

# ASAT (GOT) FS\* (IFCC mod.)

mit/ohne Pyridoxal-5-Phosphate FS (P-5-P) (Pyridoxal-5-Phosphat FS)

## Bestellinformation

Bestellnummer	Packungsgröße	
1 2601 99 10 021	R1	5 x 20 mL + R2 1 x 25 mL
1 2601 99 10 026	R1	5 x 80 mL + R2 1 x 100 mL
1 2601 99 10 023	R1	1 x 800 mL + R2 1 x 200 mL
1 2601 99 10 704	R1	8 x 50 mL + R2 8 x 12,5 mL
1 2601 99 10 917	R1	8 x 60 mL + R2 8 x 15 mL
1 2601 99 90 314	R1	10 x 20 mL + R2 2 x 30 mL

Zur Bestimmung mit P-5-P zusätzlich benötigt:  
2 5010 99 10 030 6 x 3 mL

## Verwendungszweck

Diagnostisches Reagenz zur quantitativen in vitro Bestimmung von ASAT (GOT) in humanem Serum oder Heparinplasma an automatisierten photometrischen Systemen.

## Zusammenfassung

Alaninaminotransferase (ALAT/ALT), früher Glutamat-Pyruvat-Transaminase (GPT) genannt, und Aspartataminotransferase (ASAT/AST), früher Glutamat-Oxalacetat-Transaminase (GOT) genannt, sind die wichtigsten Vertreter einer Gruppe von Enzymen, die Aminotransferasen oder Transaminasen, die die Umwandlung von  $\alpha$ -Ketosäuren zu Aminosäuren durch die Übertragung einer Aminosäure katalysieren. Als spezifisches Leberenzym ist ALAT nur bei hepatobiliären Erkrankungen signifikant erhöht. Erhöhte ASAT-Werte aber können sowohl mit Erkrankungen der Herz- und Skelettmuskulatur als auch des Leberparenchyms zusammenhängen. Parallele Bestimmungen von ALAT und ASAT werden deshalb zur Unterscheidung zwischen Leber- und Herz-/ Muskelschäden durchgeführt. Der ASAT/ALAT-Quotient wird zur Differentialdiagnose bei Lebererkrankungen herangezogen. Während ein Quotient  $< 1$  auf einen leichten Leberschaden hinweist, treten Quotienten  $> 1$  bei schweren, oft chronischen Lebererkrankungen auf. [1,2]

## Methode

Optimierter UV-Test nach IFCC (International Federation of Clinical Chemistry and Laboratory Medicine) [modifiziert]



Der Zusatz von Pyridoxal-5-Phosphat (P-5-P), von IFCC empfohlen, stabilisiert die Aktivität der Transaminasen und vermeidet falsch niedrige Werte in Proben, die zu wenig endogenes P-5-P enthalten, wie z.B. bei Patienten mit Myokardinfarkt, Lebererkrankungen und Intensivpatienten [1,3]

## Reagenzien

### Bestandteile und Konzentrationen

<b>R1:</b>	TRIS	pH 7,65	110 mmol/L
	L-Aspartat		320 mmol/L
	MDH (Malatdehydrogenase)		$\geq 800$ U/L
	LDH (Lactatdehydrogenase)		$\geq 1200$ U/L
<b>R2:</b>	2-Oxoglutarat		85 mmol/L
	NADH		1 mmol/L
<b>Pyridoxal-5-Phosphat FS</b>			
	Good's Puffer	pH 9,6	100 mmol/L
	Pyridoxal-5-Phosphat		13 mmol/L

## Lagerung und Haltbarkeit

Reagenzien sind bei 2 – 8°C bis zum auf dem Kit angegebenen Verfallsdatum verwendbar, wenn Kontamination vermieden wird. Nicht einfrieren und lichtgeschützt aufbewahren.

## Warnungen und Vorsichtsmaßnahmen

- Die Reagenzien enthalten Natriumazid (0,95 g/L) als Konservierungsmittel. Nicht verschlucken! Berührung mit Haut und Schleimhäuten vermeiden.
- Reagenz 1 enthält tierisches und biologisches Material. Behandeln Sie das Produkt als potentiell infektiös gemäß allgemein anerkannter Vorsichtsmaßnahmen und guter Laborpraxis.
- Reagenz 2 enthält biologisches Material. Behandeln Sie das Produkt als potentiell infektiös gemäß allgemein anerkannter Vorsichtsmaßnahmen und guter Laborpraxis.
- In sehr seltenen Fällen kann es bei Proben von Patienten mit Gammopathien zu verfälschten Ergebnissen kommen [4].
- Beachten Sie bitte die Sicherheitsdatenblätter und die notwendigen Vorsichtsmaßnahmen für den Gebrauch von Laborreagenzien. Für diagnostische Zwecke sind die Ergebnisse stets im Zusammenhang mit der Patientenvorgeschichte, der klinischen Untersuchung und anderen Untersuchungsergebnissen zu werten.
- Nur für professionelle Anwendung.

## Entsorgung

Beachten Sie die jeweiligen gesetzlichen Vorschriften.

## Reagenzvorbereitung

Die Reagenzien sind gebrauchsfertig.

Für die Bestimmung mit P-5-P:

1 Teil P-5-P mit 100 Teilen Reagenz 1 mischen,  
z.B. 100  $\mu$ L P-5-P + 10 mL R1

Stabilität nach dem Mischen:	6 Tage	bei	2 – 8 °C
	24 Stunden	bei	15 – 25 °C

## Benötigte Materialien

Übliche Laborausrüstung

## Probenmaterial

Humanes Serum oder Heparinplasma

Haltbarkeit [5]:

4 Tage	bei	20 – 25 °C
7 Tage	bei	4 – 8 °C
3 Monate	bei	-20 °C

Nur einmal einfrieren. Kontaminierte Proben verwerfen.

## Testschema

### Grundeinstellungen am BioMajesty® JCA-BM6010/C

Wellenlänge	340/410 nm
Temperatur	37 °C
Messung	Kinetisch
Probe/Kalibrator	6,0 $\mu$ L
Reagenz 1	80 $\mu$ L
Reagenz 2	20 $\mu$ L
Zugabe Reagenz 2	Zyklus 19 (286 s)
Extinktion 1	-
Extinktion 2	Zyklus 25/42 (367 s/600 s)
Kalibration	Linear

## Berechnung

### Mit Kalibrator

$$\text{ASAT [U/L]} = \frac{\Delta E/\text{min. Probe}}{\Delta A/\text{min. Kal}} \times \text{Konz. Kal [U/L]}$$

### Umrechnungsfaktor

$$\text{ASAT [U/L]} \times 0,0167 = \text{ASAT [\mu kat/L]}$$

## Kalibratoren und Kontrollen

DiaSys TruCal U wird zur Kalibration empfohlen. Diese Methode wurde gegen die Originalformulierung der IFCC standardisiert. DiaSys TruLab N und P für die interne Qualitätskontrolle messen. Jedes Labor sollte Korrekturmaßnahmen für den Fall einer Abweichung bei der Kontrollwiederfindung festlegen.

	Bestellnummer	Packungsgröße
TruCal U	5 9100 99 10 063	20 x 3 mL
	5 9100 99 10 064	6 x 3 mL
TruLab N	5 9000 99 10 062	20 x 5 mL
	5 9000 99 10 061	6 x 5 mL
TruLab P	5 9050 99 10 062	20 x 5 mL
	5 9050 99 10 061	6 x 5 mL

## Leistungsmerkmale

### Datenerhebung am BioMajesty® JCA-BM6010/C

Die unten genannten exemplarischen Daten können bei unterschiedlichen Messbedingungen leicht abweichen.

#### mit P-5-P

Messbereich bis 600 U/L. Wird dieser Bereich überschritten, die Proben 1 + 9 mit NaCl-Lösung (9 g/L) verdünnen und das Ergebnis mit 10 multiplizieren.	
Nachweisgrenze**	1,2 U/L

Störende Substanz	Interferenzen ≤ 10 % bis
Ascorbinsäure	30 mg/dL
Bilirubin (konjugiert und unkonjugiert)	60 mg/dL
Hämoglobin	100 mg/dL
Lipämie (Triglyceride)	200 mg/dL
Weitere Informationen zu den Interferenzen finden Sie bei Young DS [6,7].	

Präzision			
In der Serie (n=20)	Probe 1	Probe 2	Probe 3
Mittelwert [U/L]	37,7	165	232
VK [%]	1,68	0,89	0,90
Von Tag zu Tag (n=20)	Probe 1	Probe 2	Probe 3
Mittelwert [U/L]	40,4	98,3	218
VK [%]	1,73	1,86	0,90

Methodenvergleich (n=100)	
Test x	Mitbewerber ASAT (GOT)
Test y	DiaSys ASAT (GOT) FS
Steigung	1,02
Achsenabschnitt	3,78 U/L
Korrelationskoeffizient	0,999

#### ohne P-5-P

Messbereich bis 600 U/L. Wird dieser Bereich überschritten, die Proben 1 + 9 mit NaCl-Lösung (9 g/L) verdünnen und das Ergebnis mit 10 multiplizieren.	
Nachweisgrenze**	1,2 U/L

Störende Substanz	Interferenzen ≤ 10 % bis
Ascorbinsäure	30 mg/dL
Bilirubin (konjugiert und unkonjugiert)	60 mg/dL
Hämoglobin	100 mg/dL
Lipämie (Triglyceride)	200 mg/dL
Weitere Informationen zu den Interferenzen finden Sie bei Young DS [6,7].	

Präzision			
In der Serie (n=20)	Probe 1	Probe 2	Probe 3
Mittelwert [U/L]	39,3	106	157
VK [%]	1,16	0,93	0,98
Von Tag zu Tag (n=20)	Probe 1	Probe 2	Probe 3
Mittelwert [U/L]	35,0	86,2	213
VK [%]	1,51	0,91	0,82

Methodenvergleich (n=100)	
Test x	Mitbewerber ASAT (GOT)
Test y	DiaSys ASAT (GOT) FS
Steigung	0,997
Achsenabschnitt	-2,34 U/L
Korrelationskoeffizient	0,999

\*\* niedrigste messbare Aktivität, die von Null unterschieden werden kann; Mittelwert + 3 SD (n = 20) einer analytfreien Probe.

## Referenzbereiche

Mit P-5-P			
Frauen [8]		< 31 U/L	< 0,52 µkat/L
Männer [8]		< 35 U/L	< 0,58 µkat/L
Kinder [1]	1 – 3 Jahre	< 50 U/L	< 0,83 µkat/L
	4 – 6 Jahre	< 45 U/L	< 0,75 µkat/L
	7 – 9 Jahre	< 40 U/L	< 0,67 µkat/L
	10 – 12 Jahre	< 40 U/L	< 0,67 µkat/L
	13 – 15 Jahre	< 35 U/L	< 0,58 µkat/L
	16 – 18 Jahre	< 35 U/L	< 0,58 µkat/L

Ohne P-5-P		
Frauen [9,10]	< 31 U/L	< 0,52 µkat/L
Männer [9,10]	< 35 U/L	< 0,58 µkat/L

Jedes Labor sollte die Übertragbarkeit der Referenzbereiche für die eigenen Patientengruppen überprüfen und gegebenenfalls eigene Referenzbereiche ermitteln.

## Literatur

- Thomas L. Alanine aminotransferase (ALT), Aspartate aminotransferase (AST). In: Thomas L, editor. Clinical Laboratory Diagnostics. 1st ed. Frankfurt: TH-Books Verlagsgesellschaft; 1998. p. 55-65.
- Moss DW, Henderson AR. Clinical enzymology. In: Burtis CA, Ashwood ER, editors. Tietz Textbook of Clinical Chemistry. 3rd ed. Philadelphia: W.B Saunders Company; 1999. p. 617-721.
- Bergmeyer HU, Horder M, Rej R. Approved Recommendation (1985) on IFCC Methods for the Measurement of Catalytic Concentration of Enzymes. L.Clin. Chem. Clin. Biochem 1986; 24: 497-510.
- Bakker AJ, Mücke M. Gammopathy interference in clinical chemistry assays: mechanisms, detection and prevention. ClinChemLabMed 2007;45(9):1240-1243.
- Guder WG, Zawta B et al. The Quality of Diagnostic Samples. 1st ed. Darmstadt: GIT Verlag; 2001; p. 18-9.
- Young DS. Effects of Drugs on Clinical Laboratory Tests. 5th ed. Volume 1 and 2. Washington, DC: The American Association for Clinical Chemistry Press 2000.
- Young DS. Effects on Clinical Laboratory Tests - Drugs Disease, Herbs & Natural Products, <https://clinf.wiley.com/aaccweb/aacc/>, accessed in September 2021. Published by AACC Press and John Wiley and Sons, Inc.
- Schumann G, Bonora R, Ceriotti F, Féraud G et al. IFCC primary reference procedure for the measurement of catalytic activity concentrations of enzymes at 37°C. Part 5: Reference procedure for the measurement of catalytic concentration of aspartate aminotransferase. Clin Chem Lab Med 2002;40:725-33.
- Lorentz K, Röhle G, Siekmann L. Einführung der neuen Standardmethoden 1994 zur Bestimmung der katalytischen

Enzymkonzentrationen bei 37 °C. DG Klinische Chemie  
Mitteilungen 26; 1995; Heft 4.

10. Zawta B, Klein G, Bablok W. Temperature Conversion in  
Clinical Enzymology? Klin. Lab. 1994; 40: 33-42.



DiaSys Diagnostic Systems GmbH  
Alte Strasse 9 65558 Holzheim  
Germany  
[www.diasys-diagnostics.com](http://www.diasys-diagnostics.com)

\* Flüssig Stabil