In: Burtis CA, Ashwood ER, editors. Tietz Textbook of Clinical Chemistry. 3rd ed. Philadelphia: WB Saunders Company; 1999. p. 1642-1710.
- Wick M, Pingera W, Lehmann P. Clinical aspects and laboratory. Iron metabolism, anemias. 5th ed. Wien, New York: Springer; 2003.
- Guder Guder WG, Zawta B et al. The Quality of Diagnostic Samples. 1st ed. Darmstadt: GIT Verlag; 2001. p. 46.
- Perrotta, G., Iron and Iron-Binding Capacity, In: Pesce, A.J., Kaplan, L.A. eds., Methods in Clinical Chemistry, C.V. Mosby, St. Louis, 1258 - 1261,1987
- Tietz NW (ed). Textbook of Clinical Chemistry, 3rd ed. Philadelphia, PA: WB Saunders; 1701-1703; 1821t (1999).
- Burtis CA, Bruns DE. Tietz Fundamentals of Clinical Chemistry and Molecular Diagnostics. 7th ed. St. Louis, p. 306. 2014
- Schreiber WE. „Iron and Porphyrin Metabolism“ in Pesce, A.J., Kaplan, L.A. editors. Clinical Chemistry: Theory, Analysis, Correlation. Mosby Inc., an affiliate of Elsevier Inc., St. Louis, 755-770, 2010.

Дата создания: 05.2022.

ACCENT-200 UIBC

PROGRAM NA ANALIZATORY / APPLICATION for / АДАПТАЦИЯ для:

• ACCENT-200

| Parameters | Test Name | UIBC | R1 | 220 | R2 | 55 | Sample Volume | 24 |
|--------------|-----------|------|----|-----|----|----|-------------------|----------|
| Test No | 60 | | | | | | R1 Blank | |
| Full Name | UIBC | | | | | | Mixed Reag. Blank | |
| Reference No | 60 | | | | | | Concentration | 20 450 |
| Analy. Type | Endpoint | | | | | | Linearity Limit | |
| Pri. Wave. | 578 nm | | | | | | Substrate Limit | |
| Secon. Wave. | | | | | | | Trend | Increase |
| Trend | | | | | | | Reac. Time | -2 25 |
| Reac. Time | | | | | | | Incuba. Time | 25 |
| Incuba. Time | | | | | | | Unit | µg/dL |
| Precision | | | | | | | Precision | Integer |

PC Abs

Prozone check

q1 q2 q3 q4

• ACCENT-220S

| Parameters | Test | UIBC | R1 | 220 | R2 | 55 | Sample Volume | 27 |
|--------------|----------|------|----|-----|----|----|------------------|------------|
| Test No | No | 60 | | | | | R1 Blank | |
| Full Name | UIBC | | | | | | Mixed Rtg. Blank | |
| Standard No | 60 | | | | | | Reac. Type | Endpoint |
| Pri. Wave. | 578 nm | | | | | | Linearity Range | 31.5 460 |
| Sec. Wave. | | | | | | | Linearity Limit | |
| Direction | Increase | | | | | | Substrate Limit | |
| Reac. Time | -2 25 | | | | | | Incuba. Time | 25 |
| Incuba. Time | | | | | | | Unit | µg/dL |
| Precision | Integer | | | | | | Precision | Integer |

PC Abs

Prozone check

q1 q2 q3 q4

Calibration Rule

| | |
|------------------|------------------|
| Rule | Two-point Linear |
| Sensitivity | 0 |
| Replicates | 3 |
| Interval (day) | 7 |
| Difference Limit | 0 |
| SD | 0 |
| Blank Response | 0 50000 |
| Error Limit | 0 |
| Coefficient | 0 |

Calibration Rule

| | |
|------------------|------------------|
| Rule | Two-point Linear |
| Sensitivity | 1 |
| Replicates | 3 |
| Interval (day) | 7 |
| Difference Limit | 0 |
| SD | 0 |
| Blank Response | 0 50000 |
| Error Limit | 0 |
| Coefficient | 0 |

• ACCENT-200 II GEN

| Parameters | Test Name | UIBC | R1 | 220 | R2 | 55 | Sample Volume | 24 |
|--------------|-----------|------|----|-----|----|----|-------------------|----------|
| Test No | 60 | | | | | | R1 Blank | |
| Full Name | UIBC | | | | | | Mixed Reag. Blank | |
| Reference No | 60 | | | | | | Concentration | 37 480 |
| Analy. Type | Endpoint | | | | | | Linearity Limit | |
| Pri. Wave. | 578 nm | | | | | | Substrate Limit | |
| Secon. Wave. | | | | | | | Trend | Increase |
| Trend | | | | | | | Reac. Time | -2 25 |
| Reac. Time | | | | | | | Incuba. Time | 25 |
| Incuba. Time | | | | | | | Unit | µg/dL |
| Precision | | | | | | | Precision | Integer |

PC Abs

Prozone check

q1 q2 q3 q4

• BS-120

| Parameters | Test | UIBC | R1 | 200 | R2 | 50 | Sample Volume | 22 |
|--------------|----------|------|----|-----|----|----|------------------|----------|
| Test No | No | 60 | | | | | R1 Blank | |
| Full Name | UIBC | | | | | | Mixed Rtg. Blank | |
| Standard No | 60 | | | | | | Reac. Type | Endpoint |
| Pri. Wave. | 578 nm | | | | | | Linearity Range | 36 475 |
| Sec. Wave. | | | | | | | Linearity Limit | |
| Direction | Increase | | | | | | Substrate Limit | |
| Reac. Time | -1 18 | | | | | | Incuba. Time | 16 |
| Incuba. Time | | | | | | | Unit | µg/dL |
| Precision | | | | | | | Precision | Integer |

PC Abs

Prozone check

q1 q2 q3 q4

Calibration Rule

| | |
|------------------|------------------|
| Rule | Two-point Linear |
| Sensitivity | 0 |
| Replicates | 3 |
| Interval (day) | 7 |
| Difference Limit | 0 |
| SD | 0 |
| Blank Response | 0 50000 |
| Error Limit | 0 |
| Coefficient | 0 |

Calibration Rule

| | |
|------------------|------------------|
| Rule | Two-point Linear |
| Sensitivity | 1 |
| Replicates | 3 |
| Interval (day) | 21 |
| Difference Limit | 0 |
| SD | 0 |
| Blank Response | 0 50000 |
| Error Limit | 0 |
| Coefficient | 0 |

• ACCENT S120

| Chem | UIBC | No. | 060 | Sample Type | SERUM | | | | | | |
|--|--------------------------|--------------|--------------------------|---|--------------------------|--|--------------------------|-----|--------------------------|----|--------------------------|
| Chemistry | UIBC | | | Print name | UIBC | | | | | | |
| Reaction Type | Endpoint | | | Reaction Direction | positive | | | | | | |
| Pri Wave | 578nm | | | Sec Wave | 670nm | | | | | | |
| Unit | µg/dL | | | Decimal | 0,1 | | | | | | |
| Incubation Time | 17 | | | Reaction Time | 30 32 | | | | | | |
| Blank Time | -3 -1 | | | Reagent Vol | | | | | | | |
| Standard | 18 µL | Aspirated | µL | R1 | 160 µL | | | | | | |
| Decreased | 18 µL | | 20 µL | R2 | 40 µL | | | | | | |
| Increased | µL | | 180 µL | | | | | | | | |
| | | Sample Blank | V | Auto Rerun | | | | | | | |
| Linearity range (Standard) | 32 | 500 | | Linearity Limit | | | | | | | |
| Linearity Range (Decreased) | | | | Substrate Depletion | | | | | | | |
| Linearity Range (Increased) | | | | Mixed Blank Abs | -40000 40000 | | | | | | |
| R1 Blank Abs | -40000 | 40000 | | On-board Stability | | | | | | | |
| Blank Response | -40000 | 40000 | | Reagent Alarm Limit | | | | | | | |
| Twin Chemistry | | | | Enzyme Linear Extension | | | | | | | |
| <input type="checkbox"/> Prozone Check | | | | | | | | | | | |
| Q1 | <input type="checkbox"/> | Q2 | <input type="checkbox"/> | V1 | <input type="checkbox"/> | Q3 | <input type="checkbox"/> | Q4 | <input type="checkbox"/> | V2 | <input type="checkbox"/> |
| Q5 | <input type="checkbox"/> | Q6 | <input type="checkbox"/> | V3 | <input type="checkbox"/> | PC1 | <input type="checkbox"/> | PC2 | <input type="checkbox"/> | | |
| <input type="checkbox"/> Sample Pretreatment | | | | <input type="checkbox"/> Control Pretreatment | | <input type="checkbox"/> Calibrator Pretreatment | | | | | |
| Pretreat Sample Vol | | µL | | Pretreat Sample Vol | | µL | | | | | |
| AUTO CALIBRATION | | | | Bottle Changed | | | | | | | |
| Math model | Two-point Linear | | | Lot Changed | | | | | | | |
| Factor | | Replicates | 2 | Cal Time | | | | | | | |
| ACCEPTANCE LIMITS | | | | | | | | | | | |
| Cal Time | | Hour | | | | | | | | | |
| Slope Diff | | | SD | | | | | | | | |
| Sensitivity | | | Repeatability | 40000 | | | | | | | |
| Deter Coeff | | | | | | | | | | | |
| CALIBRATION SETTINGS | | | | | | | | | | | |
| Math model | Two-point Linear | | | | | | | | | | |
| Factor | | Replicates | 2 | | | | | | | | |
| ACCEPTANCE LIMITS | | | | | | | | | | | |
| Cal Time | | Hour | | | | | | | | | |
| Slope Diff | | | SD | | | | | | | | |
| Sensitivity | | | Repeatability | 40000 | | | | | | | |
| Deter Coeff | | | | | | | | | | | |
| AUTO CALIBRATION | | | | Bottle Changed | | | | | | | |
| Math model | Two-point Linear | | | Lot Changed | | | | | | | |
| Factor | | Replicates | 2 | Cal Time | | | | | | | |



ACCENT-200 UIBC

• ACCENT MC240

| | | | | | |
|--|---|--|---------------------------------------|--|--|
| Chem | <input type="text" value="UIBC"/> | No. | <input type="text" value="060"/> | Sample Type | <input type="text" value="SERUM"/> |
| Chemistry | <input type="text" value="UIBC"/> | | | Print name | <input type="text" value="UIBC"/> |
| Reaction Type | <input type="text" value="Endpoint"/> | | | Reaction Direction | <input type="text" value="positive"/> |
| Pri Wave | <input type="text" value="570nm"/> | | | Sec Wave | <input type="text" value="800nm"/> |
| Unit | <input type="text" value="μg/dL"/> | | | Decimal | <input type="text" value="0,1"/> |
| Blank Time | <input type="text" value="-3"/> | <input type="text" value="-1"/> | | Incubation Time | <input type="text" value="21"/> |
| Sample Vol | <input type="text" value="18"/> | <input type="text" value="Aspirated"/> | <input type="text" value="μL"/> | Reagent Vol | <input type="text" value="160"/> |
| Standard | <input type="text" value="18"/> | <input type="text" value="μL"/> | <input type="text" value="180"/> | R1 | <input type="text" value="μL"/> |
| Decreased | <input type="text" value="18"/> | <input type="text" value="20"/> | <input type="text" value="μL"/> | R2 | <input type="text" value="40"/> |
| Increased | <input type="text" value=""/> | <input type="text" value="μL"/> | <input type="text" value="μL"/> | | |
| | | <input type="checkbox"/> Sample Blank | <input checked="" type="checkbox"/> V | <input type="checkbox"/> Auto Rerun | |
| Linearity range (Standard) <input type="text" value="26,5"/> <input type="text" value="525"/> Linearity Limit <input type="text"/> | | | | | |
| Linearity Range (Decreased) <input type="text"/> | | | | | |
| Linearity Range (Increased) <input type="text"/> | | | | | |
| R1 Blank Abs | <input type="text" value="-35000"/> | <input type="text" value="35000"/> | | Substrate Depletion <input type="text"/> | |
| Blank Response | <input type="text" value="-35000"/> | <input type="text" value="35000"/> | | Mixed Blank Abs | <input type="text" value="-35000"/> <input type="text" value="35000"/> |
| Twin Chemistry | <input type="text"/> | <input type="text"/> | | On-board Stability <input type="text"/> Day(s) | |
| <input type="checkbox"/> Prozone Check | | | | | |
| Q1 | <input type="text"/> | Q2 | <input type="text"/> | V1 | <input type="text"/> |
| Q5 | <input type="text"/> | Q6 | <input type="text"/> | Q3 | <input type="text"/> |
| <input type="checkbox"/> Sample Pretreatment | | | | | |
| <input type="checkbox"/> Control Pretreatment | | | | | |
| <input type="checkbox"/> Calibrator Pretreatment | | | | | |
| Pre-treat Sample Vol <input type="text"/> μL | | | | | |
| Pre-treat Sample Vol <input type="text"/> μL | | | | | |
| CALIBRATION SETTINGS | | | | | |
| Math model | <input type="text" value="Two-point Linear"/> | | | | |
| Factor | <input type="text"/> | Replicates | <input type="text" value="2"/> | AUTO CALIBRATION | |
| Cal Time <input type="text"/> Hour | | | | | |
| Slope Diff | <input type="text"/> | SD | <input type="text"/> | <input type="checkbox"/> Bottle Changed | |
| Sensitivity | <input type="text"/> | Repeatability | <input type="text" value="35000"/> | <input type="checkbox"/> Lot Changed | |
| Deter Coeff | <input type="text"/> | <input type="checkbox"/> Cal Time | | | |
| ACCEPTANCE LIMITS | | | | | |
| Cal Time | <input type="text"/> | Hour | | | |
| Slope Diff | <input type="text"/> | SD | <input type="text"/> | | |
| Sensitivity | <input type="text"/> | Repeatability | <input type="text" value="35000"/> | | |
| Deter Coeff | <input type="text"/> | | | | |

• ACCENT M320

| | | | | | |
|--|---|--|---------------------------------------|-------------------------------------|--|
| Chem | <input type="text" value="UIBC"/> | No. | <input type="text" value="060"/> | Sample Type | <input type="text" value="SERUM"/> |
| Chemistry | <input type="text" value="UIBC"/> | | | Print name | <input type="text" value="UIBC"/> |
| Reaction Type | <input type="text" value="Endpoint"/> | | | Reaction Direction | <input type="text" value="positive"/> |
| Pri Wave | <input type="text" value="570nm"/> | | | Sec Wave | <input type="text" value="800nm"/> |
| Unit | <input type="text" value="μg/dL"/> | | | Decimal | <input type="text" value="0,1"/> |
| Blank Time | <input type="text" value="-3"/> | <input type="text" value="-1"/> | | Incubation Time | <input type="text" value="20"/> |
| Sample Vol | <input type="text" value="18"/> | <input type="text" value="Aspirated"/> | <input type="text" value="μL"/> | Reagent Vol | <input type="text" value="160"/> |
| Standard | <input type="text" value="18"/> | <input type="text" value="μL"/> | <input type="text" value="180"/> | R1 | <input type="text" value="μL"/> |
| Decreased | <input type="text" value="18"/> | <input type="text" value="20"/> | <input type="text" value="μL"/> | R2 | <input type="text" value="40"/> |
| Increased | <input type="text" value=""/> | <input type="text" value="μL"/> | <input type="text" value="μL"/> | | |
| | | <input type="checkbox"/> Sample Blank | <input checked="" type="checkbox"/> V | <input type="checkbox"/> Auto Rerun | |
| Linearity range (Standard) <input type="text" value="28"/> <input type="text" value="530"/> Linearity Limit <input type="text"/> | | | | | |
| Linearity Range (Decreased) <input type="text"/> | | | | | |
| Linearity Range (Increased) <input type="text"/> | | | | | |
| R1 Blank Abs | <input type="text" value="-35000"/> | <input type="text" value="35000"/> | | R1 Blank Abs | <input type="text" value="-35000"/> <input type="text" value="35000"/> |
| Blank Response | <input type="text" value="-35000"/> | <input type="text" value="35000"/> | | Blank Response | <input type="text" value="-35000"/> <input type="text" value="35000"/> |
| Twin Chemistry | <input type="text"/> | <input type="text"/> | | Twin Chemistry | <input type="text"/> |
| <input type="checkbox"/> Prozone Check | | | | | |
| Q1 | <input type="text"/> | Q2 | <input type="text"/> | V1 | <input type="text"/> |
| Q5 | <input type="text"/> | Q6 | <input type="text"/> | V3 | <input type="text"/> |
| <input type="checkbox"/> Sample Pretreatment | | | | | |
| <input type="checkbox"/> Control Pretreatment | | | | | |
| <input type="checkbox"/> Calibrator Pretreatment | | | | | |
| Pre-treat Sample Vol <input type="text"/> μL | | | | | |
| Pre-treat Sample Vol <input type="text"/> μL | | | | | |
| CALIBRATION SETTINGS | | | | | |
| Math model | <input type="text" value="Two-point Linear"/> | | | | |
| Factor | <input type="text"/> | Replicates | <input type="text" value="2"/> | AUTO CALIBRATION | |
| Bottle Changed <input type="checkbox"/> | | | | | |
| Lot Changed <input type="checkbox"/> | | | | | |
| Cal Time <input type="checkbox"/> | | | | | |
| ACCEPTANCE LIMITS | | | | | |
| Cal Time | <input type="text"/> | Hour | | | |
| Slope Diff | <input type="text"/> | SD | <input type="text"/> | | |
| Sensitivity | <input type="text"/> | Repeatability | <input type="text" value="35000"/> | | |
| Deter Coeff | <input type="text"/> | | | | |

Data wydania / Date of issue / Дата создания: 05.2022