



universität
wien

DIPLOMARBEIT

Titel der Diplomarbeit

Charakterisierung der Bindungskinetik von
Anthrachinonen an verschiedene Plasmaprotein-
Fraktionen

verfasst von

Katharina Sagaischek

angestrebter akademischer Grad

Magistra der Pharmazie (Mag.pharm.)

Wien, 2014

Studienkennzahl lt. Studienblatt:

A 449

Studienrichtung lt. Studienblatt:

Diplomstudium Pharmazie

Betreut von:

ao. Univ.-Prof. Mag. Dr. Martin Czejka

Danksagung

Im Rahmen meiner Arbeitszeit am Department „Klinische Pharmazie & Diagnostik“ an der Fakultät für Lebenswissenschaften der Universität Wien durfte ich von August bis November 2013, gemeinsam mit meiner Kollegin Valerie Klug, unter der Leitung von a.o.Univ.Prof. Mag. Dr. Martin Czejka und der Betreuung von Mag. Nairi Baroian die praktischen Tätigkeiten für meine Diplomarbeit im Labor durchführen. Trotz der durchaus manchmal sehr drückenden Sommerhitze waren wir durch sie nie entmutigt müde zu werden. Ich möchte mich ganz herzlich bei Ihnen bedanken, für die wunderbare Betreuung, das ausgesprochen angenehme Arbeitsklima und vor allem für das überaus interessante Projekt.

Auch ein herzliches Dankeschön an Mag. Dr. Philipp Buchner, der uns eine große Hilfe bei allem „Rechnerischen“ und dem Programm GraphPad Prism war, was uns nicht immer ganz einfach fiel.

Vielen Dank der Firma Sealife Pharma aus Tulln, die uns die Substanzen zur Untersuchung bereitgestellt hat.

Die Arbeit mit meiner Kollegin, und vor allem sehr guten Freundin, Valerie Klug war mir immer eine ganz besondere Freude. Eine wunderbare Freundschaft ist durch das gemeinsame Bestreiten des Pharmazie-Studiums entstanden, dafür möchte ich ihr ganz herzlich danken.

Mein ganz persönlicher und Herzen tiefst verbundener Dank gilt besonders meinem Vater, der mir die Möglichkeiten für dieses Studium eröffnet hat. Er hat mich stets ermutigt und immer an mich geglaubt hat. Ohne ihn wäre all das nicht möglich gewesen.

Danke auch an meinen Freund Christian, der die eine oder andere Laune während dieser Zeit tapfer ausgehalten hat und mich in Phasen der Entmutigung und Motivationslosigkeit immer wieder erneut aufgeheitert und angespornt hat.

Eidesstattliche Erklärung

Ich erkläre hiermit an Eides Statt, dass ich, Katharina Sagaischek, die vorliegende Arbeit selbstständig und ohne Benutzung anderer als der in dieser Arbeit angegebenen Hilfsmittel angefertigt habe. Die aus fremden Quellen direkt oder indirekt übernommenen Gedanken sind als solche kenntlich gemacht.

Die Arbeit wurde bisher in gleicher oder ähnlicher Form keiner anderen Prüfungsbehörde vorgelegt und auch noch nicht veröffentlicht.

Wien, im Mai 2014

Inhaltsverzeichnis

1. Einleitung	1
1.1. Antibiotika Resistenz und marine Organismen	1
1.2. Anthrachinone	1
1.2.1. Doxorubicin.....	3
1.3. Plasmaproteinbindung.....	3
1.3.1. Human Serum Albumin – HSA	5
1.3.2. Alpha 1-azides Glykoprotein – AGP	5
1.4. Untersuchte Substanzen	6
1.4.1. Chemische Strukturen	7
2. Rationale.....	8
3. Experimenteller Teil.....	9
3.1. Laborausstattung	9
3.1.1. Chemikalien und Reagenzien	9
3.1.2. Eluenten.....	9
3.1.3. Waschflüssigkeiten	10
3.1.4. Phosphatpuffer	10
3.1.5. Lösungsmittel	10
3.2. Geräte und Materialien	11
3.2.1. Allgemeine Geräte und Materialien	11
3.2.2. Analysenverfahren HPLC	11
3.3. Probenvorbereitung.....	13
3.3.1. Test-Kit – Vorbereitung	13
3.3.2. Stammlösungen	13
3.4. Probendurchführung	16
3.4.1. TestKit System Transil ^{XL}	16
3.4.2. Transil ^{XL} Durchführung.....	18
3.4.3. HPLC-Analyse	22

4.	Auswertung und Ergebnisse.....	23
4.1.	Transil ^{XL} Software	23
4.1.1.	Excel Auswertung am Beispiel HSA von Doxorubicin.HCl	23
4.2.	HSA – Auswertung	31
4.3.	AGP – Auswertung	62
4.4.	PPB – Auswertung	93
4.5.	Chromatogramme	123
4.5.1.	HSA-Chromatogramme	123
4.5.2.	AGP-Chromatogramme	124
4.5.3.	PPB-Chromatogramme	125
4.6.	Andere verwendete Software	126
5.	Zusammenfassung.....	127
6.	Summary	129
7.	Conclusio	131
8.	Abkürzungsverzeichnis.....	132
9.	Literaturverzeichnis.....	133
10.	Abbildungsverzeichnis.....	135
11.	Tabellenverzeichnis.....	136
12.	Anhang	137
12.1.	Ergänzende Tabellen	137
12.1.1.	HSA raw data	137
12.1.2.	AGP raw data.....	140
12.1.3.	PPB raw data	143
12.2.	Curriculum Vitae	146

1. Einleitung

1.1. Antibiotika Resistenz und marine Organismen

In den späten 1960er- und frühen 1970er-Jahren wurde angenommen, dass Infektionskrankheiten aufgrund des höchst erfolgreichen Einsatzes von antimikrobiellen Arzneimitteln nahezu ausgerottet worden waren. Dies stellte sich aber als schwerer Irrtum heraus, da Mikroorganismen 40 danach durch Bildung unterschiedlicher Resistenzmechanismen eine größere Bedrohung denn je darstellen. Heutzutage sind Infektionskrankheiten die dritthäufigste Todesursache in den USA und die zweithäufigste weltweit. Für die meisten dieser Fälle sind unwirksame antimikrobielle Arzneimittel verantwortlich, und die Resistenz mancher Bakterien und Pilze gegen diese Wirkstoffe stellt in unserer Gesellschaft ein ernsthaftes Problem dar. Aus diesem Grund besteht ein großer Bedarf an neuen antimikrobiellen Wirkstoffen. [1]

Die Suche nach neuen, unkonventionellen Vorkommen für bioaktive Naturprodukte hat die Meere als attraktives Feld hervorgebracht. Die enorme Biodiversität von marinen Organismen stellt einen Grund für das Interesse an den Ozeanen dar. [2]

Im Gegensatz zur sehr gut untersuchten terrestrischen Flora und Fauna, galt das marine Habitat im letzten Jahrhundert als chemisch nahezu unerforscht. Da die Erdoberfläche von mehr als 70% Wasser bedeckt ist, liegt in den Ozeanen die höchste Artenvielfalt von Organismen fast aller Stämme vor. Die für die Pharmaindustrie relevanten Naturstoffe aus marinen Organismen kommen aber nur in sehr geringen Konzentrationen vor, daher wäre für eine Vermarktung ein massiver Abbau von Nöten. Um dem entgegenzuwirken, wäre „Aquafarming“ eine Möglichkeit, bei der gezielt benötigte Organismen gehalten und nach Bedarf verarbeitet werden können. [3]

Die in verschiedenen Studien untersuchten isolierten Naturstoffe aus marinen Organismen zeigen eine Vielfalt von Wirkungsspektren, von denen sich die antibakteriellen, anti-inflammatorischen, zytotoxischen, fungiziden und immunsuppressiven als potentielle Pharmaka-Eigenschaften besonders hervortun. [4]

1.2. Anthrachinone

Die chemische Gruppe der Anthrachinone beschreibt pflanzliche Anthracen-Derivate mit dem gemeinsamen Strukturmerkmal 1,8-Dihydroxyanthron und zeigt eine Vielfalt von

pharmakologischen Wirkungen wie abführend, antiarthrotisch, antidepressiv und zytotoxisch. [5]

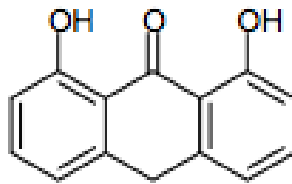


Abb. 1: 1,8-Dihydroxyanthron (www.pharmawiki.at; 13.04.2014)

Altersolanol A zeigt als Naturprodukt aus dem endophytischen Pilz *Stemphylium globuliferum*, der aus der in Marokko wachsenden Pflanze *Mentha pulegium* (Lamiaceae) isoliert wurde, cytostatische, cytotoxische, anti-inflammatorische und anti-migrative Aktivität. [6]

Altersolanol A ist ein hydroxyliertes Tetrahydroanthrachinon, das neben anderen isolierten Anthranoiden auch anti-angiogenetische Eigenschaften hat. Es kann auch im endophytischen Pilz *Alternaria* sp. gefunden werden. Altersolanol A hat an Ring C die meisten Hydroxylgruppen im Vergleich zu den anderen Anthranoiden Macrosporin(1) und einem weiteren Tetrahydroanthrachinon(3) (vgl. Abb.2) und wurde deshalb als einzige Verbindung für weitere Studien selektiert, da die Anzahl der Hydroxylgruppen ausschlaggebend für die Aktivität ist. [7]

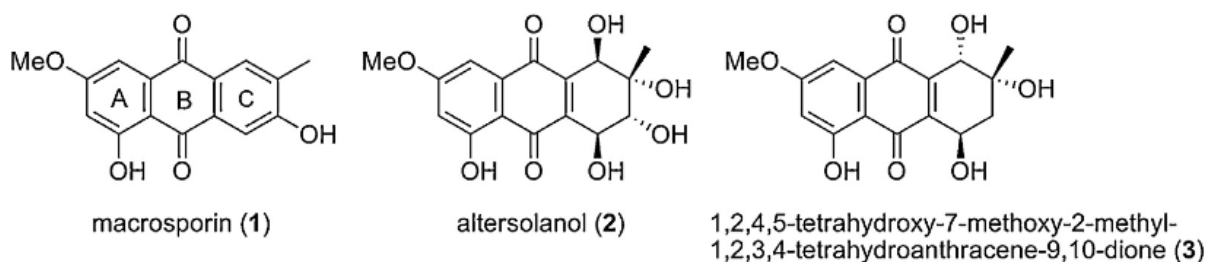


Abb. 2: Isolierte Anthranoide aus *Alternaria* sp. (Pompeng P., Sommit D., Sriubolmas N., 2013)

Die Firma SeaLife Pharma GmbH aus Tulln in Niederösterreich hat sich als innovatives Biotechnologie-Unternehmen auf marine Organismen spezialisiert und fokussiert die Entdeckung und Entwicklung von neuen bio-aktiven marinen Stoffen. SeaLife Pharma GmbH synthetisiert Anthrachinon-Derivate, deren Vorbilder aus marinen Organismen stammen. [8]

Die Firma hat neue Anthrachinon-Derivate nach dem Vorbild der Altersolanol-Familie hergestellt, isoliert und charakterisiert. [9]

1.2.1. Doxorubicin

Seit mehreren Jahrzehnten werden unter anderem auch Anthrachinone als wirksame Chemotherapeutika in der Krebstherapie eingesetzt. Bekannte Medikamente aus dieser Gruppe sind die strukturell sehr ähnlichen Wirkstoffe Doxorubicin, Daunorubicin, Idarubicin und Epirubicin, die gegen eine Vielzahl von Tumoren eingesetzt werden. [9]

Doxorubicin ist chemisch gesehen ein Anthracyclin (Anthrachinon-Derivat) und wird therapeutisch als Krebstherapeutikum gegen maligne Tumore eingesetzt. Der Gebrauch wird allerdings durch cardiotoxische Nebenwirkungen limitiert. Der cytotoxische Effekt von Doxorubicin ist durch Interkalation mit der DNA und Topoisomerase-II Hemmung gegeben. [10]

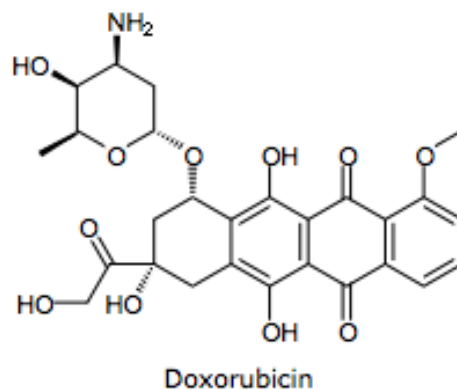


Abb. 3: Strukturformel Doxorubicin (www.pharmawiki.at, 13.04.2014)

Da Doxorubicin ein etabliertes Anthrachinon ist und als Zytostatikum zum therapeutischen Einsatz kommt, sind dessen Daten hinsichtlich pharmakokinetischen Voruntersuchungen bekannt. Daher diene dieser Arzneistoff im Rahmen dieser Arbeit als Modellsubstanz bei der Versuchsdurchführung. Er wurde genauso wie die restlichen Proben behandelt.

1.3. Plasmaproteinbindung

Die Pharmakokinetik als pharmakologische Teildisziplin beschäftigt sich mit den mathematischen Beschreibungen des zeitlichen Verlaufs von Arzneistoffen im Körper unter Verwendung des ADME-Modells. Die pharmakokinetischen Vorgänge, die im ADME-Modell zusammengefasst werden, sind folglich: Absorption, Distribution (Verteilung), Metabolismus und Exkretion. [11]

Wenn ein Arzneistoff vom Körper absorbiert wird, unterliegt er verschiedenen Transport-Prozessen, die ihn zu anderen Körperregionen abseits der Absorptionsstelle befördern. Man spricht von Arzneistoff-Verteilung, der Distribution, die von unterschiedlichen Parametern abhängt und dafür verantwortlich ist, dass sich die Konzentration des vorliegenden Pharmakons ändert. Vornehmlich wird der Arzneistoff durch den Blutfluss in verschiedene Gewebe, Organe und Flüssigkeiten des Körpers verteilt. Die Parameter, welche die Distribution beeinflussen, sind:

- Die Körper-Gewebs Eigenschaften, die die Perfusion betreffen: eine höhere Durchblutung ermöglicht auch eine schnellere Verteilung, sowie eine schnellere Gleichgewichtseinstellung von An- und Abfluten des Arzneistoffes im betreffenden Kompartiment.
- Unterschiedliche Krankheitszustände
- Die Lipophilie des Arzneistoffes: Eine Steigerung der Fettlöslichkeit ermöglicht eine höhere Verteilung ins Fettgewebe.
- Unterschiedliche physiologische pH-Werte
- Das Ausmaß der Protein-Bindung

Um die Konzentration des Arzneistoffs im Körper zu messen, wird meist die Konzentration im Blutplasma herangezogen, wohlwissend, dass diese nicht repräsentativ für andere Gewebsregionen gültig ist.

Ein wichtiger Einfluss-Faktor für die Distribution ist die Bindung des Arzneistoffe an das Gewebe, wie Nuklein-Säuren und ATP, und an Proteine, wie Albumin, Globuline, α -1-azides Glykoprotein und Lipoproteine. Es ist der ungebundene oder freie Anteil, der das Plasma verlässt und wirken kann. Dieser Anteil kann von 0 bis >99% der Arzneistoffkonzentration betragen und ist eine Substanz-spezifische Kenngröße. An Plasmaproteine gebundene Arzneistoffe können nicht pharmakologisch wirken, erst durch Ab-dissoziieren wird das Pharmakon aktiv und kann seine Wirkung entfalten. [12]

Plasma ist der flüssige Anteil des Blutes ohne zelluläre Bestandteile. Die Bindung an Plasma-Proteine ist elektrostatisch, hydrophob, geschieht sehr schnell und ist reversibel. Die verfügbare „binding-site“ dieser Proteine kann eine Sättigung erreichen. Abhängig von Alter und Krankheit kann sich Bindung auch stark ändern. Die Bindung an Plasmaproteine kann die Pharmakokinetik des Arzneistoffes stark beeinflussen. [13]

Alpha-1-azides Glykoprotein und Albumin sind die zwei wichtigsten arzneistoffbindenden Proteine im Plasma. Sowohl saure als auch basische Arzneistoffe binden an Albumin, während alpha-1-azides Glykoprotein nur die Bindung an basische Partner zeigt. [14]

1.3.1. Human Serum Albumin – HSA

Human Serum Albumin (HSA) ist das Protein im menschlichen Plasma mit der höchsten Konzentration, von etwa 40-50g/L. Es wird in der Leber gebildet und ist ein hydrophiles, nicht-glykosyliertes Protein mit einem Molekulargewicht von 55,6 kDa. In seiner Hauptfunktion agiert HSA als Regulator-Protein für den Plasma-kolloidosmotischen Druck sowie als Carrier für viele exo- und endogene Metabolite und Arzneistoffe. Human Serum Albumin macht 60% der gesamten Plasmaproteine aus und seine Blutspiegel sind im Vergleich zu AGP stabiler. [15]

HSA verkörpert den wichtigsten Träger für Fettsäuren und beeinflusst die Pharmakokinetik von vielen Arzneistoffen. Es ist ein wertvoller Biomarker für zahlreiche Krankheiten, wie rheumatoide Arthritis, Ischämie und Krebserkrankungen. [16]

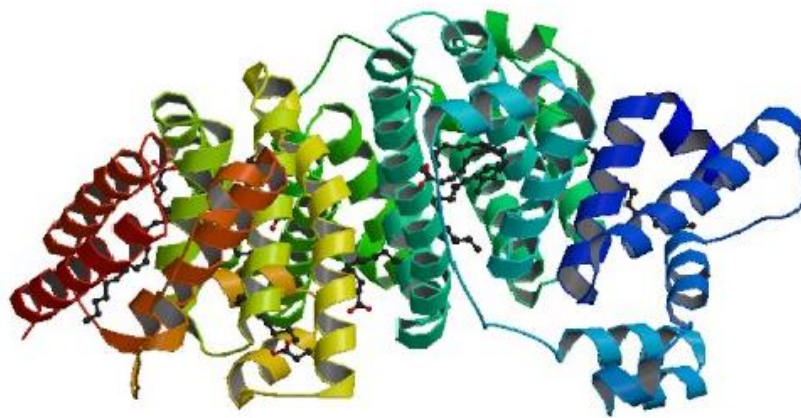


Abb. 4: HSA komplexgebunden mit Arachidonsäure
(<http://www.pdb.org/pdb/explore/explore.do?structureId=1GNJ>)

1.3.2. Alpha 1-azides Glykoprotein – AGP

Das auch im Plasma vorkommende α -1-azide Glykoprotein (AGP) ist synonym zum akute-Phase Protein Orosomucoid (ORM). Es handelt sich dabei um ein Glykoprotein mit einem Molekulargewicht von etwa 40 kDa. AGP wird sowohl in der Leber, als auch in nicht-hepatischen Zellen, wie Granulozyten und Endothelzellen, gebildet. Beim gesunden Menschen kommt AGP in einer Konzentration von ca. 0.77 g/L vor. Seine Konzentration

ist bei Infektionen, Entzündungen und Krebserkrankungen erhöht. Da die AGP Konzentration bei unterschiedlichen Krankheiten erhöht ist, ändert sich dadurch auch dessen Bindungskapazität. [14]

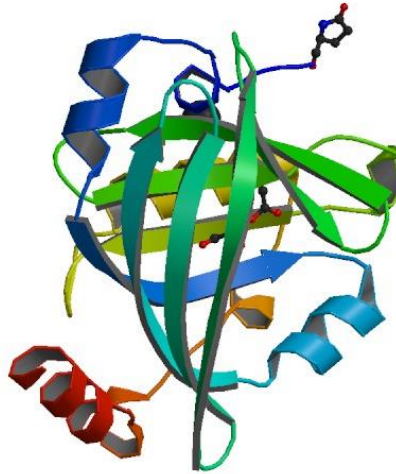


Abb. 5: AGP Struktur
(<http://www.pdb.org/pdb/explore/explore.do?structureId=3KQ0>)

Auch durch den Gebrauch von Arzneistoffen oder während der Schwangerschaft kann sich die AGP-Konzentration beträchtlich ändern. Das α -1-azide Glykoprotein fungiert als Trägerprotein für basische und neutrale, lipophile endogene Stoffe wie Steroidhormone oder Xenobiotika. [17]

Die Interleukine 1 (IL-1) und 6 (IL-6), sowie Glucocorticoide zählen zu den stärksten Stimuli der AGP Gen-Expression. Die immun-modulatorische Funktion und Wirkung des AGP ist auf den hohen Glykosylierungsgrad zurückzuführen. Über den autokrinen und parakrinen Signalweg ist das alpha 1-azide Glykoprotein in erster Linie in die Regulation der Angiogenese involviert und könnte auch die Gefäßsprossung von Tumoren beeinflussen. [18]

1.4. Untersuchte Substanzen

Im Rahmen der Diplomarbeit wurde die Proteinbindung an die Plasmaproteine HSA und AGP von 14 neuen Anthrachinon-Derivaten und Doxorubicin.HCl untersucht. Die Substanzen wurden, mit der Ausnahme von Doxorubicin.HCl, von der Firma SeaLife Pharma GmbH synthetisiert und bereitgestellt. Als Vorbilder für diese Strukturen diente das bereits in den 1960er Jahren bekannte Altersolanol A, ein Anthrachinon mit

antiinfektiven Eigenschaften. Beim chemischen Grundkörper dieser Verbindungen handelt es sich ebenfalls um ein Anthrachinon.

1.4.1. Chemische Strukturen

Da es sich um eine präklinische Untersuchung handelt, sind die Originalnamen und Strukturen der neuen Anthrachinon-Derivate patentrechtlich geschützt. Weder die Namen, noch die eigentlichen Strukturen dürfen in dieser Arbeit veröffentlicht werden. Deswegen dient hier eine allgemeine Grundstruktur des Anthrachinon-Grundkörpers der näheren Erläuterung des chemischen Aussehens. Diverse Reste, in denen sich die einzelnen Anthrachinon-Derivate von SeaLife Pharma GmbH unterscheiden, sind mit –R gekennzeichnet.

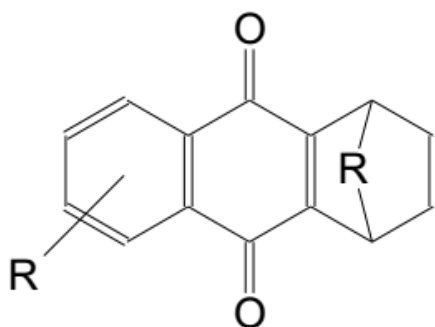


Abb. 6: Grundstruktur der SL-Substanzen (Zeichenprogramm)

Durch den patentrechtlichen Schutz resultierte eine Benennung der 14 Substanzen mit SL1 bis SL14 statt den eigentlichen Namen, wobei SL als Kürzel für die Herstellungsfirma SeaLife Pharma GmbH steht.

Die Arbeit mit den Substanzen geschah nicht chronologisch nach aufsteigender Nummer, sondern nach chemisch zusammengehörigen Eigenschaften, wie z.B. der Löslichkeit und dem Bedarf an unterschiedlichen Eluenten. Deswegen wurden die Substanzen nicht von SL 1 aufwärts bearbeitet, sondern beginnend bei Doxorubicin.HCl als positivem Standard. Interessanterweise zeigten unsere Substanzen keine Fluoreszenz, obwohl diese für Anthrachinone charakteristisch ist. [19]

2. Rationale

Im Rahmen dieser Diplomarbeit soll für die vorliegenden Substanzen, SL1 bis SL14 und Doxorubicin.HCl als Referenzbeispiel, die Proteinbindung an die Plasmaproteine HSA und AGP getestet werden. Dafür stehen drei unterschiedliche in Vitro Proteinbindung–Kits zur Verfügung. Mit den ersten beiden Kits wird die Bindung der vorliegenden Substanzen sowohl an HSA als auch AGP getestet. Das dritte Proteinbindungs-Kit erlaubt einen Nachweis der Proteinbindung an HSA und AGP gleichzeitig.

Zur Analyse der Proteinbindung wird die HPLC als Methode der Wahl genutzt. Eine Auswertung der Ergebnisse wird mit einer dem Testsystem zugeschnittener Software via Excel durchgeführt.

3. Experimenteller Teil

3.1. Laborausstattung

3.1.1. Chemikalien und Reagenzien

Die für die Laborarbeit benützten Chemikalien und Reagenzien und deren Hersteller sind in der nachfolgenden Tabelle aufgelistet.

Bezeichnung	Hersteller
Acetonitril	Merck KG
Aqua bidest.	Department f. Pharmakognosie, Universität Wien
Dimethylsulfoxid 100% D8418 (100ml)	Sigma-Aldrich
Doxorubicin.HCl, Ch-Nr.: 40157001	Ebewe Pharma (Novartis)
Kaliumhydrogenphosphat 99%	Sigma-Aldrich
PBS Tabletten P4417-50TAB	Sigma-Aldrich
8,5% Phosphorsäure	Sigma-Aldrich
Probensubstanzen: SL 1-14	SeaLife Pharma GmbH, Tulln

Tab. 1: Chemikalien/Reagenzien und Hersteller

3.1.2. Eluenten

Für die Elution der Proben wurde mit drei verschiedenen Eluenten gearbeitet und die Elution war isokratisch.

Bei der isokratischen Elution, im Gegensatz zur Gradientenelution, bleibt die Zusammensetzung der flüssigen mobilen Phase während des gesamten Elutionsvorgangs konstant, damit wird das Gleichgewicht zwischen stationärer und mobiler Phase konstant gehalten. [20]

Damit die Eluenten nach der Herstellung zum Einsatz an der HPLC kommen konnten, mussten diese eine halbe Stunde auf dem Ultraschallbad entgast werden, um ein Entweichen des Luft-Sauerstoffes zu garantieren.

Eluenten-Bezeichnung	Zusammensetzung	Eluierte Substanzen
„Isokratisch 1“	0.8 g KH_2PO_4 in 800 ml Aqua dest. eingestellt mit 8,5 % Phosphorsäure auf pH = 4.4 aufgefüllt mit 1200 ml Acetonitril $\triangleq$ dem Verhältnis $\text{H}_2\text{O}:\text{ACN}$ von 40:60 v/v	SL1, SL2, SL5, SL6, SL7, SL8, SL9, SL10, SL11, SL12, SL13, SL14
„Isokratisch 2“	0.4 g KH_2PO_4 in 600 ml Aqua dest. eingestellt mit 8,5 % Phosphorsäure auf pH = 4.4	SL 3, SL4

	aufgefüllt mit 400 ml Acetonitril ≙ dem Verhältnis H ₂ O:ACN von 60:40 v/v	
Eluent für Doxorubicin.HCl	0.5g KH ₂ PO ₄ in 500 ml Aqua dest. 250 ml ACN 150 ml MeOH	ausschließlich für Doxorubicin.HCl

Tab. 2: Eluenten und Zusammensetzung

3.1.3. Waschflüssigkeiten

Die Waschflüssigkeiten dienten der HPLC-Anlage, um Schläuche, Zugänge, die Nadel für die Probenentnahme und die Säule zu waschen, damit zwischen Probennahmen und Versuchsreihen ein Mitschleppen und nachfolgende Verunreinigung durch andere Substanzen verhindert werden. Die Waschflüssigkeiten mussten vor dem Anhängen an die HPLC-Anlage eine halbe Stunde lang auf dem Ultraschallbad entgast werden.

- Waschflüssigkeit SL-Substanzen und Doxorubicin.HCl:

Zusammensetzung:

H₂O und ACN im Verhältnis von 20 : 80, auf dem Magnetprüher vermischt

3.1.4. Phosphatpuffer

Der Phosphatpuffer dient zur Herstellung der DMSO Lösung.

- Herstellung:

2 Tabletten der Sorte: Phosphat buffered tablet P4417 Lot# SLBD4322V wurden in 400 ml H₂O dest. gelöst und auf dem Magnetprüher gut vermischt

3.1.5. Lösungsmittel

Die Löslichkeit der Proben war, mit Ausnahme von Doxorubicin, anfangs unbekannt. Als Lösungsmittel zur Herstellung von Stammlösungen der SL-Substanzen und Doxorubicin.HCl diente eine 32% Dimethylsulfoxid (DMSO)-Lösung.

Es wurden 1000ml einer 32% DMSO-Lösung, ausreichend für alle Versuchsdurchführungen, hergestellt. Die Konzentrationsangabe von 32% errechnete sich aus dem User Guide der Test-Kits. (s.3.4.2)

- Zusammensetzung für 1000ml 32%DMSO:

680 ml PBS Phosphatpuffer

320 ml 100% DMSO

3.2. Geräte und Materialien

3.2.1. Allgemeine Geräte und Materialien

Bezeichnung		Hersteller
Analysenwaage: Sartorius H110		Sartorius Mechatronics Austria GmbH
Braunglasfläschchen (HPLC)		Biolab
Caps (HPLC): 8-SC		Chromacrol®
Decapper (Transil ^{XL} Kits)		Micronic
Eppendorf Pipetten: Eppendorf Research 2-20µl; 100-1000µl		Eppendorf A
Epruvetten: 100 x 16 mm		Assistent Deutschland
Magnetrührer: MR 3001 K		Heidolph Instruments GmbH & Co. KG
Messkolben: 50ml; 100ml		
Microeinsätze (HPLC Braunglasfläschchen)		Biolab
Pasteurpipetten aus Glas: 150 mm Gesamtlänge		Assistent Deutschland
pH-Meter: ORION 2 STAR pH Benchtop		Thermo Scientific
Pipettensauger		
Pipettenspitzen: Universal blue Tipps, 50-1000µl; Universal yellow Tipps, 2-200µl		VWR®INTERNATIONAL
Schüttler	Plate Shaker: Mix Mate PCB-11	Eppendorf®
	Vortexer	Mixer VELP® SCIENTIFICA
Septum für Sampler-Fläschchen: 8-ST15		Chromacrol® biolab
Transil ^{XL} Binding Kits (Mikrotiter-Platten)		Sovicell GmbH
Ultraschallbad: BANDELIN SONOREX RK 150		BANDELIN electronic GmbH Co. KG
Vials (HPLC): p336		Chromacrol®
Waage: Sartorius M-prove AY612		Sartorius Mechatronics Austria GmbH
Zentrifuge: Labofuge 400 FUNCTION Line		Heraeus Instruments GmbH

Tab. 3: Labor-Geräte und Materialien

3.2.2. Analysenverfahren HPLC

Für die Quantifizierung der Proben waren verschiedene Analysenverfahren möglich, unsere Proben sind mit der HPLC analysiert worden.

HPLC steht als Abkürzung für „High Performance Liquid Chromatography“ oder auch „High Pressure Liquid Chromatography“; zu Deutsch „Hoch-Leistungs-Flüssig-Chromatographie“, oder „Hoch-Druck-Flüssig-Chromatographie“ und ist eine äußerst leistungsfähige Trennmethode, deren Chromatogramme unmittelbar qualitative und quantitative Informationen liefern. Die Retentionszeit ist für jeden Stoff eines Gemisches

charakteristisch und die Höhe und Breite eines Peaks proportional zur Menge des entsprechenden Stoffes. Die Substanzen werden in einer Säule aufgetrennt, wobei es sich bei der mobilen Phase um die Probenlösung handelt, und die stationäre Phase an der Säule aufgebracht ist. Bei der HPLC ist ein sehr hoher Druck notwendig, um die Probe durch die Säule zu pumpen, das macht die Methode aber auch leistungsfähiger. [21]

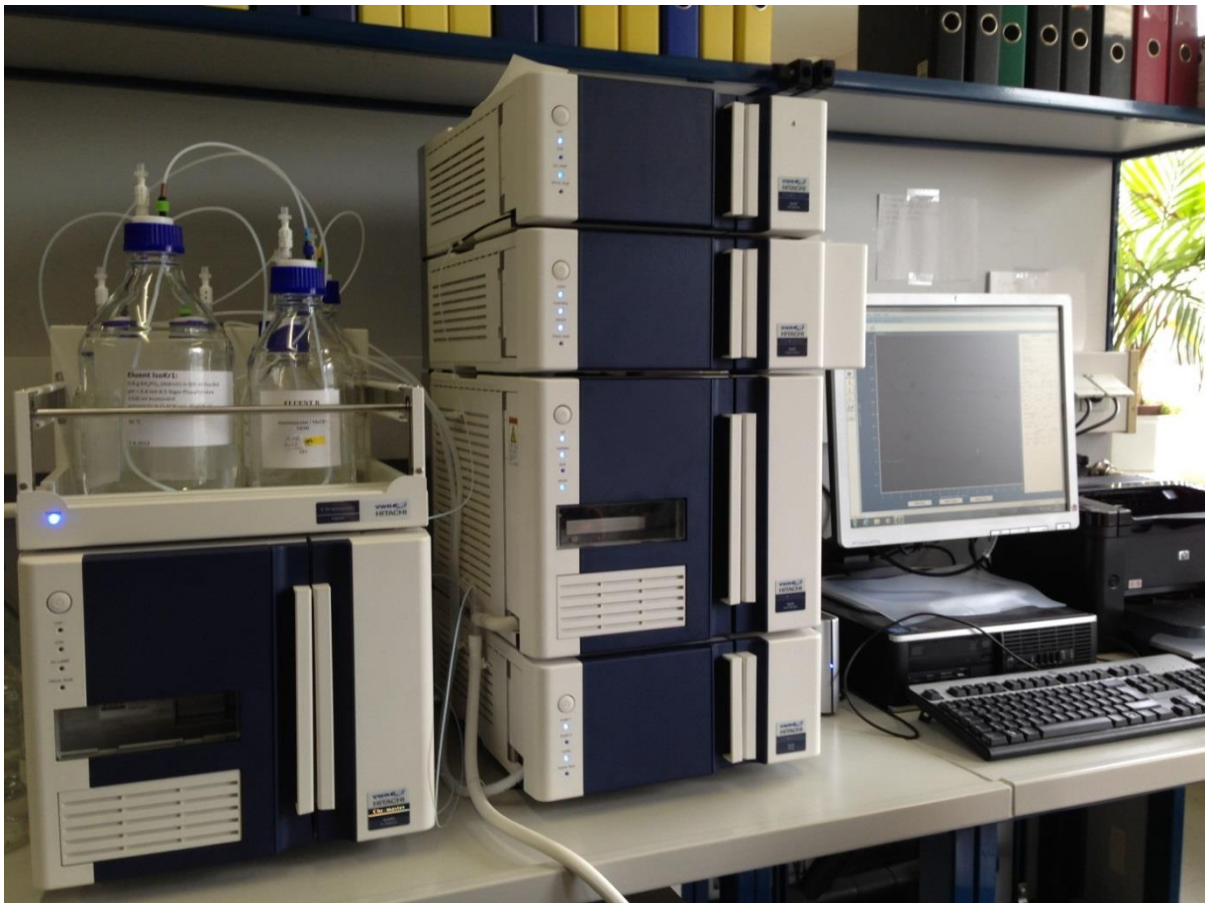


Abb. 7: HPLC Anlage Merck-Hitachi (Foto: Sagaischek K.)

In der folgenden Tabelle sind die Bestandteile der benützten HPLC-Anlage mit deren Bezeichnungen und Einstellungen aufgelistet.

HPLC VWR Hitachi Chromaster	
Pumpe: 5110	Flussrate: 0,8 ml/min
Autosampler: 5210	Temperatur: 10 °C
	Injektionsvolumen: 40 µl
	Druck: 85 bar (Im Schnitt 88 bar)
Thermostatisierbarer Säulenofen: 5310	Temperatur: 36 °C
UV-Detektor: 5410 single wavelength modus	Wellenlänge λ : 270 nm
Organizer	
Kühler: Cooler-Peltier	Temperatur: 16°C

Entgaser	kontinuierliche Entgasung
Software	Chromaster System Manager
PC	HP Compaq 6200 Pro Small Formfactor
Waschflüssigkeit	H ₂ O:ACN = 20:80 (v/v)

Tab. 4: HPLC VWR Hitachi Chromaster Daten

3.3. Probenvorbereitung

3.3.1. Test-Kit – Vorbereitung

Das für die Untersuchung der Plasmaprotein-Bindung vorgesehene In-Vitro Testsystem Transil^{XL} musste ab dem Zeitpunkt Lieferung bis zur Benützung im Tiefkühlschrank bei -20°C aufbewahrt werden. Vor Gebrauch musste das Test-Kit aufgetaut werden. Es wurde entweder am Vorabend in den Kühlschrank bei 4°C bis zum nächsten Tag, oder 3 Stunden vor Arbeitsbeginn bei 20-25°C Raumtemperatur aufgetaut. Das Test-Kit war betriebsbereit, wenn es Raumtemperatur erreicht hatte.

3.3.2. Stammlösungen

Für jede Proben-Substanz wurde eine Stammlösung mit DMSO als Lösungsmittel bereit. In den User-Guides, die zum Test-Kit gehören, wurde eine ideale Konzentration von 80 µmol der Stammlösung beschrieben.

Durch das Molekulargewicht der einzelnen Substanzen wurde die für die Stammlösung benötigte Einwaage berechnet.

- Erstellen von 100ml einer 80µM Stammlösung von Doxorubicin.HCl

Molekulargewicht (MG)	=	580 g/mol	
1mol	≅	580 g	
1µmol	≅	580 µg	*80
80µmol	≅	46,400 µg	
46,400 µg	→	46,4 mg/ 1000ml	
	→	4,64 mg / 100ml	

Allgemeine Formel zur Berechnung der Einwaage: $EW(mg) = MG \times 0,008$

Das benötigte Volumen der Stammlösung für die Versuchsdurchführung jeder Proben-Substanz belief sich auf ~400µl. Allerdings war die Einwaage für dieses Volumen zu gering, um genau arbeiten zu können. Aus diesem Grund resultierte ein Stammlösungs-Volumen von 100ml.

Um 100ml einer 80µM Stammlösung von Doxorubicin.HCl zu erhalten, wurden 4,64 mg der Substanz auf der Analysenwaage eingewogen und in 5ml des Lösungsmittels in einer Epruvette gelöst. Die Löslichkeit der Testsubstanzen variierte sehr stark. Um eine Löslichkeitsverbesserung zu erzielen, wurden die Epruvetten von weniger gut löslichen Substanzen über eine Apparatur in das Ultraschallbad gestellt.

Anschließend wurde die Lösung auf 100ml 32% DMSO in einem Erlenmeyer-Schliffkolben aufgefüllt. Bei anderen, schlechter löslichen Proben, wurde der 100ml Kolben erneut ins Ultraschallbad gestellt.

Die nachfolgende Tabelle enthält die Informationen zu den Stammlösungen der Proben.

Substanz	MG (g/mol)	Einwaage für 80µM Stammlösung (mg/100ml)	Löslichkeit in 32% DMSO	Charakterisierung der Probenlösung	Dauer am Ultraschallbad
SL1	240	1,92	schwer löslich	Gelblich	1h
SL2	242	1,94	schwer löslich	Gelb	1h
SL3	395	3,16	leicht löslich	dunkelgelb, hellt etwas auf	30min
SL4	359	2,87	löslich	unbeständig, hell bis dunkel-braun, Schwefelgeruch, Lichtschutz erforderlich	5min
SL5	268	2,14	leicht löslich	Hellorange	30min Eprouv. 10 min Kolben
SL6	282	2,26	leicht löslich	Gelb	-
SL7	404	3,23	löslich	hellgelb, Partikel vorhanden	5min
SL8	376	3,01	leicht löslich	gelb, entfärbt sich nach 3 h	5min
SL9	420	3,36	leicht löslich	Hellgelb	5min
SL10	382	3,06	löslich	hellgelb, entfärbt sich	45min
SL11	395	3,16	leicht löslich	Hellgelb	5min
SL12	270	2,16	schwer löslich	2h Ultraschallbad, hellorange	2h
SL13	703	5,62	kaum/ nicht löslich	60% DMSO: besser löslich, gelb, trüb, hellt auf	4h
SL14	418	3,34	leicht löslich	Hellgelb	5min
Doxorubicin.HCl.	580	4,64	leicht löslich	rot-orange	-

Tab. 5: Eigenschaften der untersuchten Substanzen



Abb. 8: Stammlösungen der SL-Substanzen (Foto: Sagaischek K.)

Es wurde ohne Lichtschutz gearbeitet, außer bei der Substanz SL4, da diese nach 2 Stunden schon deutliche Zersetzung zeigte. Im zeitlichen Abstand von etwa 70 Minuten war bei SL4 eine deutliche Verfärbung zu erkennen.

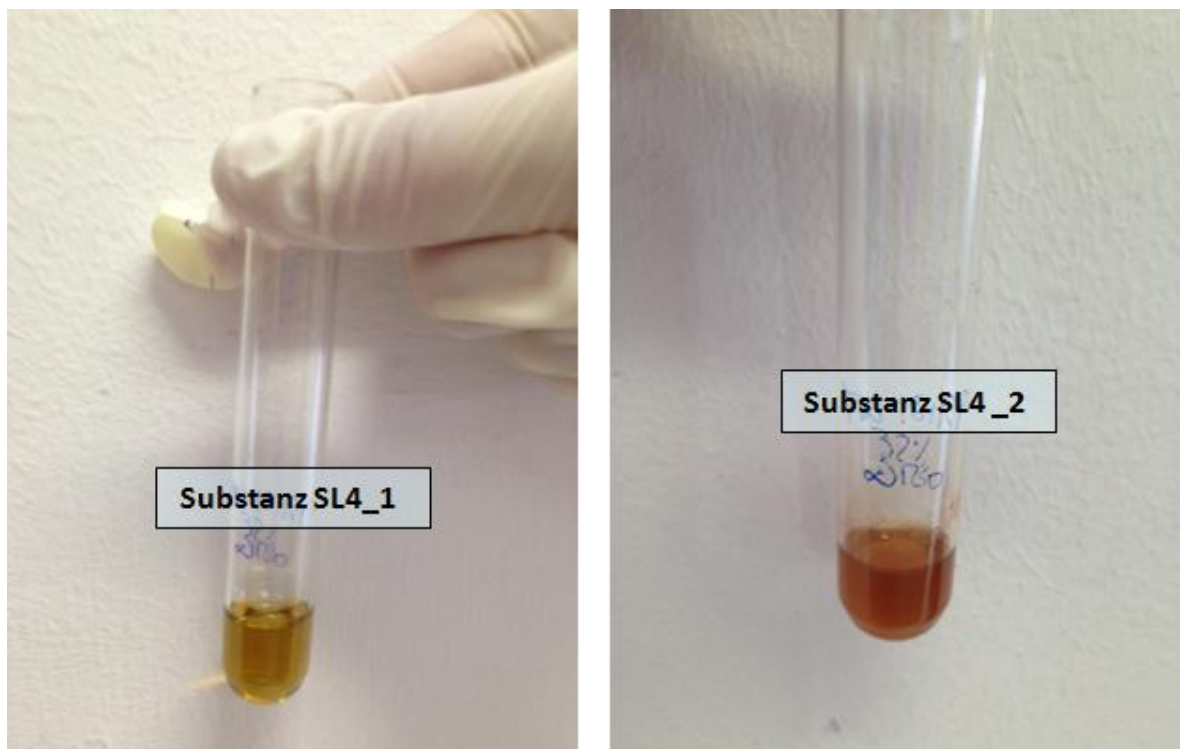


Abb. 9: Verfärbung von SL4 (Fotos: Sagaischek K.)

Schlechtere Löslichkeit oder Verfärbungen schlugen sich auch in qualitativ weniger hochwertigen HPLC- Chromatogrammen und Ergebnissen nieder.

3.4. Probendurchführung

3.4.1. TestKit System Transil^{XL}

Die deutsche Firma Sovicell produziert und vertreibt Test Kit-Systeme der Transil^{XL}-Technologie.

Dabei handelt es sich um ein zertifiziertes in Vitro-Testsystem, das aus Mikrotiter-Platten besteht, die speziell für die Plasma-Proteinbindung, intestinale Bindung, mikrosomale Bindung, sowie andere Bindungsmechanismen behandelt werden. Die SL-Substanzen und Doxorubicin.HCl wurden in dieser Arbeit auf die Plasmaprotein-Bindung getestet, während die gleichen Substanzreihe im selben Zeitraum von meiner Kollegin Valerie Klug auf die intestinale und mikrosomale Bindung untersucht wurden.

Die Produktpalette von Plasma-Protein Bindung Transil^{XL} Kits der Firma Sovicell umfasst:

- TRANSIL^{XL} PPB Binding Kit
- TRANSIL^{XL} High Sensitivity Binding Kit
- TRANSIL^{XL} HSA Binding Kit
- TRANSIL^{XL} RSA Binding Kit
- TRANSIL^{XL} AGP (AAG) Binding Kit

Im Rahmen dieser Arbeit wurde mit dem PPB Binding Kit, dem HSA Binding Kit und dem AGP (AAG) Binding Kit gearbeitet.

Das TRANSIL^{XL} PPB Binding Kit erlaubt eine Vorhersage der Bindung von Arzneistoffen und deren Affinität gleichzeitig an HSA und AGP. Der TRANSIL^{XL} HSA Binding Kit dient der Messung der Dissoziationskonstante K_D der Bindung von Arzneistoffen an HSA; während der TRANSIL^{XL} AGP (AAG) Binding Kit diese Dissoziationskonstante für die Bindung an AGP berechnet, um Schwankungen der Plasma-Proteinbindung unter verschiedenen physiologischen Bedingungen und Krankheitszuständen festzustellen. Die Ergebnisse der HSA und AGP Kits können kombiniert werden, um eine genaue Plasma-Proteinbindung zu berechnen und eine Aussage über den freien Anteil eines Arzneistoffes im Plasma machen zu können.

Jedes Binding Kit umfasst eine Mikrotiter-Platte, einen User Guide und einen Decapper.

Die Mikrotiter-Platte besteht aus 12 Spalten von Mikrotiter-Behältnissen, wobei jede Spalte 8 Reaktionskammern, die Wells, beinhaltet. Die Deckel (Caps) jeder Well-Spalte sind zu einem Cap-Band zusammengehängt und gewähren die verlustfreie Entfernung

aller Caps auf einmal. Da die Wells sehr klein sind, ist das Cap-Band sehr praktisch, um eine sichere und saubere Entfernung aller Caps zu garantieren.

Jede Spalte bildet ein Compound und ermöglicht eine Probendurchführung zur Plasma-Protein-Bindung. Eine Platte bietet somit Platz für zwölf Probendurchführungen. Da jede Spalte einzeln aus dem Kit entfernt werden kann, ist eine flexible Probendurchführung von einem bis zu zwölf Durchgängen gewährleistet.

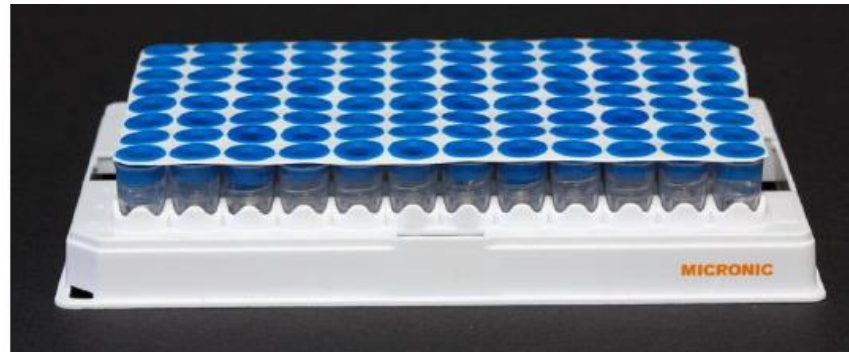


Abb. 10: Transil^{XL}-Mikrotiter Platte (User Guide Screenshot)

Die 8 Wells eines jeden Compounds sind zu $\frac{3}{4}$ mit PBS Puffer vom pH=7,4 und der Konzentration von 50mM befüllt. Im ersten und letzten Well ist nur dieser Puffer enthalten, da diese zwei Wells den Referenzmessungen dienen (Ref1 & Ref2). In den restlichen Wells (1-6) sind Protein-überzogene Silica-Kugeln enthalten, deren Protein-Konzentration mit zunehmender Well-Nummerierung steigt. Jedes Binding-Kit wird mit einer fixen Konzentration einer Probenlösung inkubiert, während die Konzentration der Proteine in den Wells unterschiedlich ist.

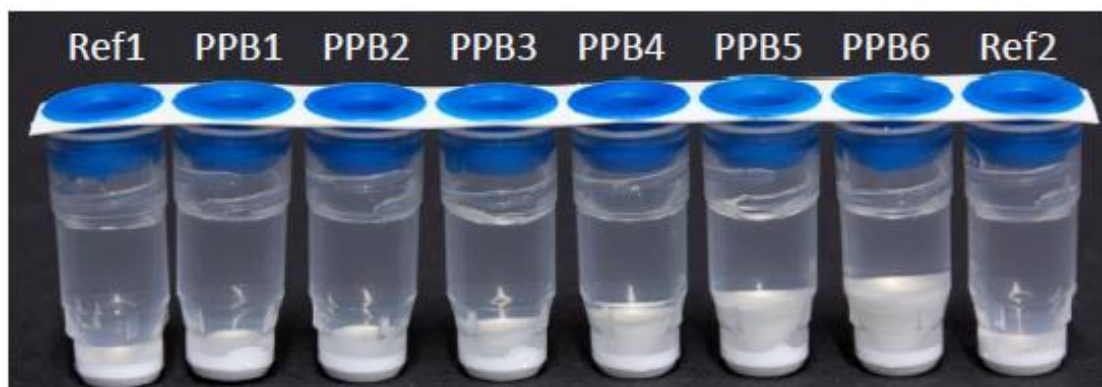


Abb. 11: Transil^{XL}- Compound Reihe, (User Guide Screenshot)

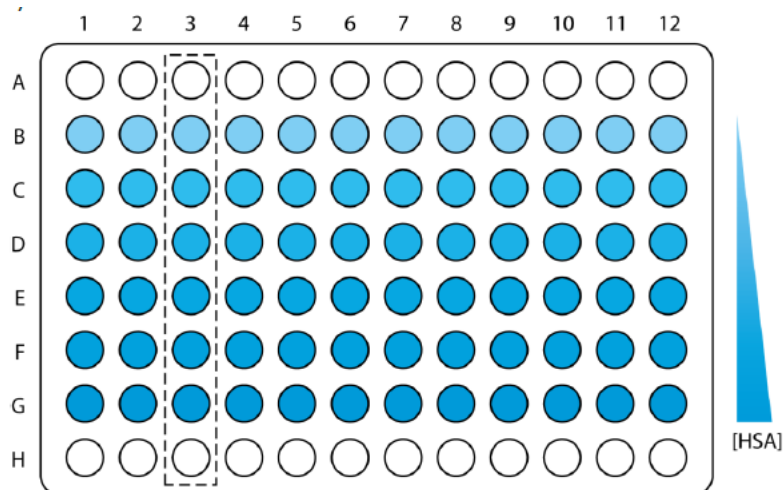


Abb. 12: HSA-Konzentration der Wells schematisch dargestellt (User Guide Screenshot)

Der zum Kit gehörige User Guide wird in einer Ringmappe mitgeliefert und beinhaltet alle Informationen zum Aufbau und zur Durchführung. In der Mappe befindet sich auch eine CD, auf dieser sind der Guide in elektronischer Form, Bei der Software handelt es sich um eine Excel-Arbeitsmappe, in der die Analysendaten der Quantifizierung zur Auswertung eingetragen werden müssen.

Das Material Safety Data Sheet enthält die genaue Bezeichnung des jeweiligen Test-Kits und des Herstellers, sowie zahlreiche Hinweise zur rechtmäßigen Benützung. Es sind auch Anweisungen zur ersten Hilfe gegeben, sollte es zur Aufnahme über die Lunge, oder zum Körperkontakt zwischen Haut oder Augen und den Proteinen des Kits kommen. Die Bestandteile der Kits werden als nicht gefährlich (not hazardous) eingestuft. Trotzdem wird für die Benützung der Kits die Verwendung von Einmal-Handschuhen, Labormantel und Schutzbrille empfohlen.

Die Kits sind mit verschiedenen Analysenverfahren kompatibel, die SL-Substanzen werden mit der HPLC analysiert und die Peakflächen der entstandenen Chromatogramme für die Software zur Auswertung verwendet.

Da es sich bei der Arbeit mit den Kits um Volumina im μl – Bereich handelt, wird mit Kolbenhub-Pipetten und Glas-Einweg-Pipetten gearbeitet.

3.4.2. Transil^{XL} Durchführung

Die Methodik der Test-Kits wurde aus den User-Guides der Fa. Sovicell übernommen und dient als Quelle zur Beschreibung der Durchführung und der Auswertung. [22]

Die nachfolgende Beschreibung der Durchführung gilt sowohl für eine als auch mehrere Compounds der Transil^{XL}-Platten.

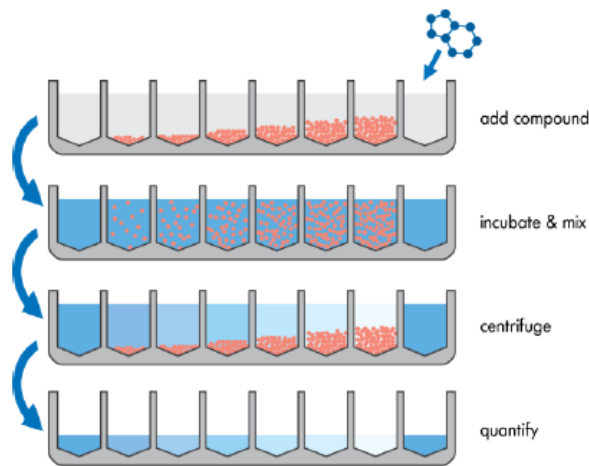


Abb. 13: Arbeitsschritte schematisch dargestellt

- **Probenvorbereitung**

Bevor mit den Transil^{XL} Platten gearbeitet werden kann, müssen diese aufgetaut und auf Raumtemperatur (20-25°C) gebracht werden, da man die Platten ab dem Zeitpunkt der Lieferung bei -20°C im Eis aufbewahrt. Sie werden entweder am Vorabend in den Kühlschrank bei 4°C gestellt oder 3 Stunden vor Arbeitsbeginn bei Raumtemperatur stehen gelassen.

Unmittelbar vor Arbeitsbeginn werden die Kits 5 Sekunden lang bei 750 g zentrifugiert, da sich in den Wells eine Proteinsuspension befindet, und diese am Boden gesammelt sein sollte. Wichtig ist, dass die Wells fest mit dem Cap-Band verschlossen sind.

- **Herstellung der Probenlösung**

Um die richtige Endkonzentration der Probenlösung in den Wells zu erreichen, wird pro zu analysierender Substanz eine 80µM Stammlösung mit 32% DMSO als Lösungsmittel hergestellt. Die Endkonzentration von DMSO in den Wells soll 2-6% betragen, deswegen wird eine 16fach konzentrierte DMSO Lösung bereitet (→32%), da durch den bereits vorhandenen PBS Puffer in den Wells das Lösungsmittel verdünnt wird. Die Stammlösung muss eine Konzentration von 80µmol aufweisen, da die Endkonzentration in den Wells 5µmol betragen soll. Auch hier wird die 16fach konzentrierte Stammlösung bereitet.

Wichtig ist, dass sich die Konzentrationen in den angegebenen Bereichen befinden, da sonst keine zufriedenstellende Quantifizierung gewährleistet werden kann.

- **Probendurchführung**

Vor Probenzugabe werden die Caps der Wells mit dem Decapper entfernt. Dieser garantiert eine sichere und protein-verlustfreie Öffnung der Wells.

- Probenzugabe

Die Stammlösung der Probe wird auf dem Vortexer durchgeschüttelt und 15µl mittels Kolbenhubpipetten in jedes Well transferiert. Dabei wird chronologisch von Ref1 nach Ref2 vorgegangen und vor jeder neuen Probenzugabe eine neue, saubere Pipettenspitze aufgesetzt. Die Wells von Ref1 und Ref2 ohne Protein dienen der Ermittlung von unspezifischen Bindungen.

Besonders zu beachten ist, dass mit der Pipette nicht in die abgesetzte Proteinmenge gestochen und irrtümlich etwas davon aufsaugt wird. Nach Pipettieren der Probenlösung werden die Wells mit dem Cap-Band wieder gut verschlossen.



Abb. 14: Arbeitsplatz: Zugabe der Probenlösung mit Kolbenhub-Pipette (Foto: Sagaischek K.)

- Inkubation

Um die Platten zu inkubieren werden diese auf den plate shaker, einen auch für Transil^{XL}-Platten passenden Schüttler, gestellt. In diesem Punkt unterscheiden sich die Arbeitsschritte der einzelnen Transil^{XL}-Kits.

Die HSA- und PPB-Transil^{XL} Platten werden auf dem plate shaker 12 min lang bei 1000 rpm inkubiert, während die AGP- Transil^{XL} Kits nur für 30 sec bei 1000 rpm auf dem plate shaker geschüttelt werden. Die AGP Kits werden danach noch 2 Minuten mit Boden nach oben („bottom-up“) sachte in der Hand geschüttelt.

Während der Inkubation am Schüttler und in der Hand vollzieht sich die Proteinbindung.

- Phasentrennung von Proteinsediment und Pufferlösung

Unabhängig von Art des Kits wird dieses nach der Inkubation erneut bei 750g, diesmal für 10 Minuten, zentrifugiert, damit die Proteinmenge sedimentiert und der entstandene Überstand für die weitere Durchführung klar und partikelfrei ist. Die Phasentrennung ist bei diesem Schritt sehr wichtig, damit beim nachfolgenden Arbeitsschritt eine Verunreinigung verhindert werden kann.

- Entnahme des Überstandes

Ist der Überstand nach dem Zentrifugieren klar und schwebstofffrei, müssen 50-100 µl davon entnommen werden, um damit die Proteinbindung zu analysieren. Wichtig ist, dass nur der klare Überstand entnommen wird, und keine Festsubstanz mitaufgesaugt wird.

Zur Analyse der Proteinbindung wurden etwa 70 µl des Überstandes mit einer Glas-Einwegpipette und Gummisauger entnommen und in einen Mikroeinsatz (Vial) für HPLC-Braunglas Fläschchen transferiert. Auch die Glas-Einwegpipette muss nach jeder Überführung eines Überstandes verworfen und eine neue für das nächste Well benutzt werden. Hier ist zu beachten, dass man luftblasenfrei arbeitet, da Luftblasen die HPLC-Apparatur beschädigen können, wenn diese vom Gerät aufgesaugt werden.



Abb. 15: Arbeitsplatz: Überführen des Überstands in Vials der HPLC-Braunglas Fläschchen mit Glaseinweg-Pipetten

3.4.3. HPLC-Analyse

Die Analyse der Proben erfolgte bei den SL-Substanzen und Doxorubicin.HCl mit der HPLC. Die nachfolgende Tabelle repräsentiert die HPLC-Daten aller Proben. Angeführt sind die benutzten HPLC-Säulen, wobei die SL-Substanzen mit der ACE Säule oder der Nukleosil Säule analysiert wurden, und Doxorubicin.HCl mit der LiChrospher 100 Rp 18 ec Säule.

Die SL-Substanzen wurden bei einer Wellenlänge von 270nm mit dem UV-Detektor detektiert, Doxorubicin.HCl hingegen bei 485nm. Die unterschiedlichen Retentionszeiten, die charakteristische Parameter für jede einzelne Substanz sind, und die jeweiligen Eluenten werden auch in der Tabelle aufgeführt.

Substanz	HPLC – Säule	Wellenlänge [nm]	Retentionszeit [min]	Eluent
SL 1	ACE	270	5,2	Isokratisch 1
SL 2	ACE	270	5,6	Isokratisch 1
SL 3	ACE	270	5,6	Isokratisch 1
SL 4	ACE	270	3,1	Isokratisch 2
SL 5	ACE	270	7,2	Isokratisch 2
SL 6	ACE	270	4,5	Isokratisch 1
SL 7	ACE	270	5,6	Isokratisch 1
SL 8	ACE	270	4,3	Isokratisch 1
SL 9	Nukleosil	270	7,4	Isokratisch 1
SL 10	ACE, Nukleosil	270	7,5 / 10,5	Isokratisch 1
SL 11	ACE, Nukleosil	270	4,7	Isokratisch 1
SL 12	ACE	270	7,9	Isokratisch 1
SL 13	ACE	270	5,3	Isokratisch 1
SL 14	ACE	270	4,6	Isokratisch 1
Doxorubicin.HCl.	LiChrospher 100 Rp 18 ec	485	3,2	Eluent für Doxorubicin.HCl

Tab. 6: HPLC-Daten der Proben

4. Auswertung und Ergebnisse

4.1. Transil^{XL} Software

Die Auswertung der HPLC Analyse der Transil^{XL} Binding Kits wurde mit einer Microsoft Excel Arbeitsmappe durchgeführt, die eigens für das Kit mit allen Berechnungen versehen wurde. Die Transil^{XL} User Guides als Anleitung zur Durchführung sind Ringmappen, die auch eine CD mit sich führen, auf welcher sich der Guide in elektronischer Form und die Excel Datei zu Auswertung befinden.

4.1.1. Microsoft Excel Auswertung am Beispiel HSA von Doxorubicin.HCl

In der Microsoft Excel Datei ist die **ersten Seite** eine Übersichtsseite, die *main page*. Auf dieser sind die wichtigsten Analysenparameter zusammengefasst.

Um die Datei anfangs zu aktivieren, müssen alle grün-unterlegten Felder ausgefüllt werden. Die erste grün-unterlegte Spalte der Assay Plate Parameters verlangt Daten aus einem Zertifikat. Die benötigten Parameter setzen sich aus der Lot Number, dem Prüf-Datum, dem HSA-Proben-Volumen, der HSA Konzentration und einem griechischem Buchstaben, für den eine Zahl steht, zusammen. Die Parameter sind spezifisch für jeden Kit (HSA, AGP, PPB) und werden aus dem beiliegendem Zertifikat entnommen. Ohne die Zertifikats-Daten ist keine Auswertung der Ergebnisse möglich.

Die grau unterlegten Felder benötigten Daten aus Excel-sheets anderer Binding Kits, da AGP und HSA kombiniert werden können.

	A	B	C	D	E	F	G	H	I	J	K	L	M	N	O	P	Q	R
1	Transil ^{XL} HSA Binding Kit																	
2	Version 2 Revision 00																	
3																		
4																		
5																		
6	Assay Plate Parameters																	
7																		
8																		
9																		
10																		
11																		
12																		
13																		
14																		
15																		
16																		
17																		
18																		
19																		
20																		
21																		
22																		

Lot Number: LOTZ

Date: 10.04.2013

Assay volume HSA: 240,0 µl

HSA concentration: 140,0 µM

α: 1,80

Quality Control Parameters

Saturation Threshold	99,9%	compound bound
Outlier Threshold	1,5	standard deviations
Threshold for outlier detection	0,98	r ²
Max difference of references:	30%	
MS saturation threshold	100000000	
maximum detectable K _d	0,0014	
model choice threshold	0,8	r ²

Model Parameters

	maximum detectable K _d : > 0,0014
	fb HSA max: < 29,6%
1. Plasma protein binding	fb AGP max: < 14%
Physiological HSA conc.	5,88E-04
fb min: < 69,7%	
Physiological AGP conc.	2,00E-05

Compound name	sample volume [µl]	stock conc. [µM]	K _d HSA	fb	r ²	TQI ¹
No 1 Doxorubicin	15,0 µl	80,0 µM	-	-	-	-
No 2	15,0 µl	80,0 µM				
No 3	15,0 µl	80,0 µM				
No 4	15,0 µl	80,0 µM				
No 5	15,0 µl	80,0 µM				
No 6	15,0 µl	80,0 µM				

ID	Compound name	K _d AGP	fu ²
No 1	Doxorubicin		-
No 2		0	-
No 3		0	-
No 4		0	-
No 5		0	-
No 6		0	-

Abb. 16: main page (Microsoft Excel Screenshot)

Die auf der gesamten main page ersichtlichen, für die Proben relevanten, Parameter sind:

- compound name

Der compound name ist die Bezeichnung der Probe, angefangen von Doxorubicin.HCl bis SL 14. Diesen muss man auf der main page eintragen, in Summe 15mal.

- sample volume [μ l]

Das sample volume in μ l bezeichnet das Proben-Volumen, das immer 15 μ l beträgt; genau das Volumen der Stammlösung, welches in die Wells pipettiert wird.

- stock conc. [μ M]

Die stock concentration in μ M bezeichnet die Konzentration der Stammlösung der Probe, das sind 80 μ M.

- K_D HSA

Die Dissoziationskonstante K_D , auch Affinitätskonstante, ist das Maß für eine Dissoziationsreaktion, wie auch die Proteinbindung eine ist, und wird zur Berechnung der Proteinbindung benötigt.

- f_b

Die fraction bound ist der gebundene Anteil des Arzneistoffes an, in diesem Fall, HSA. Er wird in Prozent mit $\pm$ Grenzwerten angegeben und wird aus den K_D -Werten berechnet.

- r^2

r^2 beschreibt den Korrelationskoeffizienten und ist ein Maß für die Linearität der Messwerte.

- TQI

Der TQI, auch Transil^{XL} Quality Index, ist ein Qualitätsindex, der die Güte der Auswertung beschreibt. Dabei gibt 10 die höchste und 0 die niedrigste Qualität dieser Analyse an. Der TQI wird zusätzlich optisch durch einen farbigen Punkt ergänzt, wobei grün für einen TQI von 7-10, gelb für 5-7, und rot für einen TQI <5 steht.

- K_D AGP

Die Transil^{XL} Binding Kits von HSA und AGP müssen für die Berechnung des jeweiligen freien Anteils kombiniert werden. Deswegen sind die AGP- K_D Werte der gleichen Substanzen unerlässlich für die Vollständigkeit der Berechnung, eine HSA-Kit alleine reicht nicht für eine vollständige Aussage des Bindungsprofils eines Arzneistoffes an die Plasmaproteine aus. In das Excel sheet des HSA Binding Kits werden in die zweite Tabelle

die K_D -Werte der AGP Bindung eingetragen, um auch den ungebundenen Anteil der Substanz an HSA zu berechnen.

- f_u

Die fraction unbound ist der freie oder ungebundene Anteil des Arzneistoffes im Plasma. Zur Berechnung der f_u von HSA benötigt man, wie bereits erwähnt, den K_D AGP der gleichen Substanz. Der freie Anteil eines Arzneistoffes ist der, der eine pharmakologische Wirkung erzielen kann. Die K_D -Werte von HSA und AGP waren auch hilfreich für die Binding Kits meiner Kollegin, da diese bei ihrer Arbeit mit dem Transil^{XL}- Intestinal Binding Kit notwendig zur Berechnung des scheinbaren Verteilungsvolumens V_D waren.

- Model Parameters

Die Model Parameters geben die Konzentration der jeweiligen Proteine und die Bindungskapazität des Kits an.

Die **zweite Seite** der Excel Datei ist die *raw data page*.

Sie besteht aus leeren Tabellen, in der die Ergebnisse des Analysenverfahrens eingetragen werden. Da unser Analysenverfahren der Wahl die HPLC ist, werden als raw data die Flächen der Substanzpeaks in die Spalte „area/height“ eingetragen.

Die Bezeichnung der Probe, die als compound name in der ersten Seite eingetragen wurde, wird auf der raw data page übernommen. So ist eine Zuordnung der areas zu den Proben leicht möglich.

B107		fx		0								
A	B	C	D	E	F	G	H	I				
1	Please enter the peak area or concentration data in column G below											
2												
3	Please leave missing data fields blank											
4												
5	test article	Well	Sample	Area / height	nm / amu	Note						
6	Doxorubicin	A-1	Ref 1									
7	Doxorubicin	B-1	Well 1									
8	Doxorubicin	C-1	Well 2									
9	Doxorubicin	D-1	Well 3									
10	Doxorubicin	E-1	Well 4									
11	Doxorubicin	F-1	Well 5									
12	Doxorubicin	G-1	Well 6									
13	Doxorubicin	H-1	Ref 2									
14	cmp2	A-2	Ref 1									
15	cmp2	B-2	Well 1									
16	cmp2	C-2	Well 2									
17	cmp2	D-2	Well 3									
18	cmp2	E-2	Well 4									
19	cmp2	F-2	Well 5									
20	cmp2	G-2	Well 6									
21	cmp2	H-2	Ref 2									
22	cmp3	A-3	Ref 1									

Abb. 17: raw data page – leer (Microsoft Excel Screenshot)

Die HPLC lieferte oft Chromatogramme mit unterschiedlich vielen Peaks. Eigentlich sollte bei reinen Proben, wie Doxorubicin.HCl, nur ein Substanzpeak im Chromatogramm ersichtlich sein. Da die SL-Proben aber von unbekannter Löslichkeit, Beständigkeit und Reinheit waren, waren bei diesen Chromatogrammen oftmals mehrere Peaks zu erkennen. In so einem Fall muss der als Substanzpeak erkennbare Peak durch händisches Nachintegrieren im HPLC-Computerprogramm korrigiert werden, um ein verwertbares Ergebnis zu bekommen. Bei zusammenhängenden Peaks wird die Area über alle Peaks berechnet, da diese sich eine Basislinie teilen. Beim händischen Nachintegrieren erhält der Substanzpeak eine eigene Basislinie und dadurch auch eine andere Area.

Bei Doxorubicin.HCl war dies nicht notwendig, die Fläche des jeweiligen Peaks wurde ohne Nachbearbeitung in die Tabelle der raw data page übertragen.

Die Wertigkeit der Zahlenbeträge der Areas sollte idealerweise von Well 1 bis Well 6 abnehmen, da die Proteinmenge von Well zu Well steigt und so immer mehr Arzneistoff vom Protein gebunden werden kann. Die Referenzwerte in Ref1 und Ref2 sollten jeweils höher als die anderen Werte sein.

Die raw data Werte aller Proben sind in Tabellen im Anhang (s. 12.1.) zusammengefasst.

N16							fx		
	A	B	C	D	E	F	G	H	I
1	Please enter the peak area or concentration data in column G below								
2									
3	Please leave missing data fields blank								
4									
5	test article			Well	Sample		Area / height	nm / amu	Note
6	Doxorubicin			A-1	Ref 1		284,700		
7	Doxorubicin			B-1	Well 1		276,900		
8	Doxorubicin			C-1	Well 2		264,500		
9	Doxorubicin			D-1	Well 3		240,000		
10	Doxorubicin			E-1	Well 4		258,700		
11	Doxorubicin			F-1	Well 5		242,900		
12	Doxorubicin			G-1	Well 6		201,900		
13	Doxorubicin			H-1	Ref 2		281,900		
14	cmp2			A-2	Ref 1				
15	cmp2			B-2	Well 1				
16	cmp2			C-2	Well 2				
17	cmp2			D-2	Well 3				
18	cmp2			E-2	Well 4				
19	cmp2			F-2	Well 5				
20	cmp2			G-2	Well 6				
21	cmp2			H-2	Ref 2				
22	cmp3			A-3	Ref 1				

Abb. 18: raw data page - Doxorubicin.HCl mit Analyseergebnissen (Microsoft Excel Screenshot)

Die **restlichen Arbeitsblätter** der Excel-Datei dienen der Detailaufschlüsselung der Auswertung.

- AGP und HSA Proteinbindung

Das Excel-Programm berechnet die Proteinbindung und die Qualitätsparameter unmittelbar nach Eingabe der Zertifizierungs-Parameter, der compound Bezeichnung, den Konzentrationsangaben und den raw data der Analyse.

Die Plasmaprotein Bindung wird in Bezug auf die Dissoziationskonstante, auch Affinitätskonstante, K_D gemessen:

$$KD = \frac{[A] \times [P]}{[AP]} \quad (1)$$

A ist die Konzentration des Arzneistoffes gebunden an ein Protein P, wobei A die freie Konzentration des Arzneistoffes und P die freie Konzentration des Proteins kennzeichnet.

Die freie Konzentration eines Arzneistoffes kann auch so ausgedrückt werden:

$$[A] = fu \times ([A] + [AP]) \quad (2)$$

Durch Einsetzen von Formel (2) in Formel (1) und Umformen wird ein lineares Modell erstellt, das zur Berechnung der Werte aus den Kits passt und eine Steigungsmaß von $1/K_D$ und einen Achsenabschnitt von 0 hat:

$$\frac{fb}{fu} = \frac{1}{KD} \times P \quad (3)$$

Die Konzentration des Protein-Arzneistoff-Komplexes $[AP]$ muss dabei viel kleiner als die Gesamt-Konzentration in jedem Well sein.

Der totale gebundene Anteil (f_b , fraction bound) kann durch die K_D Werte von AGP für HSA vorhergesagt werden, auch die physiologische Konzentration dieser Plasma-Proteine im menschlichen Blut.

$$fb = 1 - \frac{1}{1 + \frac{[HSA]}{KD(HSA)} + \frac{[AGP]}{KD(AGP)}} \quad (4)$$

Die Berechnung durch die Excel-Datei dient der Beurteilung des gebundenen Anteils von Arzneistoffen, allerdings nur an die Plasma-Proteine HSA und AGP. Plasma-Proteine, die in

geringerer Konzentration vorkommen, wie Lipoproteine, Transcortin oder Sexualhormone, werden hier nicht berücksichtigt.

In der Detailaufschlüsselung der Excel-Arbeitsblätter sind in Tabellen und Graphen alle Ergebnisse genau aufgelistet.

Ganz oben auf der Seite befindet sich eine Tabelle mit der Bewertung der Analysenergebnisse. Hier ist die Qualität der Messwerte ersichtlich. Diese werden mit *ok*, *inconsistent* (widersprüchlich) oder *outlier* (Ausreißer) bewertet, wobei ein outlier nicht mehr in die Berechnung miteinbezogen wird.

K51

f_x

	A	B	C	D	E	F	G	H	I	J	K
1	test article No			1		Doxorubicin					
2											
3											
4			5,000 μ M					0 nm / amu			
5	adj. Ref 1	284,700	A	av ref ok							
6	Ref 2	281,900	ref diff ok	max ref ok							
7	Signal Reference:	283,300	283,300	283,300	283,300	283,300	283,300	283,300			
8	TRANSIL well:	I	II	III	IV	V	VI				
9	Signal in TRANSIL wells:	276,900	264,500	240,000	258,700	242,900	201,900	ok			
10											
11											
12		missing values									
13		1	1	1	1	1	1				
14		outlier detection									
15	consistency	ok	ok	ok	ok	ok	ok	ok			
16	saturation	ok	ok	ok	ok	ok	ok	ok			
17	statistics	ok	ok	outlier	ok	ok	ok	ok			
18											
19											
20	QC index:	9,4	k _D = 3,73E-04	fb=	61,2% ± 3,673%						
21	warning messages:										
22											

r²= 0,95271

Abb. 19: Detailansicht Doxorubicin.HCl, erste Tabelle (Microsoft Excel Screenshot)

Gleich unter der ersten Tabelle, in blau gehalten, sind der TQI, der K_D-Wert, f_b und r² ersichtlich.

Der **TQI** stellt sich aus, wie bereits erwähnt, 5 Parametern zusammen:

- Model fit

Die Proteinbindung wird gemäß Formel (3) berechnet. Mit sehr guten Messwerten würde sich ein Steigungsmaß ergeben, das genau der Affinitätskonstante K_D entsprechen würde, und einen Achsenabschnitt (intercept) von 0. Ab einem intercept außerhalb der Grenzen [-0.5, 0.5] und innerhalb der Grenzen [-1.5, 1.5] sinkt der TQI. Sollte der intercept auch außerhalb der zweiten Grenzen liegen, ist der Teilbetrag dieser TQI Bewertung gleich 0. So ist der intercept gleichzeitig auch ein Kontrollparameter.

Da ein idealer Model fit kaum erzielt werden kann, dient das Diagramm der K_D-Estimation (Abb. 20, Diagramm 2) der näheren Erläuterung. Der Model fit hat großen Einfluss auf den TQI-Wert.

- Die Übereinstimmung der gemessen und vorhergesagten Referenz-Signale

Bei der Bestimmung der Affinitätskonstanten über fünf oder sechs verschiedene Proteinkonzentrationen mit zwei Bezugs-Referenz-Wells ohne Protein, kann eine erwartete Peakfläche durch lineare Regression der Messwerte vorhergesagt werden. Im Diagramm des Reference check (Abb. 20, Diagramm 3) wird der Kehrwert der Peakflächen gegen den Proteingehalt aufgetragen. Auf der so entstehenden Linearen, die durch die zwei Referenzwerte gegeben ist, sollten alle Messwerte der proteinhaltigen Wells liegen. Ist ein Referenzwert ein Ausreißer, weil sein Wert geringer als die Messwerte der Wells 1-6 ist, wird stattdessen der Wert der anderen Referenz zweimal verwendet. Eine Abweichung von der Linearen kann durch ein schlechtes Bindungsvermögen, resultierend aus verminderter Löslichkeit oder Unbeständigkeit, entstehen.

- Der Korrelationskoeffizient

Der Korrelationskoeffizient als Maß für den linearen Zusammenhang, berechnet aus oben beschriebener Gleichung (3), wird auch zur Bewertung des TQI herangezogen.

- Die Zahl der Ausreißer, bzw. der fehlenden Messwerte

- Die Kontinuität der Messwerte

Durch die steigende Proteinkonzentration in den Wells sollte auch die Proteinbindung stetig steigen. Bei einem Ausreißer wird die Messung als inconsistent (widersprüchlich) bezeichnet, sollte dieser für zwei aufeinanderfolgende Wells gelten, wird ein Messwert von der Berechnung ausgeschlossen und gilt als outlier (Ausreißer).

Das erste der drei nachfolgenden Diagramme zeigt die Höhe der Signale der Messwerte als blaue Balken, wobei die rote Linie darüber die Referenzen darstellt. Die Einheiten der y-Achse entsprechen den Einheiten der raw data page.

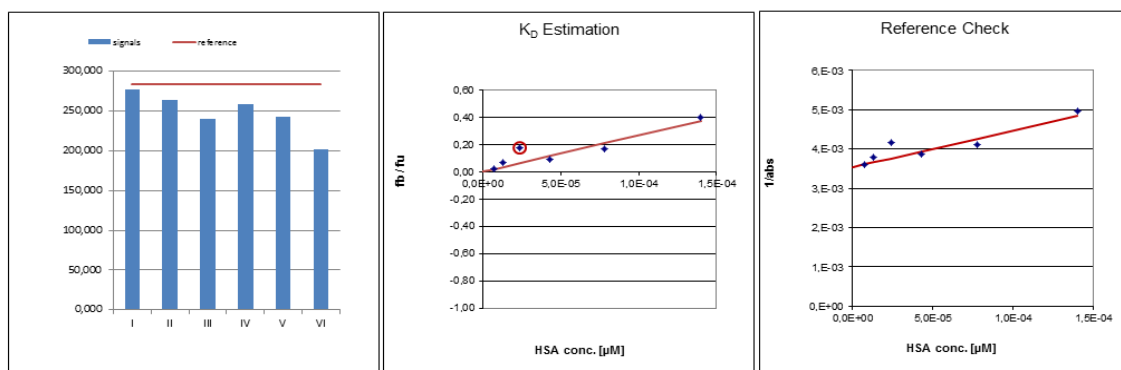


Abb. 20: Signalthöhe der Messwerte(1), K_D-Estimation(2) und Reference Check(3) (Microsoft Excel Screenshot)

Die Affinitätskonstante K_D und der gebundene Anteil f_b werden durch die oben beschriebene Formeln berechnet. Der Korrelationskoeffizient r^2 wird als Maß für die Linearität der Messungen angegeben.

Die letzte Tabelle der Detailaufschlüsselung beinhaltet ein Diagramm, in dem die K_D -Werte der einzelnen Wells (1-6) aufgeführt werden.

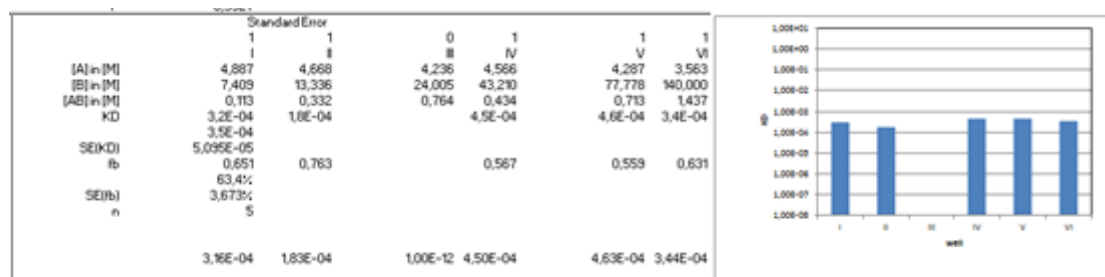


Abb. 21: Letzte Tabelle der Detail-Aufschlüsselung - K_D Werte (Microsoft Excel Screenshot)

Auch ersichtlich in der Detailaufschlüsselung ist die Konzentration der Proteine in den Wells. In der nachfolgenden Tabelle ist die Zunahme der Protein-Konzentration, angegeben in Mol/l, übersichtlich dargestellt.

Well	Protein Konzentration [M]		
	HSA binding Kit	AGP Binding Kit	PPB Binding Kit
Ref1	-	-	-
1	0,0000074	0,0000040	0,0000074
2	0,000013	0,0000059	0,000013
3	0,000025	0,0000089	0,000025
4	0,000043	0,000013	0,000043
5	0,000078	0,000020	0,000078
6	0,00014	0,000030	0,00014
Ref2	-	-	-

Tab. 7: Protein-Konzentrationen in den Kits

Die restlichen Tabellen der Detailaufschlüsselung zeigen die genauen Ergebnisse der einzelnen Wells, auf der main page sind dann die Ergebnisse für das ganze Compound angegeben.

4.2. HSA – Auswertung

Transil^{XL} HSA Binding Kit

Version 2 Revision 00

required input
optional input

Assay Plate Parameters

Lot Number:	LOTZ
Date:	10.04.2013
Assay volume HSA:	240,0 µl
HSA concentration:	140,0 µM
α:	1,80

Quality Control Parameters		
Saturation Threshold	99,9%	compound bound
Outlier Threshold	1,5	standard deviations
Threshold for outlier detection	0,98	r ²
Max difference of references:	30%	
MS saturation threshold	100000000	
maximum detectable K _d	0,0014	
model choice threshold	0,8	r ²

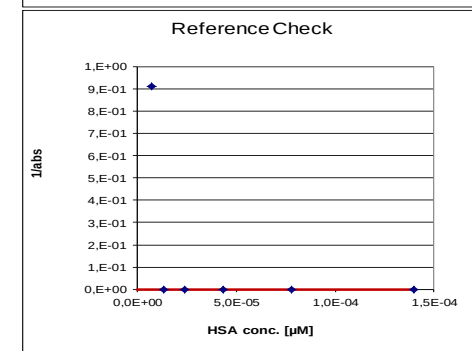
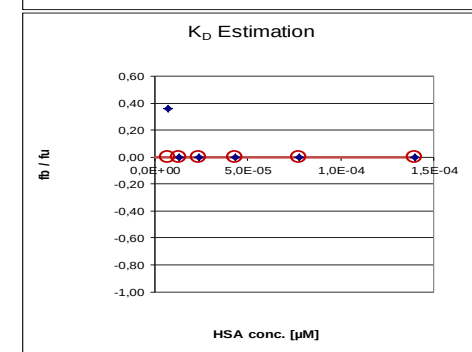
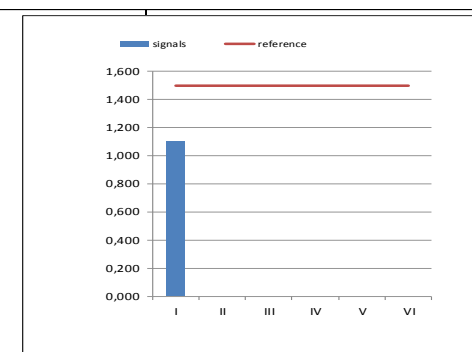
Model Parameters		
		maximum detectable K _d : > 0,0014
		fb HSA max: < 29,6%
1. Plasma protein binding		fb AGP max: < 1,4%
Physiological HSA conc.	5,88E-04	fb max: < 30,3%
Physiological AGP conc.	2,00E-05	fu min: < 69,7%

	Compound name	sample volume [µL]	stock conc. [µM]	K _d HSA	fb		r ²	TQI ¹
		15,0 µl	80,0 µM					
No 1	Doxorubicin	15,0 µl	80,0 µM	3,73E-04	61,2%	± 0,04	0,9527	9,4
No 2	SL 5	15,0 µl	80,0 µM	NaN	-	-	-	-
No 3	SL 4	15,0 µl	80,0 µM	9,10E-06	98,5%	± 0,00	0,9326	7,4
No 4	SL 6	15,0 µl	80,0 µM	4,25E-05	93,3%	± 0,01	0,9816	9,4
No 5	SL 7	15,0 µl	80,0 µM	3,65E-05	94,2%	± 0,01	0,9948	9,6
No 6	SL 14	15,0 µl	80,0 µM	3,19E-05	94,9%	± 0,00	0,9987	8,1
No 7	SL 1	15,0 µl	80,0 µM	4,57E-05	92,8%	± 0,17	0,9812	8,1
No 8	SL 8	15,0 µl	80,0 µM	3,14E-05	94,9%	± 0,01	0,9850	8,2
No 9	SL 12	15,0 µl	80,0 µM	9,24E-06	98,5%	± 0,05	0,9948	7,1
No 10	SL 9	15,0 µl	80,0 µM	7,41E-05	88,8%	± 0,01	0,9801	9,5
No 11	SL 2	15,0 µl	80,0 µM	4,11E-05	93,5%	± 0,01	0,9961	9,6
No 12	SL 3	15,0 µl	80,0 µM	6,57E-05	90,0%	± 0,06	0,9382	7,2
No 13	SL 13	15,0 µl	80,0 µM	1,05E-06	99,8%	± 0,00	0,9833	7,4
No 14	SL 11	15,0 µl	80,0 µM	6,26E-05	90,4%	± 0,02	0,9680	8,2
No 15	SL 10	15,0 µl	80,0 µM	1,51E-05	97,5%	± 0,00	0,9781	6,9

ID	Compound name	K _d AGP	fu*
No 1	Doxorubicin	4,05E-04	38,1%
No 2	SL 5	1,40E-03	-
No 3	SL 4	1,40E-03	< 1,5%
No 4	SL 6	1,60E-04	6,7%
No 5	SL 7	1,20E-06	3,0%
No 6	SL 14	3,21E-06	3,9%
No 7	SL 1	2,59E-04	7,2%
No 8	SL 8	5,06E-06	4,2%
No 9	SL 12	2,46E-05	1,5%
No 10	SL 9	3,63E-06	6,9%
No 11	SL 2	7,51E-05	6,4%
No 12	SL 3	2,51E-05	9,3%
No 13	SL 13	3,15E-05	0,2%
No 14	SL 11	8,75E-05	9,4%
No 15	SL 10	4,07E-06	2,2%

test article No		1		Doxorubicin			
		5,000 μM		0 nm / amu			
adj. Ref 1		284,700	A	av ref ok			
Ref 2		281,900	ref diff ok	max ref ok			
Signal Reference:		283,300	283,300	283,300	283,300	283,300	283,300
TRANSIL well:		I	II	III	IV	V	VI
Signal in TRANSIL wells:		276,900	264,500	240,000	258,700	242,900	201,900
						ok	

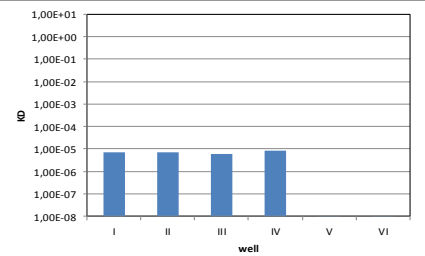
test article No		2		SL 5			
		5,000 μM				0 nm / amu	
adj. Ref 1		1,500		M		av ref too low	
Ref 2		0,000		high ref diff		M	
Signal Reference:		1,500		1,500		1,500	
TRANSIL well:		I		II		III	
Signal in TRANSIL wells:		1,100 na		na		na	



reg	#DIV/0!	NaN
avg	#DIV/0!	0
choice	NaN	

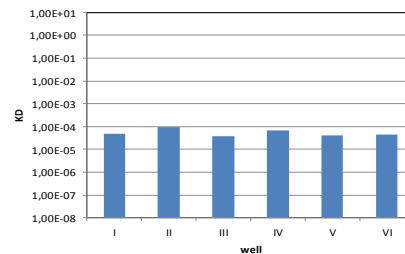
value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

reference QC												
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
1/signal in TRANSIL well		7,69E-01	1,11E+00	2,00E+00	2,50E+00	#WERT!	#WERT!					
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05							
valid 1/signal		7,7E-01	1,1E+00	2,0E+00	2,5E+00							
slope		48862,88998										
intercept		0,52058										
r ²		0,9326										
predicted 1/signal	1	8,8E-01	1,2E+00	1,7E+00	2,6E+00	4,3E+00	7,4E+00					
Predicted Reference Value		1,92										
Actual Reference Value		2,25										
Relative deviation		14,6%										
QC index: 7,4												
no. data points	6	reference	9	r ² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	6	consistency	3	warning messages
		10,0%		0,9999		A	10	6		6		data points
6		20,0%	9	0,999		M		5		5		reference
5		50,0%	8	0,99		R		4	6	4	3	ref. Treatment
4	6	100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3		3		ref > signal references exceed
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency data not consisten
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10	1		1		r ² MA prediction
1		<500%		0,6	4			0		0,17	10	slopes
0				0,5	3							intercept
				<0.5								binding
summary references exceed signal: solubility problem? data not cor												
not consistent												
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	4							
(x _i -mean(x)) ²		2,1E-10	7,5E-11	4,1E-12	4,5E-10							
S(x _i -mean(x)) ²		7,4E-10										
residuals		0,46	0,65	0,74	0,14							
		-0,255	-0,138	0,689	-0,297							
		0,2158										
s ²		0,0325	0,0095	0,2377	0,0441							
studentized residual		0,3238										
		-0,66	-0,30	1,40	-1,38							
		0,66	0,30	1,40	1,38							
		1	1	1	1	0	0					
		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05							
		0,731	1,500	3,500	4,625							
slope		109941,50245										
intercept		0,17131										
r ²		0,9326										
2. step outlier detection												
mean x		0,000		n	4							
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00							
S(x _i -mean(x)) ²		0,00										
		0,46	0,65	0,74	0,14							
residuals		-0,255	-0,138	0,689	-0,297							
		0,0325	0,0095	0,2377	0,0441							
s ²		0,3238										
studentized residual		-0,66	-0,30	1,40	-1,38							
		0,66	0,30	1,40	1,38							
		1	1	1	1	0	0					
		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05							
		0,731	1,500	3,500	4,625							
slope		109941,50245	9,10E-06									
intercept		0,17131										
r ²		0,9326										
Standard Error												
		1	1	1	1	0	0					
		I	II	III	IV	V	VI					
[A] in [M]		2,889	2,000	1,111	0,889	5,000	5,000					
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000					
[AB] in [M]		2,111	3,000	3,889	4,111	0,000	0,000					
KD		7,2E-06	6,9E-06	5,7E-06	8,5E-06							
		7,1E-06										
SE(KD)		5,573E-07										
fb		0,988	0,988	0,990	0,986							
		98,8%										
SE(fb)		0,093%										
n		4										
		7,25E-06	6,89E-06	5,75E-06	8,45E-06	1,00E-12	1,00E-12					

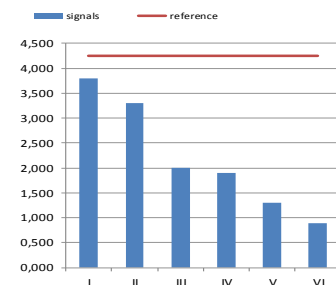
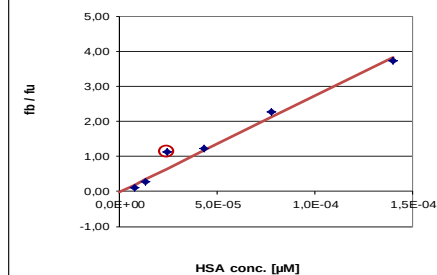


reference QC																			
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04												
1/signal in TRANSIL well		1,66E-02	1,65E-02	2,31E-02	2,36E-02	4,17E-02	6,06E-02												
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04												
valid 1/signal		1,7E-02	1,7E-02	2,3E-02	2,4E-02	4,2E-02	6,1E-02												
slope		342,23646																	
intercept		0,01292																	
r²		0,9816																	
predicted 1/signal	0	1,5E-02	1,7E-02	2,1E-02	2,8E-02	4,0E-02	6,1E-02												
Predicted Reference Value		77,41																	
Actual Reference Value		68,70																	
Relative deviation		11,2%																	
QC index: 9,4																			
no. data points	10	reference	9	r² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10	warning messages							
		10,0%		0,9999		A	10		6	10		data points							
6	10	20,0%	9	0,999		M			5		5	reference							
5		50,0%	8	0,99		R			4		4	ref. Treatment							
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10		3		3	ref > signal							
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5		2		2	consistency							
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10		1	intercept		r² MA prediction							
1		<500%		0,6	4				0			slopes							
0				0,5	3							intercept							
				<0.5						-0,11	10	binding							
												summary							
1. step outlier detection																			
mean x		0,000		n	6						initial r2:	0,9816							
(x _i -mean(x))²		1,9E-09	1,4E-09	7,3E-10	6,0E-11	7,2E-10	7,9E-09						skip outlier detection if r2 >	0,98					
S(x _i -mean(x))²		1,3E-08											omit	outlier detection					
residuals		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21						check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection						
		0,081	-0,067	0,138	-0,283	0,146	-0,016												
		0,0264																	
s²		0,0017	0,0011	0,0048	0,0200	0,0054	0,0001						checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c						
		0,0330																	
studentized residual		0,54	-0,44	0,86	-1,71	0,91	-0,19						1	1					
		0,54	0,44	0,86	1,71	0,91	0,19						albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000
		1	1	1	1	1	1						(1-fu)/fu	0,1	0,134	0,590	0,620	1,863	3,164
		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04						23511,64461 w/o outlier	23511,64461	240,126	240,112	0,00 ok		
slope	23511,64461	0,143	0,134	0,590	0,620	1,863	3,164						-0,12638	0,9816 improvement?	no	1,0			
intercept	-0,11249												accept outlier:	na					
r²	0,9816												abs(studentized residuals)	0,54	0,44	0,86	1,71	0,91	0,19
													7,4091E-06	1,33364E-05	2,40055E-05	7,77778E-05	0,00014	1,71	
mean x		0,000		n	6						0,1	0,1	0,6		1,9	3,2			
(x _i -mean(x))²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00	0,00												
S(x _i -mean(x))²		0,00																	
		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21												
residuals		0,081	-0,067	0,138	-0,283	0,146	-0,016												
		0,0017	0,0011	0,0048	0,0200	0,0054	0,0001												
s²		0,0330																	
studentized residual		0,54	-0,44	0,86	-1,71	0,91	-0,19												
		0,54	0,44	0,86	1,71	0,91	0,19												
		1	1	1	1	1	1												
		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04												
		0,143	0,134	0,590	0,620	1,863	3,164												
slope	23511,64461		4,25E-05																
intercept	-0,11249																		
r²	0,9816																		
Standard Error																			
		1	1	1	1	1	1												
		I	II	III	IV	V	VI												
[A] in [M]		4,374	4,410	3,144	3,086	1,747	1,201												
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000												
[AB] in [M]		0,626	0,590	1,856	1,914	3,253	3,799												
KD		4,7E-05	9,5E-05	3,8E-05	6,7E-05	4,0E-05	4,3E-05												
		5,5E-05																	
SE(KD)		9,117E-06																	
fb		0,925	0,860	0,940	0,898	0,936	0,932												
		91,5%																	
SE(fb)		1,255%																	
n		6																	
		4,74E-05	9,54E-05	3,75E-05	6,66E-05	4,00E-05	4,31E-05												

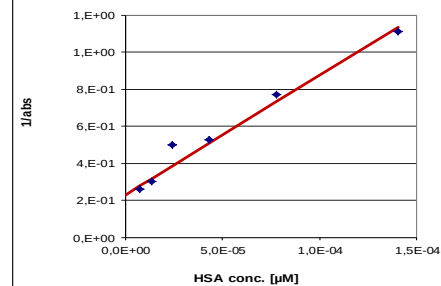
well	S/N
I	1,00E-04
II	1,00E-04
III	1,00E-04
IV	1,00E-04
V	1,00E-04
VI	1,00E-04



test article No		5		SL 7			
		5,000 μM		0 nm / amu			
adj. Ref 1		4,700	A	av ref ok			
Ref 2		3,800	ref diff ok	max ref ok			
Signal Reference:		4,250	4,250	4,250	4,250	4,250	4,250
TRANSIL well:		I	II	III	IV	V	VI
Signal in TRANSIL wells:		3,800	3,300	2,000	1,900	1,300	0,900
						ok	
		missing values					
		1	1	1	1	1	1
		outlier detection					
		ok	ok	ok	ok	ok	ok
		ok	ok	ok	ok	ok	ok
		ok	ok	outlier	ok	ok	ok
						$r^2 = 0,99481$	
QC index:	9,6	$k_D = 3,65E-05$		fb=		94,2% $\pm$ 0,695%	
warning messages:							
		consistency check					
signal < reference	6	1	1	1	1	1	1
binding > 0%		1	1	1	1	1	1
steady increase in binding & summary	6	1	1	1	1	1	1
		removal of outliers due to saturation					
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04
1/signal in TRANSIL well		2,63E-01	3,03E-01	5,00E-01	5,26E-01	7,69E-01	1,11E+00
nt [nmol]		1,2	1,2	1,2	1,2	1,2	1,2
fb in assay		10,6%	22,4%	52,9%	55,3%	69,4%	78,8%
(1-fu)/fu		0,118	0,288	1,125	1,237	2,269	3,722
saturation threshold		99,999%					
systematic outlier (saturation)		1	1	1	1	1	1
consistent saturation		1	1	1	1	1	1
effective albumin conc. [M]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04
(1-fu)/fu		0,118	0,288	1,125	1,237	2,269	3,722
slope		26393,53144					
intercept		0,11501					
r^2		0,9749					
prediction: (1-fu)/fu		3,1E-01	4,7E-01	7,5E-01	1,3E+00	2,2E+00	3,8E+00
outlier due to saturation and consistency		1	1	1	1	1	1
		statistical outlier detection & removal					
albumin conc. [M]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	0,000
(1-fu)/fu		0,118	0,288	1,125	1,237	2,269	3,722
slope		26393,53144					
intercept		0,11501					
r^2		0,9749					
prediction		0,311	0,467	0,749	1,255	2,168	3,810
residuals		-0,192	-0,179	0,376	-0,019	0,101	-0,088
standarized residuals		0,000	0,000	1,759	0,000	0,474	0,000
Threshold		1,5					
statistical outlier	5	1	1	0	1	1	1
		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04
		0,118	0,288		1,237	2,269	3,722
slope		27418,68036	3,65E-05				
intercept		-0,01803					
r^2		0,9948					
prediction	-0,018	0,185	0,348	0,640	1,167	2,115	3,821
		outlier					
effective albumin conc. [M]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04
(1-fu)/fu		-5,000	-5,000	1,125	-5,000	-5,000	-5,000
		Binding QC					
no. of binding sites		1					
conc. protein-compound complex [μM]		0,53	1,12	2,65	2,76	3,47	3,94
free protein con. [μM]		6,88	12,22	21,36	40,45	74,31	136,06
free protein con. [M]	0	6,9E-06	1,2E-05	2,1E-05	4,0E-05	7,4E-05	1,4E-04
binding sites covered [%]		7,1%	8,4%	11,0%	6,4%	4,5%	2,8%
warning?							

K_D Estimation

Reference Check

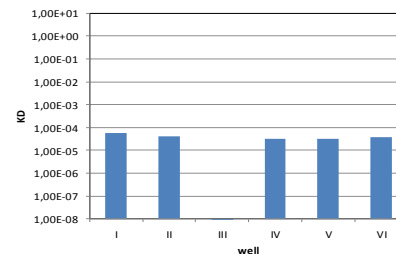


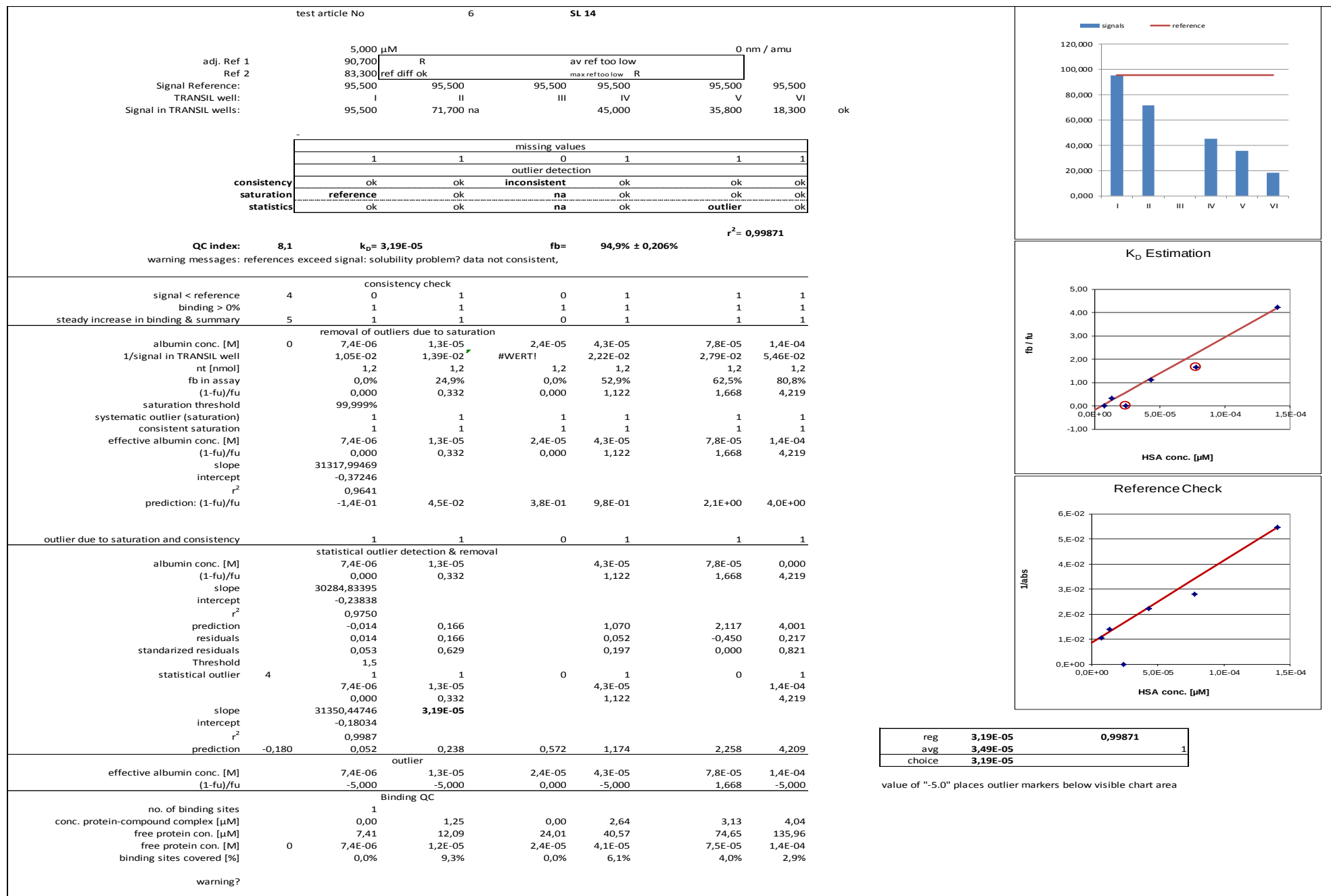
reg	3,65E-05	0,99481
avg	4,05E-05	
choice	3,65E-05	1

value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

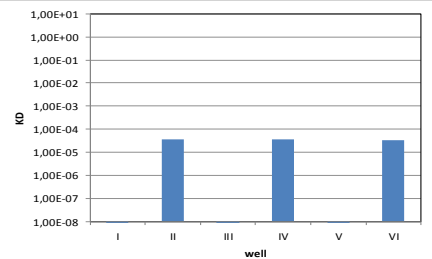
reference QC												
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
1/signal in TRANSIL well		2,63E-01	3,03E-01	5,00E-01	5,26E-01	7,69E-01	1,11E+00					
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
valid 1/signal		2,6E-01	3,0E-01		5,3E-01	7,7E-01	1,1E+00					
slope		6451,45420										
intercept		0,23105										
r²		0,9948										
predicted 1/signal	0	2,8E-01	3,2E-01	3,9E-01	5,1E-01	7,3E-01	1,1E+00					
Predicted Reference Value		4,33										
Actual Reference Value		4,25										
Relative deviation		1,8%										
QC index: 9,6												
no. data points	9	reference	10	r² MA prediction	8	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10	warning messages
		10,0%	10	0,9999		A	10	6	10	6	10	data points
6		20,0%	9	0,999		M		5		5		reference
5	9	50,0%	8	0,99	8	R		4		4		ref. Treatment
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3		3		ref > signal
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) > 0	10	1		1		r² MA prediction
1		<500%		0,6	4			0		-0,02	10	slopes
0				0,5	3							intercept
				<0,5								binding
												summary
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	6							
(x _i -mean(x))²		1,9E-09	1,4E-09	7,3E-10	6,0E-11	7,2E-10	7,9E-09	initial r2:		0,9749		
S(x _i -mean(x))²		1,3E-08						skip outlier detection if r2 >		0,98		
		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21			☒	consider	outlier detection
residuals		-0,192	-0,179	0,376	-0,019	0,101	-0,088	check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection				
		0,0458										
		0,0092	0,0080	0,0354	0,0001	0,0026	0,0019					
s²		0,0573						checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c				
studentized residual		-0,97	-0,88	1,79	-0,09	0,48	-0,80	1	1	0	1	1
		0,97	0,88	1,79	0,09	0,48	0,80	albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	0,000
		1	1	0	1	1	1	(1-fu)/fu	0,1	0,288	1,237	2,269
		7,4E-06	1,3E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04		27418,68036	w/o outlier	with outlier		
slope	27418,68036	0,118	0,288	1,237	2,269	3,722		-0,10998	240,110	239,885	0,00 ok	
intercept	-0,01803							0,9948 improvement?	no	4,8		
r²	0,9948							accept outlier:	no			
	2. step outlier detection											
mean x		0,000		n	5							
(x _i -mean(x))²		0,00	0,00		0,00	0,00	0,00	abs(studentized residuals)		0,97	0,88	0,09
S(x _i -mean(x))²		0,00						7,4091E-06	1,33364E-05	4,32099E-05	7,77778E-05	0,00014
		0,60	0,64		0,79	0,76	0,21		0,3	1,2	2,3	3,7
residuals		-0,067	-0,060		0,070	0,155	-0,098	second tier r2:		0,9948		
		0,0015	0,0012		0,0016	0,0080	0,0032	skip outlier detection if r2 >		0,98		
s²		0,0155								☐	omit	outlier detection
studentized residual		-0,69	-0,60		0,64	1,42	-1,72	no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2				
		0,69	0,60		0,64	1,42	1,72					
		1	1	0	1	1	1					
		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
		0,118	0,288		1,237	2,269	3,722					
slope	27418,68036		3,65E-05									
intercept	-0,01803											
r²	0,9948											
Standard Error												
		I	II	III	IV	V	VI					
[A] in [M]		4,471	3,882	2,353	2,235	1,529	1,059					
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000					
[AB] in [M]		0,529	1,118	2,647	2,765	3,471	3,941					
KD		5,8E-05	4,2E-05		3,3E-05	3,3E-05	3,7E-05					
		4,1E-05										
SE(KD)	4,743E-06											
fb	0,910		0,933		0,947	0,947	0,941					
	93,6%											
SE(fb)	0,695%											
n	5											
		5,81E-05	4,24E-05	1,00E-12	3,27E-05	3,27E-05	3,66E-05					

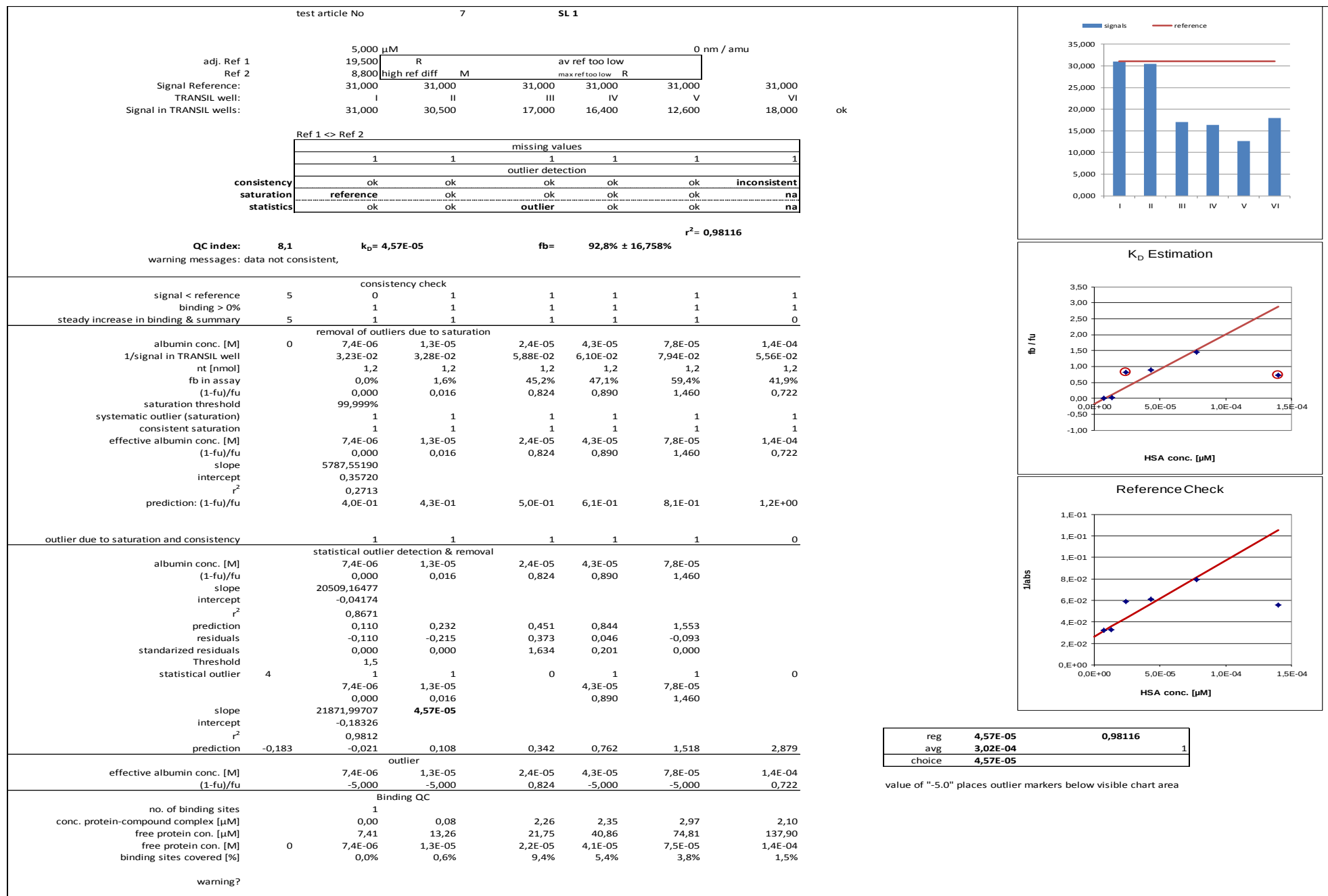
well	S/N
I	1,00E-04
II	1,00E-04
III	1,00E-04
IV	1,00E-04
V	1,00E-04
VI	1,00E-04





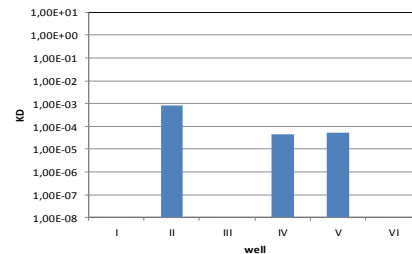
reference QC												
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
1/signal in TRANSIL well		1,05E-02	1,39E-02	#WERT!	2,22E-02	2,79E-02	5,46E-02					
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05		1,4E-04					
valid 1/signal		1,0E-02	1,4E-02		2,2E-02		5,5E-02					
slope		328,27694										
intercept		0,00858										
r ²		0,9987										
predicted 1/signal	0	1,1E-02	1,3E-02	1,6E-02	2,3E-02	3,4E-02	5,5E-02					
Predicted Reference Value		116,51										
Actual Reference Value		95,50										
Relative deviation		18,0%										
QC index: 8,1												
no. data points	6	reference	9	r ² MA prediction	8	ref. Treatment	10	ref > signal	6	consistency	6	warning messages
		10,0%		0,9999		A		6		6		data points
6		20,0%	9	0,999		M		5		5	6	reference
5		50,0%	8	0,99	8	R	10	4	6	4		ref. Treatment
4	6	100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3		3		ref > signal references exceed
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency data not consisten
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10	1		intercept		r ² MA prediction
1		<500%		0,6	4			0		-0,18	10	slopes
0				0,5	3							intercept
				<0.5								binding
summary references exceed signal: solubility problem? data not cor												
data not consistent												
mean x		1. step outlier detection			n	5						
		0,000										
(x _i -mean(x)) ²		2,4E-09	1,8E-09			1,7E-10	4,6E-10	7,0E-09		initial r2:	0,9750	
S(x _i -mean(x)) ²		1,2E-08								skip outlier detection if r2 >	0,98	
		0,60	0,64			0,79	0,76	0,21		consider	outlier detection	
residuals		0,014	0,166			0,052	-0,450	0,217		check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection		
		0,0699										
		0,0001	0,0092			0,0009	0,0674	0,0157		checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c		
s ²		0,0933										
studentized residual		0,06	0,68			0,19	-1,69	1,55		albumin conc. [µM]	1	1
		0,06	0,68			0,19	1,69	1,55		(1-fu)/fu	1	0
		1	1	0		1	0	1			0	1
		7,4E-06	1,3E-05			4,3E-05		1,4E-04			0,000	0,000
		0,000	0,332			1,122		4,219			1,122	4,219
slope	31350,44746											
intercept	-0,18034											
r ²	0,9987											
		2. step outlier detection			n	4						
mean x		0,000										
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00			0,00		0,00				
S(x _i -mean(x)) ²		0,00										
		0,58	0,62			0,74		0,05				
residuals		-0,052	0,094			-0,052		0,010				
		0,0013	0,0044			0,0014		0,0000				
s ²		0,0072										
studentized residual		-0,80	1,41			-0,71		0,53				
		0,80	1,41			0,71		0,53				
		1	1	0		1	0	1				
		7,4E-06	1,3E-05			4,3E-05		1,4E-04				
		0,000	0,332			1,122		4,219				
slope	31350,44746		3,19E-05									
intercept	-0,18034											
r ²	0,9987											
Standard Error												
		0	1	0	1	0	1					
		I	II	III	IV	V	VI					
[A] in [M]	5,000	3,754	5,000	2,356	1,874	0,958						
[B] in [M]	7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000						
[AB] in [M]	0,000	1,246	0,000	2,644	3,126	4,042						
KD		3,6E-05		3,6E-05		3,2E-05						
		3,5E-05										
SE(KD)	1,355E-06											
fb		0,942		0,942		0,948						
		94,4%										
SE(fb)	0,206%											
n	3											
		1,00E-12	3,64E-05	1,00E-12	3,61E-05	1,00E-12	3,22E-05					

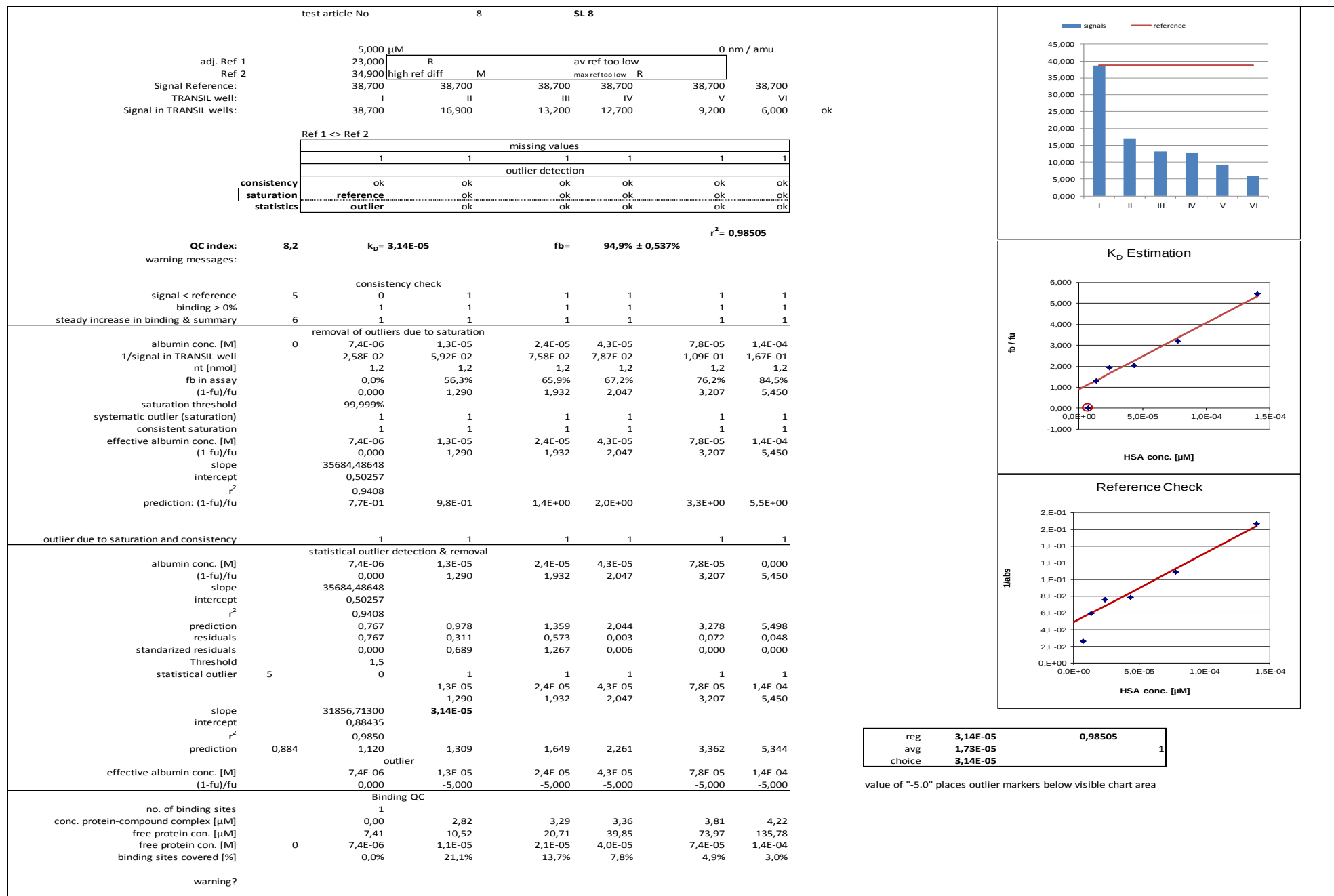




reference QC												
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
1/signal in TRANSIL well		3,23E-02	3,28E-02	5,88E-02	6,10E-02	7,94E-02	5,56E-02					
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05	7,8E-05						
valid 1/signal		3,2E-02	3,3E-02		6,1E-02	7,9E-02						
slope		705,54829										
intercept		0,02635										
r ²		0,9812										
predicted 1/signal	0	3,2E-02	3,6E-02	4,3E-02	5,7E-02	8,1E-02	1,3E-01					
Predicted Reference Value		37,96										
Actual Reference Value		31,00										
Relative deviation		18,3%										
QC index: 8,1												
no. data points	6	reference	9	r ² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	8	consistency	6	warning messages
		10,0%		0,9999		A		6		6		data points
6		20,0%	9	0,999		M		5	8	5	6	reference
5		50,0%	8	0,99		R		4		4		ref. Treatment
4	6	100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3		3		ref > signal
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		r ² MA prediction
2		500,0%	3	0,7	5	pid)/c(buffer) >0	10	1		intercept		consistency data not consisten
1		<500%		0,6	4			0		-0,18	10	slopes
0				0,5	3							intercept
				<0.5								binding
												summary data not consistent,
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	5							
(x _i -mean(x)) ²		6,6E-10	3,9E-10	8,4E-11	1,0E-10	2,0E-09				initial r2:	0,8671	
S(x _i -mean(x)) ²		3,2E-09								skip outlier detection if r2 >	0,98	
residuals		0,60	0,68	0,77	0,77	0,18					consider	outlier detection
		-0,110	-0,215	0,373	0,046	-0,093				check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection		
		0,0521										
		0,0040	0,0155	0,0464	0,0007	0,0029						
s ²		0,0695								checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c		
studentized residual		-0,54	-0,99	1,61	0,20	-0,82				1	1	0
		0,54	0,99	1,61	0,20	0,82				albumin conc. [µM]	0,000	0,000
		1	1	0	1	1	0			(1-fu)/fu	0,0	0,016
		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05	7,8E-05				21871,99707 w/o outlier	with outlier	1
slope	21871,99707		0,016		0,890	1,460				-0,18326	240,183	240,042
intercept	-0,18326									0,9812 improvement?	no	0,00 ok
r ²	0,9812									accept outlier:	no	7,1
										abs(studentized residuals)	0,54	0,99
mean x		0,000		n	4					7,4091E-06	1,33364E-05	4,32099E-05
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00		0,00	0,00				0,0		7,77778E-05
S(x _i -mean(x)) ²		0,00										0,9
residuals		0,50	0,59		0,73	0,18						1,5
		0,021	-0,092		0,128	-0,058						
		0,0002	0,0042		0,0082	0,0017						
s ²		0,0144								second tier r2:	0,9812	
studentized residual		0,25	-1,00		1,25	-1,14				skip outlier detection if r2 >	0,98	
		0,25	1,00		1,25	1,14					omit	outlier detection
		1	1	0	1	1	0			no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2		
		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05	7,8E-05						
		0,000	0,016		0,890	1,460						
slope	21871,99707		4,57E-05									
intercept	-0,18326											
r ²	0,9812											
Standard Error												
		0	1	0	1	1	0					
		I	II	III	IV	V	VI					
[A] in [M]	5,000	4,919	2,742	2,645	2,032	2,903						
[B] in [M]	7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000						
[AB] in [M]	0,000	0,081	2,258	2,355	2,968	2,097						
KD		8,1E-04		4,6E-05	5,1E-05							
		3,0E-04										
SE(KD)	2,534E-04											
fb		0,421		0,928	0,920							
	75,6%											
SE(fb)	16,758%											
n	3											
		1,00E-12	8,09E-04	1,00E-12	4,59E-05	5,12E-05	1,00E-12					

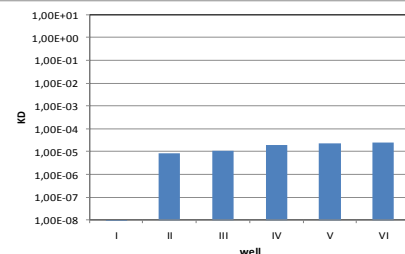
well	SE
I	0,00E+00
II	1,00E-03
III	1,00E-04
IV	1,00E-04
V	1,00E-04
VI	1,00E-08

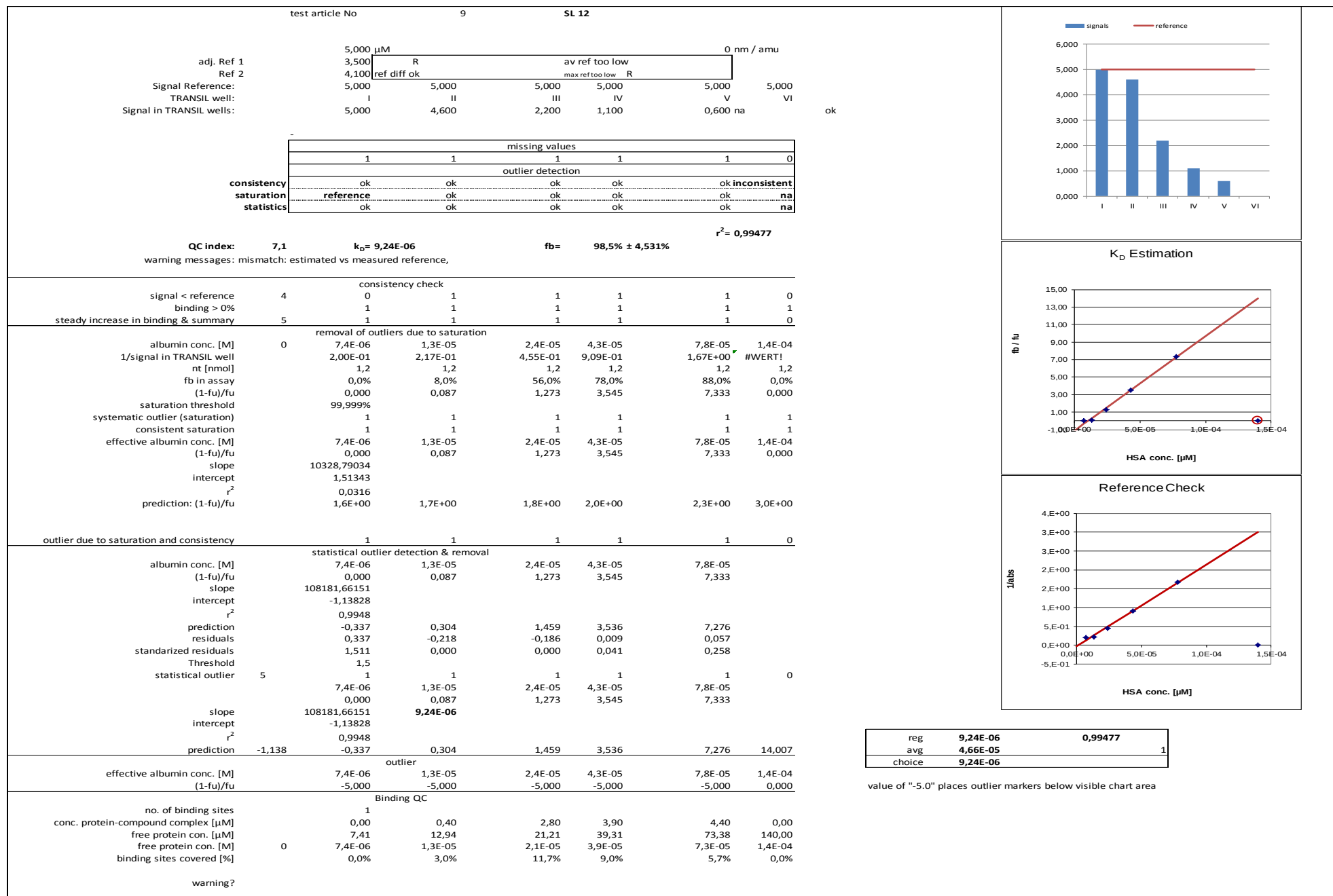




reference QC												
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
1/signal in TRANSIL well		2,58E-02	5,92E-02	7,58E-02	7,87E-02	1,09E-01	1,67E-01					
valid albumin conc. [µM]			1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
valid 1/signal			5,9E-02	7,6E-02	7,9E-02	1,1E-01	1,7E-01					
slope		823,17088										
intercept		0,04869										
r²		0,9850										
predicted 1/signal	0	5,5E-02	6,0E-02	6,8E-02	8,4E-02	1,1E-01	1,6E-01					
Predicted Reference Value		20,54										
Actual Reference Value		38,70										
Relative deviation		46,9%										
QC index: 8,2												
no. data points	9	reference	8	r² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	8	consistency	10	warning messages
		10,0%		0,9999		A		6		6	10	data points
6		20,0%		0,999		M		5	8	5		reference
5	9	50,0%	8	0,99		R	10	4		4		ref. Treatment
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3		3		ref > signal
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency
2		500,0%	3	0,7	5	:(lipid)/c(buffer) > 0	10	1		intercept		r² MA prediction
1		<500%		0,6	4			0		0,88	5	slopes
0				0,5	3							intercept
				<0.5								binding
												summary
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	6							
(xi-mean(x))²		1,9E-09	1,4E-09	7,3E-10	6,0E-11	7,2E-10	7,9E-09	initial r2:		0,9408		
S(xi-mean(x))²		1,3E-08						skip outlier detection if r2 >		0,98		
		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21			consider	outlier detection	
residuals		-0,767	0,311	0,573	0,003	-0,072	-0,048	check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection				
		0,2041										
		0,1471	0,0243	0,0820	0,0000	0,0013	0,0006					
s²		0,2552						checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c				
studentized residual		-1,84	0,73	1,29	0,01	-0,16	-0,21	0	1	1	1	
		1,84	0,73	1,29	0,01	0,16	0,21	albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	0,000
		0	1	1	1	1	1	(1-fu)/fu	1,290	1,932	2,047	3,207
			1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					5,450
			1,290	1,932	2,047	3,207	5,450	31856,71300 w/o outlier	1,03274	238,967	239,497	
slope	31856,71300							0,9850 improvement?	yes		0,00 ok	
intercept	0,88435							accept outlier:	yes		4,0	
r²	0,9850							abs(studentized residuals)	0,73	1,29	0,01	0,16
									1,33364E-05	2,40055E-05	4,32099E-05	7,77778E-05
mean x	0,000			n	5				1,3	2,0	3,2	5,5
(xi-mean(x))²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00	0,00					
S(xi-mean(x))²		0,00										
			0,60	0,68	0,77	0,77	0,18					
residuals		-0,019	0,283	-0,214	-0,156	0,106		second tier r2:		0,9850		
		0,0001	0,0266	0,0152	0,0081	0,0037		skip outlier detection if r2 >		0,98		
s²	0,0538									omit	outlier detection	
studentized residual		-0,11	1,48	-1,05	-0,77	1,06		no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2				
		0,11	1,48	1,05	0,77	1,06						
	0	1	1	1	1	1						
		1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04						
		1,290	1,932	2,047	3,207	5,450						
slope	31856,71300											
intercept	0,88435											
r²	0,9850											
Standard Error												
	0	1	1	1	1	1						
	I	II	III	IV	V	VI						
[A] in [M]	5,000	2,183	1,705	1,641	1,189	0,775						
[B] in [M]	7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000						
[AB] in [M]	0,000	2,817	3,295	3,359	3,811	4,225						
KD		8,2E-06	1,1E-05	1,9E-05	2,3E-05	2,5E-05						
	1,7E-05											
SE(KD)	3,338E-06											
fb		0,986	0,982	0,968	0,962	0,959						
	97,2%											
SE(fb)	0,537%											
n	5											
	1,00E-12	8,16E-06	1,07E-05	1,95E-05	2,31E-05	2,49E-05						

well	SE
I	1,00E-05,5
II	1,00E-05,5
III	1,00E-05,5
IV	1,00E-05,5
V	1,00E-05,5
VI	1,00E-05,5





reference QC												
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
1/signal in TRANSIL well		2,00E-01	2,17E-01	4,55E-01	9,09E-01	1,67E+00	#WERT!					
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05						
valid 1/signal		2,0E-01	2,2E-01	4,5E-01	9,1E-01	1,7E+00						
slope		21636,33230										
intercept		-0,02766										
r ²		0,9948										
predicted 1/signal	0	1,3E-01	2,6E-01	4,9E-01	9,1E-01	1,7E+00	3,0E+00					
Predicted Reference Value		-36,16										
Actual Reference Value		5,00										
Relative deviation		823,2%										
QC index: 7,1												
no. data points	9	reference	0	r ² MA prediction	8	ref. Treatment	10	ref > signal	6	consistency	6	warning messages
		10,0%		0,9999		A		6		6		data points
6		20,0%		0,999		M		5		5	6	reference mismatch: estimat
5	9	50,0%		0,99	8	R	10	4	6	4		ref. Treatment
4		100,0%		0,9	7	slopes	10	3		3		ref > signal references exceed
3		200,0%		0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency data not consisten
2		500,0%		0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10	1		1		r ² MA prediction
1		<500%	0	0,6	4			0		-1,14	5	slopes
0				0,5	3							intercept
				<0.5								binding
summary mismatch: estimated vs measured reference, references exceed signal: solubility problem? data not consistent												
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	5							
(x _i -mean(x)) ²		6,6E-10	3,9E-10	8,4E-11	1,0E-10	2,0E-09						
S(x _i -mean(x)) ²		3,2E-09										
residuals		0,60	0,68	0,77	0,77	0,18						
		0,337	-0,218	-0,186	0,009	0,057						
		0,0497										
s ²		0,0378	0,0158	0,0115	0,0000	0,0011						
		0,0662										
studentized residual		1,70	-1,03	-0,82	0,04	0,52						
		1,70	1,03	0,82	0,04	0,52						
		1	1	1	1	1	0					
		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05						
		0,000	0,087	1,273	3,545	7,333						
slope	108181,66151											
intercept	-1,13828											
r ²	0,9948											
2. step outlier detection												
mean x		0,000		n	5							
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00						
S(x _i -mean(x)) ²		0,00										
residuals		0,60	0,68	0,77	0,77	0,18						
		0,337	-0,218	-0,186	0,009	0,057						
		0,0378	0,0158	0,0115	0,0000	0,0011						
s ²		0,0662										
studentized residual		1,70	-1,03	-0,82	0,04	0,52						
		1,70	1,03	0,82	0,04	0,52						
		1	1	1	1	1	0					
		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05						
		0,000	0,087	1,273	3,545	7,333						
slope	108181,66151											
intercept	-1,13828											
r ²	0,9948											
Standard Error												
	0	1	1	1	1	0						
	I	II	III	IV	V	VI						
[A] in [M]	5,000	4,600	2,200	1,100	0,600	5,000						
[B] in [M]	7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000						
[AB] in [M]	0,000	0,400	2,800	3,900	4,400	0,000						
KD		1,5E-04	1,7E-05	1,1E-05	1,0E-05							
	4,7E-05											
SE(KD)	3,408E-05											
fb		0,798	0,972	0,981	0,983							
	93,4%											
SE(fb)	4,531%											
n	4											
	1,00E-12	1,49E-04	1,67E-05	1,11E-05	1,00E-05	1,00E-12						

initial r2: 0,9948

skip outlier detection if r2 > 0,98

omit

outlier detection

check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection

checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c

	1	1	1	1	1	0
albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000
(1-fu)/fu	0,0	0,087	1,273	3,545	7,333	
108181,66151 w/o outlier						
-1,13828	241,138					
0,9948 improvement?	241,138			0,00 ok		
accept outlier?	na			1,0		
abs(studentized residuals)	1,70	1,03	0,82	0,04	0,52	1,70
	1,33364E-05	2,40055E-05	4,32099E-05	7,77778E-05		
	0,1	1,3	3,5	7,3		

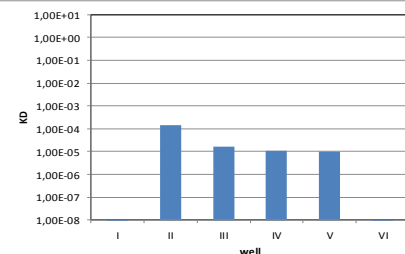
second tier r2: 0,9948

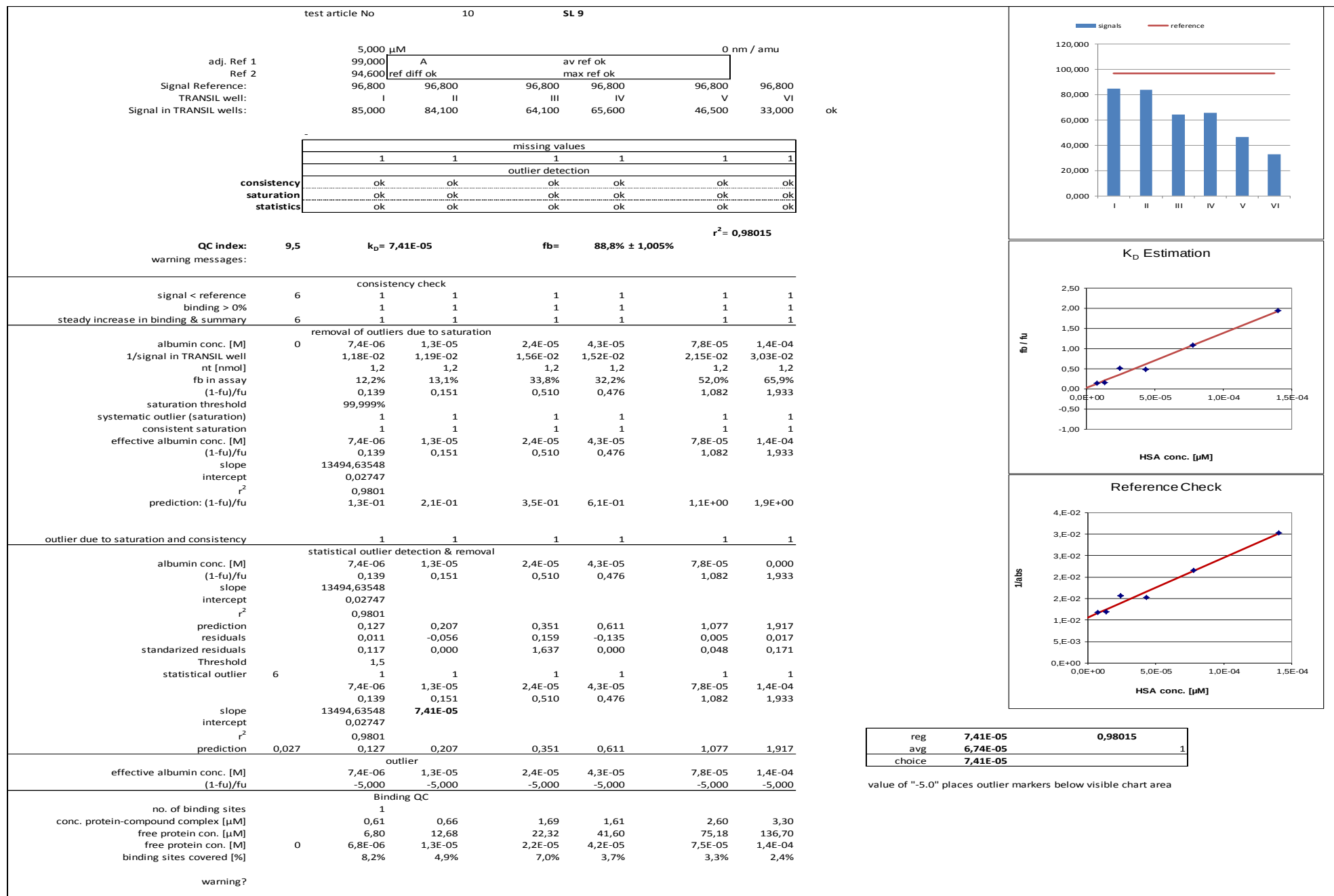
skip outlier detection if r2 > 0,98

omit

outlier detection

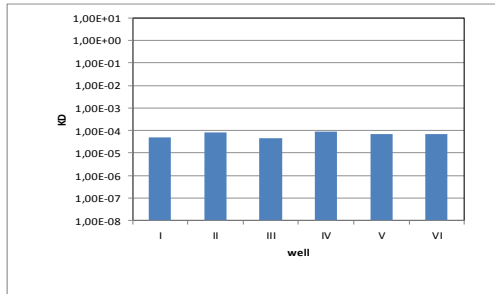
no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2





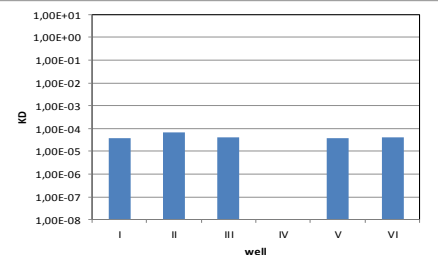
reference QC												
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
1/signal in TRANSIL well		1,18E-02	1,19E-02	1,56E-02	1,52E-02	2,15E-02	3,03E-02					
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
valid 1/signal		1,2E-02	1,2E-02	1,6E-02	1,5E-02	2,2E-02	3,0E-02					
slope		139,40739										
intercept		0,01061										
r ²		0,9801										
predicted 1/signal	0	1,2E-02	1,2E-02	1,4E-02	1,7E-02	2,1E-02	3,0E-02					
Predicted Reference Value		94,21										
Actual Reference Value		96,80										
Relative deviation		2,7%										
QC index: 9,5												
no. data points	10	reference	10	r ² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10	warning messages
		10,0%	10	0,9999		A	10	6	10	6	10	data points
6	10	20,0%	9	0,999		M		5		5		reference
5		50,0%	8	0,99		R		4		4		ref. Treatment
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3		3		ref > signal
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10	1		1		r ² MA prediction
1		<500%		0,6	4			0		0,03	10	slopes
0				0,5	3							intercept
				<0.5								binding
												summary
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	6							
(x _i -mean(x)) ²		1,9E-09	1,4E-09	7,3E-10	6,0E-11	7,2E-10	7,9E-09			initial r2:	0,9801	
S(x _i -mean(x)) ²		1,3E-08								skip outlier detection if r2 >	0,98	
residuals		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21				omit	outlier detection
		0,011	-0,056	0,159	-0,135	0,005	0,017					
		0,0094								check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection		
s ²		0,0000	0,0008	0,0063	0,0046	0,0000	0,0001					
		0,0118								checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c		
studentized residual		0,13	-0,61	1,66	-1,37	0,05	0,33				1	1
		0,13	0,61	1,66	1,37	0,05	0,33			albumin conc. [µM]	0,000	0,000
		1	1	1	1	1	1			(1-fu)/fu	0,1	0,151
		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04				0,510	0,476
		0,139	0,151	0,510	0,476	1,082	1,933			13494,63548 w/o outlier		1,082
slope	13494,63548									with outlier		1,933
intercept	0,02747									0,04236	239,958	239,973
r ²	0,9801									0,9801 improvement?	yes	0,00 ok
										accept outlier:	na	1,0
abs(studentized residuals)		0,13	0,61	1,66	1,37	0,05	0,33					
		7,4091E-06	1,33364E-05		4,32099E-05	7,77778E-05	0,00014					
		0,1	0,2		0,5	1,1	1,9					
2. step outlier detection												
mean x		0,000		n	6							
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00	0,00					
S(x _i -mean(x)) ²		0,00										
residuals		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21					
		0,011	-0,056	0,159	-0,135	0,005	0,017					
		0,0000	0,0008	0,0063	0,0046	0,0000	0,0001			second tier r2:	0,9801	
s ²		0,0118								skip outlier detection if r2 >	0,98	
studentized residual		0,13	-0,61	1,66	-1,37	0,05	0,33				omit	outlier detection
		0,13	0,61	1,66	1,37	0,05	0,33					
		1	1	1	1	1	1			no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2		
		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
		0,139	0,151	0,510	0,476	1,082	1,933					
slope	13494,63548											
intercept	0,02747											
r ²	0,9801											
Standard Error												
		1	1	1	1	1	1					
		I	II	III	IV	V	VI					
[A] in [M]		4,390	4,344	3,311	3,388	2,402	1,705					
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000					
[AB] in [M]		0,610	0,656	1,689	1,612	2,598	3,295					
KD		4,9E-05	8,4E-05	4,4E-05	8,7E-05	7,0E-05	7,1E-05					
		6,7E-05										
SE(KD)		7,283E-06										
fb		0,923	0,875	0,931	0,871	0,894	0,893					
		89,8%										
SE(fb)		1,005%										
n		6										
		4,90E-05	8,40E-05	4,37E-05	8,75E-05	6,95E-05	7,07E-05					

well	SE
I	4,39E-05
II	4,34E-05
III	3,31E-05
IV	3,39E-05
V	2,40E-05
VI	1,71E-05

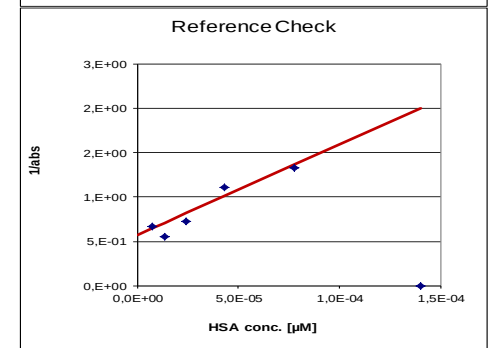
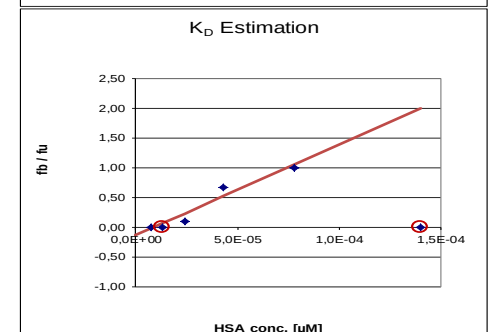
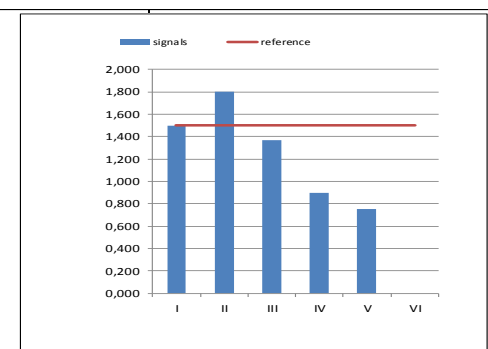


test article No		11		SL 2			
		5,000 μ M		0 nm / amu			
adj. Ref 1		13,200 A		av ref ok			
Ref 2		11,800 ref diff ok		max ref ok			
Signal Reference:		12,500		12,500		12,500	
TRANSIL well:		I		II		III	
Signal in TRANSIL wells:		10,600		10,500		8,000	
						IV	
						V	
						VI	
						4,200	
						2,900	
						ok	

reference QC											
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04				
1/signal in TRANSIL well		9,43E-02	9,52E-02	1,25E-01	1,27E-01	2,38E-01	3,45E-01				
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05		7,8E-05	1,4E-04				
valid 1/signal		9,4E-02	9,5E-02	1,3E-01		2,4E-01	3,4E-01				
slope		1944,13570									
intercept		0,07742									
r ²		0,9961									
predicted 1/signal	0	9,2E-02	1,0E-01	1,2E-01	1,6E-01	2,3E-01	3,5E-01				
Predicted Reference Value		12,92									
Actual Reference Value		12,50									
Relative deviation		3,2%									
QC index: 9,6											
no. data points	9	reference	10	r ² MA prediction	8	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10
		10,0%	10	0,9999		A	10			6	10
6		20,0%	9	0,999		M				5	
5	9	50,0%	8	0,99	8	R				4	
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10			3	
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5			2	
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10			1	
1		<500%		0,6	4					0	
0				0,5	3						
				<0.5						-0,03	10
warning messages											
data points											
reference											
ref. Treatment											
ref > signal											
consistency											
r ² MA prediction											
slopes											
intercept											
binding											
summary											
1. step outlier detection											
mean x		0,000		n	6						
(x _i -mean(x)) ²		1,9E-09	1,4E-09	7,3E-10	6,0E-11	7,2E-10	7,9E-09			initial r2:	0,9764
S(x _i -mean(x)) ²		1,3E-08								skip outlier detection if r2 >	0,98
		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21			consider	outlier detection
residuals		0,116	-0,019	0,091	-0,361	0,184	-0,011			check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection	
		0,0372								checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c	
s ²		0,0033	0,0001	0,0021	0,0326	0,0084	0,0000			1	1
studentized residual		0,0465								albumin conc. [µM]	0,000
		0,65	-0,10	0,48	-1,84	0,97	-0,11			(1-fu)/fu	0,2
		0,65	0,10	0,48	1,84	0,97	0,11				0,190
		1	1	1	0	1	1			24301,69626 w/o outlier	240,082
		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05		7,8E-05	1,4E-04			-0,08169	240,118
slope	24301,69626	0,179	0,190	0,563		1,976	3,310			0,9961 improvement?	yes
intercept	-0,03223									accept outlier:	yes
r ²	0,9961									abs(studentized residuals)	0,65
	2. step outlier detection										0,10
mean x	0,000			n	5						0,48
(x _i -mean(x)) ²	0,00	0,00	0,00			0,00	0,00				0,97
S(x _i -mean(x)) ²	0,00										0,11
	0,64	0,68	0,74			0,75	0,20				0,00014
residuals	0,031	-0,101	0,011			0,118	-0,060				3,3
	0,0003	0,0034	0,0000			0,0047	0,0012			second tier r2:	0,9961
s ²	0,0096									skip outlier detection if r2 >	0,98
studentized residual	0,40	-1,25	0,13			1,39	-1,37			omit	outlier detection
	0,40	1,25	0,13			1,39	1,37			no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2	
	1	1	1	0		1	1				
	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05			7,8E-05	1,4E-04				
	0,179	0,190	0,563			1,976	3,310				
slope	24301,69626	4,11E-05									
intercept	-0,03223										
r ²	0,9961										
Standard Error											
	1	1	1	0	1	1					
	I	II	III	IV	V	VI					
[A] in [M]	4,240	4,200	3,200	3,160	1,680	1,160					
[B] in [M]	7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000					
[AB] in [M]	0,760	0,800	1,800	1,840	3,320	3,840					
KD	3,7E-05	6,6E-05	3,9E-05		3,8E-05	4,1E-05					
	4,4E-05										
SE(KD)	5,441E-06										
fb	0,941	0,899	0,937		0,940	0,935					
	93,0%										
SE(fb)	0,781%										
n	5										
	3,71E-05	6,58E-05	3,95E-05	1,00E-12	3,77E-05	4,11E-05					



		test article No		12		SL 3			
		5,000 μ M				0 nm / amu			
adj. Ref 1		1,250		R		av ref too low			
Ref 2		1,400		ref diff ok		max ref too low R			
Signal Reference:		1,500		1,500		1,500		1,500	
TRANSIL well:		I		II		III		IV	
Signal in TRANSIL wells:		1,500		1,800		1,370		0,900	
						0,750 na		VI	
								ok	

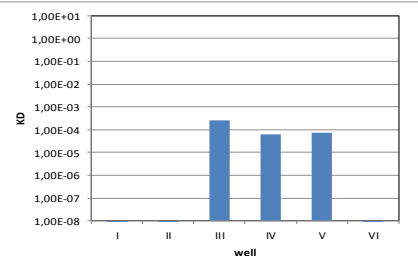


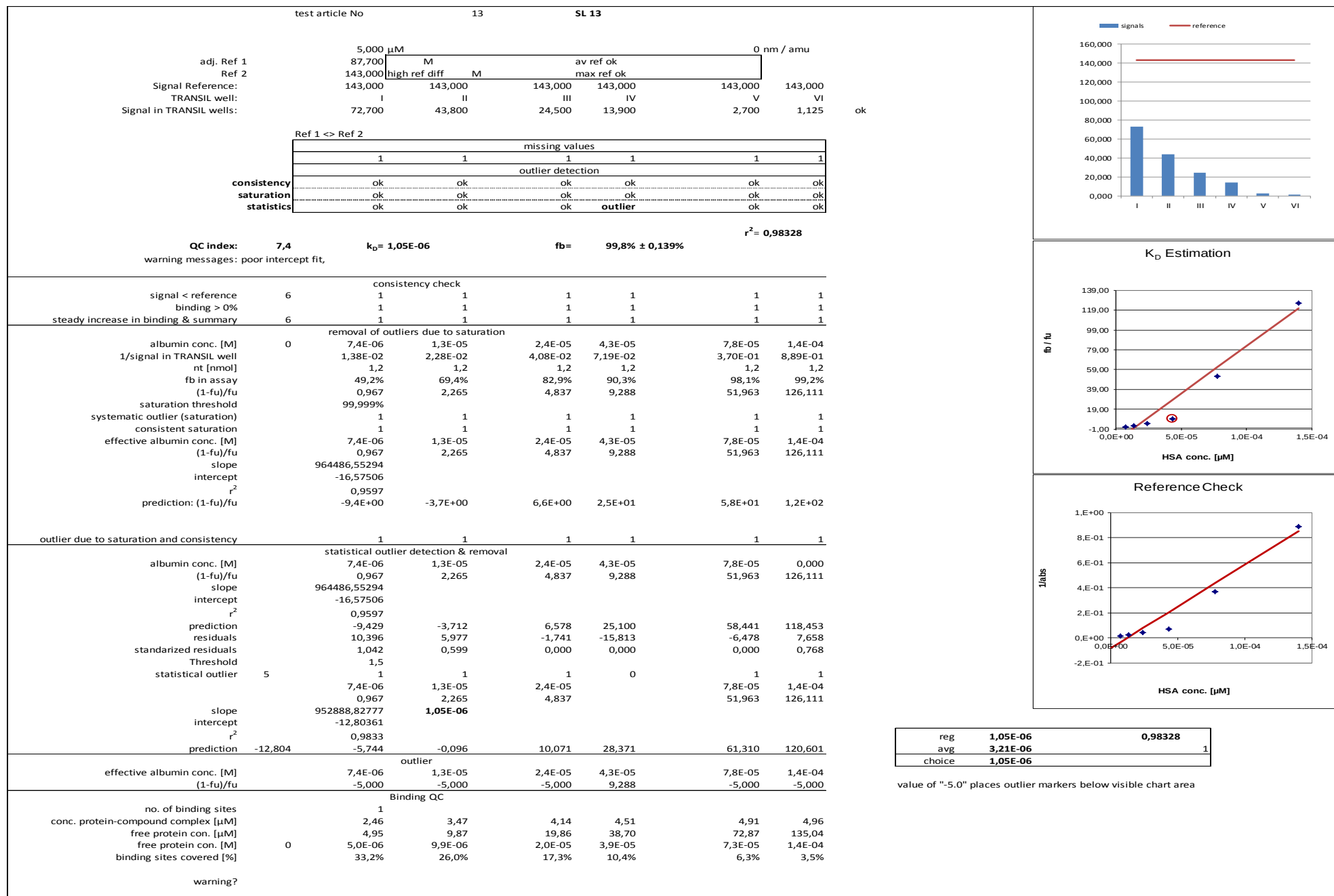
reg	6,57E-05	0,93819
avg	1,29E-04	1
choice	6,57E-05	

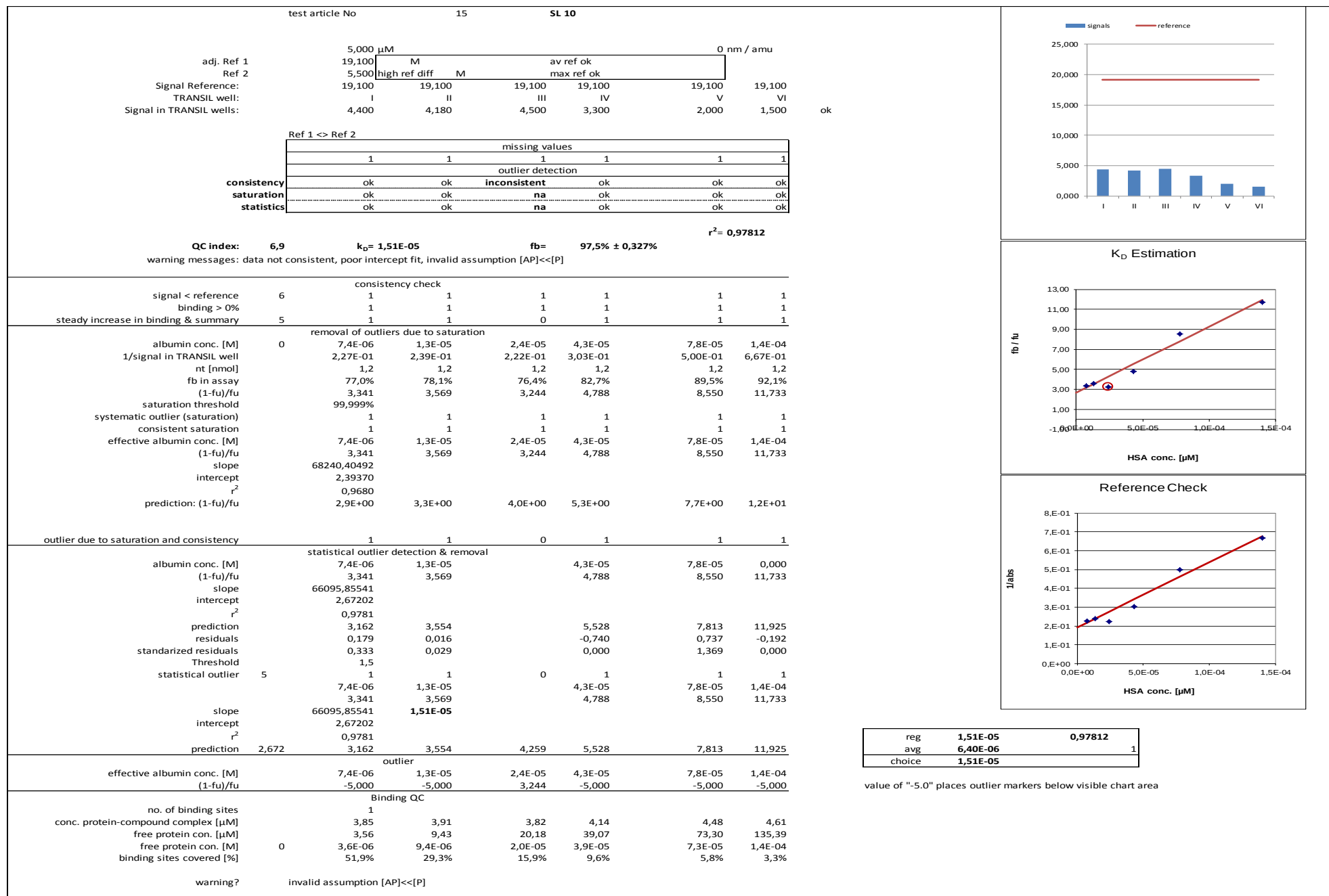
value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

reference QC									
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04		
1/signal in TRANSIL well		6,67E-01	5,56E-01	7,30E-01	1,11E+00	1,33E+00	#WERT!		
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06		2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05			
valid 1/signal		6,7E-01		7,3E-01	1,1E+00	1,3E+00			
slope		10153,37023							
intercept		0,57341							
r²		0,9382							
predicted 1/signal	1	6,5E-01	7,1E-01	8,2E-01	1,0E+00	1,4E+00	2,0E+00		
Predicted Reference Value		1,74							
Actual Reference Value		1,50							
Relative deviation		14,0%							
warning messages									
no. data points	6	reference	9	r² MA predict	7	ref. Treatment	10	ref > signal	4
		10,0%		0,9999		A		6	
6		20,0%	9	0,999		M		5	
5		50,0%	8	0,99		R	10	4	
4	6	100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3	4
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2	
2		500,0%	3	0,7	5	id)/c(buffer) >0	10	1	
1		<500%		0,6	4			0	
0				0,5	3				
				<0.5					
summary references exceed signal: solubility problem? data not consistent									
consistent									
mean x	1. step outlier detection			n	4				
	0,000								
(x _i -mean(x))²	9,4E-10			2,0E-10	2,6E-11	1,6E-09	initial r2:		
S(x _i -mean(x))²	2,7E-09						0,9382		
				0,41	0,74	0,18	skip outlier detection if r2 >		
residuals	0,027			-0,131	0,148	-0,045	0,98		
	0,0140						consider outlier detection		
s²	0,0004			0,0086	0,0110	0,0010	check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection		
studentized residual	0,0209						checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c		
	0,29			-1,10	1,19	-0,74	1	0	1
	0,29			1,10	1,19	0,74	0,000	0,000	0,000
	1			0	1	1	0	0,095	0,667
	7,4E-06			2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	15230,05534	w/o outlier	with outlier
slope	0,000			0,095	0,667	1,000	-0,13988	240,140	0,00 ok
intercept	15230,05534						0,9382	improvement no	1,0
r²	-0,13988						0,9382	accept outlier	na
	0,9382						abs(studentized residuals)	0,29	1,10
							7,4091E-06	2,40055E-05	1,19
							0,0	0,1	0,74
mean x	2. step outlier detection			n	4				
	0,000								1,0
(x _i -mean(x))²	0,00			0,00	0,00	0,00	second tier r2:		
S(x _i -mean(x))²	0,00						0,9382		
residuals	0,41			0,68	0,74	0,18	skip outlier detection if r2 >		
	0,027			-0,131	0,148	-0,045	0,98		
s²	0,0004			0,0086	0,0110	0,0010	consider outlier detection		
studentized residual	0,0209						no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2		
	0,29			-1,10	1,19	-0,74			
	0,29			1,10	1,19	0,74			
	1			0	1	1			
	7,4E-06			2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05			
	0,000			0,095	0,667	1,000			
slope	15230,05534			6,57E-05					
intercept	-0,13988								
r²	0,9382								
Standard Error									
	0	0	1	1	1	0			
	I	II	III	IV	V	VI			
[A] in [M]	5,000	5,000	4,567	3,000	2,500	5,000			
[B] in [M]	7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000			
[AB] in [M]	0,000	0,000	0,433	2,000	2,500	0,000			
KD			2,5E-04	6,2E-05	7,5E-05				
SE(KD)	1,3E-04								
fb	6,008E-05		0,703	0,905	0,887				
SE(fb)	83,1%								
n	6,445%								
	3								
	1,00E-12	1,00E-12	2,48E-04	6,18E-05	7,53E-05	1,00E-12			

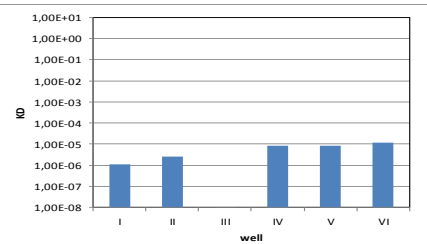
well	S/N
I	~1,00E-08
II	~1,00E-08
III	~1,00E-04
IV	~1,00E-05
V	~1,00E-05
VI	~1,00E-05







reference QC																																																																							
albumin conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04																																																																
1/signal in TRANSIL well		2,27E-01	2,39E-01	2,22E-01	3,03E-01	5,00E-01	6,67E-01																																																																
valid albumin conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04																																																																
valid 1/signal		2,3E-01	2,4E-01		3,0E-01	5,0E-01	6,7E-01																																																																
slope		3460,51599																																																																					
intercept		0,19225																																																																					
r ²		0,9781																																																																					
predicted 1/signal	0	2,2E-01	2,4E-01	2,8E-01	3,4E-01	4,6E-01	6,8E-01																																																																
Predicted Reference Value		5,20																																																																					
Actual Reference Value		19,10																																																																					
Relative deviation		72,8%																																																																					
QC index: 6,9																																																																							
no. data points	9	reference	7	r ² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	6																																																												
		10,0%		0,9999		A		6	10																																																														
6		20,0%		0,999		M	10	5																																																															
5	9	50,0%		0,99		R		4		6																																																													
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3																																																															
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2																																																															
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) > 0	10	1																																																															
1		<500%		0,6	4			0		intercept																																																													
0				0,5	3					2,67	0																																																												
warning messages																																																																							
data points																																																																							
reference																																																																							
ref. Treatment																																																																							
ref > signal																																																																							
consistency data not consi																																																																							
X																																																																							
r ² MA prediction																																																																							
slopes																																																																							
intercept poor intercept																																																																							
X																																																																							
binding invalid assum																																																																							
X																																																																							
summary data not consistent, poor intercept fit, invalid assumption																																																																							
assumption [AP]<<[P]																																																																							
mean x		1. step outlier detection		n	5																																																																		
		0,000																																																																					
(x _i -mean(x)) ²		2,4E-09	1,8E-09		1,7E-10	4,6E-10	7,0E-09			initial r2:	0,9781																																																												
S(x _i -mean(x)) ²		1,2E-08								skip outlier detection if r2 >	0,98																																																												
residuals		0,60	0,64		0,79	0,76	0,21				consider outlier detection																																																												
		0,179	0,016		-0,740	0,737	-0,192																																																																
s ²		0,2901								check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection																																																													
		0,0107	0,0001		0,1826	0,1811	0,0123																																																																
studentized residual		0,3868								checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c																																																													
		0,37	0,03		-1,34	1,36	-0,67																																																																
		0,37	0,03		1,34	1,36	0,67			albumin conc. [µM]	1																																																												
		1	1	0	1	1	1			0,000	1																																																												
		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04			0,000	0,000																																																												
		3,341	3,569		4,788	8,550	11,733			(1-fu)/fu	3,3																																																												
slope		66095,85541								3,569	4,788																																																												
intercept		2,67202								66095,85541	8,550																																																												
r ²		0,9781								2,49243	11,733																																																												
mean x		2. step outlier detection		n	5					237,508																																																													
		0,000								237,328																																																													
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00		0,00	0,00	0,00			0,00 ok																																																													
S(x _i -mean(x)) ²		0,00								0,9781 improvement? no																																																													
residuals		0,60	0,64		0,79	0,76	0,21			accept outlier: na																																																													
		0,179	0,016		-0,740	0,737	-0,192																																																																
s ²		0,0107	0,0001		0,1826	0,1811	0,0123			abs(studentized residuals)																																																													
studentized residual		0,3868								0,37	0,03																																																												
		0,37	0,03		-1,34	1,36	-0,67			7,4091E-06	1,34																																																												
		0,37	0,03		1,34	1,36	0,67			1,33364E-05	1,36																																																												
		1	1	0	1	1	1			4,32099E-05	0,67																																																												
		7,4E-06	1,3E-05		4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04			7,77778E-05	1,36																																																												
		3,341	3,569		4,788	8,550	11,733			0,00014																																																													
slope		66095,85541	1,51E-05							11,7																																																													
intercept		2,67202																																																																					
r ²		0,9781																																																																					
Standard Error																																																																							
		1	1	0	1	1	1																																																																
		I	II	III	IV	V	VI																																																																
[A] in [M]		1,152	1,094	1,178	0,864	0,524	0,393																																																																
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000																																																																
[AB] in [M]		3,848	3,906	3,822	4,136	4,476	4,607																																																																
KD		1,1E-06	2,6E-06		8,2E-06	8,6E-06	1,2E-05																																																																
		6,4E-06																																																																					
SE(KD)		1,960E-06																																																																					
fb		0,998	0,996		0,986	0,986	0,981																																																																
		98,9%																																																																					
SE(fb)		0,327%																																																																					
n		5																																																																					
		1,07E-06	2,64E-06	1,00E-12	8,16E-06	8,57E-06	1,15E-05																																																																
initial r2: 0,9781 skip outlier detection if r2 > 0,98 consider outlier detection check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c <table><tr><td>albumin conc. [µM]</td><td>0,000</td><td>0,000</td><td>0,000</td><td>0,000</td><td>0,000</td></tr><tr><td>(1-fu)/fu</td><td>3,3</td><td>3,569</td><td>3,3</td><td>3,569</td><td>3,3</td></tr><tr><td></td><td>66095,85541</td><td>66095,85541</td><td>66095,85541</td><td>66095,85541</td><td>66095,85541</td></tr><tr><td></td><td>2,49243</td><td>2,49243</td><td>2,49243</td><td>2,49243</td><td>2,49243</td></tr><tr><td></td><td>0,9781</td><td>0,9781</td><td>0,9781</td><td>0,9781</td><td>0,9781</td></tr><tr><td></td><td>improvement? no</td><td>improvement? no</td><td>improvement? no</td><td>improvement? no</td><td>improvement? no</td></tr><tr><td></td><td>accept outlier: na</td><td>accept outlier: na</td><td>accept outlier: na</td><td>accept outlier: na</td><td>accept outlier: na</td></tr></table> abs(studentized residuals) <table><tr><td></td><td>0,37</td><td>0,03</td><td>1,34</td><td>1,36</td><td>0,67</td></tr><tr><td></td><td>7,4091E-06</td><td>1,33364E-05</td><td>4,32099E-05</td><td>7,77778E-05</td><td>0,00014</td></tr><tr><td></td><td>3,3</td><td>3,6</td><td>4,8</td><td>4,8</td><td>11,7</td></tr></table> second tier r2: 0,9781 skip outlier detection if r2 > 0,98 consider outlier detection no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2												albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	(1-fu)/fu	3,3	3,569	3,3	3,569	3,3		66095,85541	66095,85541	66095,85541	66095,85541	66095,85541		2,49243	2,49243	2,49243	2,49243	2,49243		0,9781	0,9781	0,9781	0,9781	0,9781		improvement? no	improvement? no	improvement? no	improvement? no	improvement? no		accept outlier: na	accept outlier: na	accept outlier: na	accept outlier: na	accept outlier: na		0,37	0,03	1,34	1,36	0,67		7,4091E-06	1,33364E-05	4,32099E-05	7,77778E-05	0,00014		3,3	3,6	4,8	4,8	11,7
albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000																																																																		
(1-fu)/fu	3,3	3,569	3,3	3,569	3,3																																																																		
	66095,85541	66095,85541	66095,85541	66095,85541	66095,85541																																																																		
	2,49243	2,49243	2,49243	2,49243	2,49243																																																																		
	0,9781	0,9781	0,9781	0,9781	0,9781																																																																		
	improvement? no	improvement? no	improvement? no	improvement? no	improvement? no																																																																		
	accept outlier: na	accept outlier: na	accept outlier: na	accept outlier: na	accept outlier: na																																																																		
	0,37	0,03	1,34	1,36	0,67																																																																		
	7,4091E-06	1,33364E-05	4,32099E-05	7,77778E-05	0,00014																																																																		
	3,3	3,6	4,8	4,8	11,7																																																																		



4.3. AGP – Auswertung

TransilXL AGP Binding Kit

Version 2 Revision 00

required input
optional input

Assay Plate Parameters

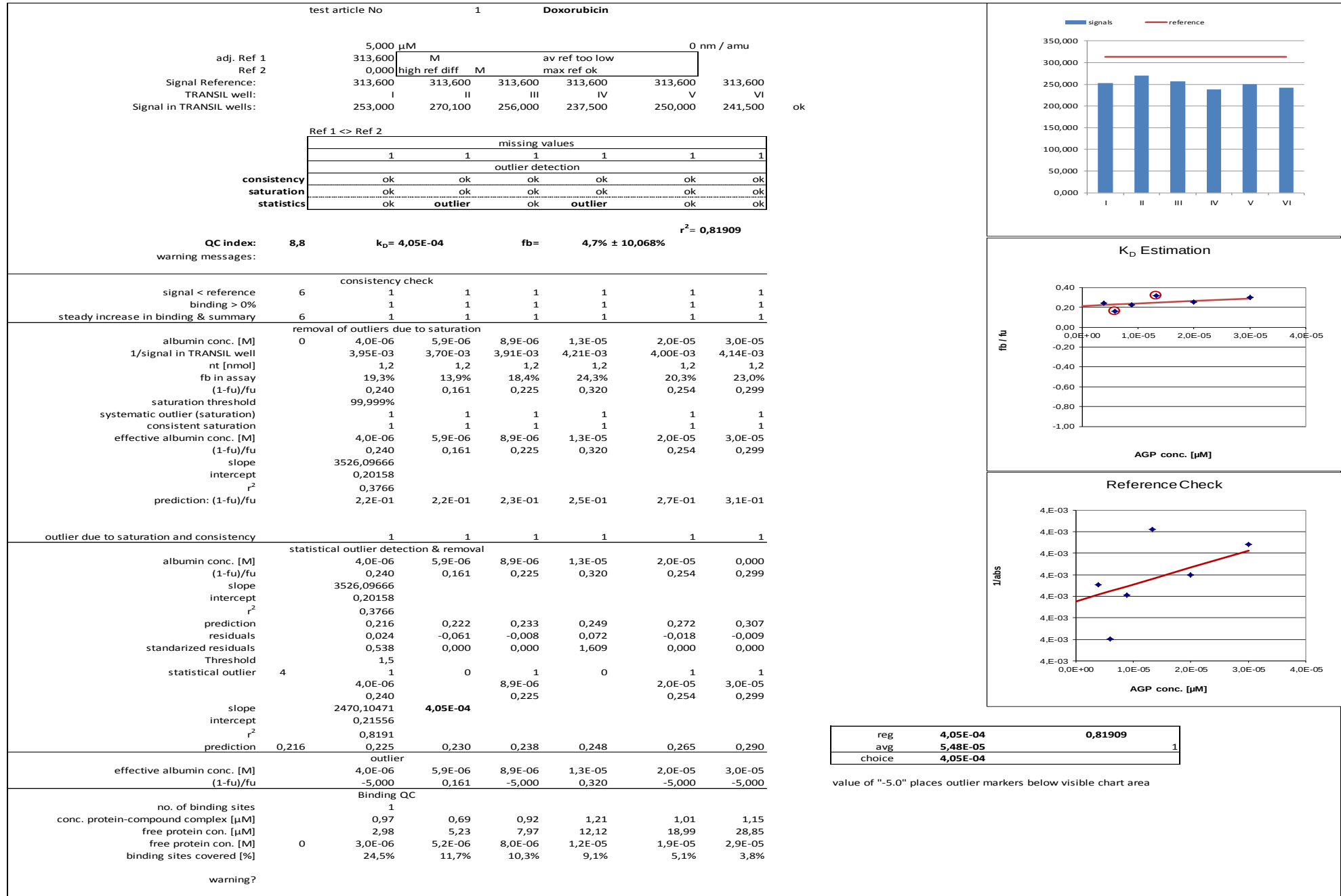
Lot Number:	DESW
Date:	06.05.2013
Assay volume AGP:	240,0 µl
AGP concentration:	30,0 µM
α:	1,50

Quality Control Parameters			
Saturation Threshold	99,9%	compound bound	
Outlier Threshold	1,5	standard deviations	
Threshold for outlier detection	0,98	r ²	
Max difference of references:	30%		
MS saturation threshold	100000000		
maximum detectable K _d	0,0014		
model choice threshold	0,8	r ²	

Model Parameters			
		maximum detectable K _d : > 0,0014	
		fb HSA max: < 29,6%	
1. Plasma protein binding		fb AGP max: < 1,4%	
Physiological HSA conc.	5,88E-04	fb max: < 30,3%	
Physiological AGP conc.	2,00E-05	fu min: < 69,7%	

Compound name		sample volume [µL]	stock conc. [µM]	K _d AGP	fb		r ²	TQI ¹	
No 1	Doxorubicin	15,0 µl	80,0 µM	4,05E-04	4,7%	± 0,10	0,8191	●	8,8
No 2	SL 5	15,0 µl	80,0 µM	1,40E-03	< 1,4%	± 0,11	0,0487	●	4,6
No 3	SL 4	15,0 µl	80,0 µM	1,40E-03	< 1,4%	± 0,11	0,0736	●	2,8
No 4	SL 6	15,0 µl	80,0 µM	1,60E-04	11,1%	± 0,07	0,8857	●	8,8
No 5	SL 7	15,0 µl	80,0 µM	1,20E-06	94,3%	± 0,02	0,6037	●	6,4
No 6	SL 14	15,0 µl	80,0 µM	3,21E-06	86,2%	± 0,18	0,9859	●	7,3
No 7	SL 1	15,0 µl	80,0 µM	2,59E-04	7,2%	± 0,07	0,8572	●	7,9
No 8	SL 8	15,0 µl	80,0 µM	5,06E-06	79,8%	± 0,01	0,9826	●	9,4
No 9	SL 12	15,0 µl	80,0 µM	2,46E-05	44,9%	± 0,02	0,9968	●	9,6
No 10	SL 9	15,0 µl	80,0 µM	3,63E-06	84,6%	± 0,02	0,9885	●	8,4
No 11	SL 2	15,0 µl	80,0 µM	7,51E-05	21,0%	± 0,06	0,4327	●	7,8
No 12	SL 3	15,0 µl	80,0 µM	2,51E-05	44,4%	± 0,07	0,4811	●	8,1
No 13	SL 13	15,0 µl	80,0 µM	3,15E-05	38,8%	± 0,05	0,8500	●	8,4
No 14	SL 11	15,0 µl	80,0 µM	8,75E-05	18,6%	± 0,09	0,2045	●	6,7
No 15	SL 10	15,0 µl	80,0 µM	4,07E-06	83,1%	± 0,13	0,9749	●	8,0

ID	Compound name	K _d HSA	fu*
No 1	Doxorubicin	3,73E-04	38,1%
No 2	SL 5	NaN	-
No 3	SL 4	9,10E-06	1,5%
No 4	SL 6	4,25E-05	6,7%
No 5	SL 7	3,65E-05	3,0%
No 6	SL 14	3,19E-05	3,9%
No 7	SL 1	4,57E-05	7,2%
No 8	SL 8	3,14E-05	4,2%
No 9	SL 12	9,24E-06	1,5%
No 10	SL 9	7,41E-05	6,9%
No 11	SL 2	4,11E-05	6,4%
No 12	SL 3	6,57E-05	9,3%
No 13	SL 13	1,05E-06	0,2%
No 14	SL 11	6,26E-05	9,4%
No 15	SL 10	1,51E-05	2,2%



test article No		2		SL 5			
adj. Ref 1		5,000 μM		0 nm / amu			
Ref 2		8,300 M		av ref ok			
Signal Reference:		5,600 high ref diff		M		max ref ok	
TRANSIL well:		8,300	8,300	8,300	8,300	8,300	8,300
Signal in TRANSIL wells:		I	II	III	IV	V	VI
		3,000	3,500	4,300	4,200	2,300	3,400
		ok					
Ref 1 <> Ref 2							
		missing values					
		1	1	1	1	1	1
		outlier detection					
consistency		ok	ok	inconsistent	ok	ok	ok
saturation		ok	ok	na	ok	ok	ok
statistics		ok	ok	na	ok	outlier	ok
QC index:		4,6	$k_D = 1,40\text{E-}03$		fb=		$r^2 = 0,04867$
warning messages:		data not consistent,					
consistency check							
signal < reference		6	1	1	1	1	1
binding > 0%			1	1	1	1	1
steady increase in binding & summary		5	1	1	0	1	1
removal of outliers due to saturation							
albumin conc. [M]		0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05
1/signal in TRANSIL well			3,33E-01	2,86E-01	2,33E-01	2,38E-01	4,35E-01
nt [nmol]			1,2	1,2	1,2	1,2	1,2
fb in assay			63,9%	57,8%	48,2%	49,4%	72,3%
(1-fu)/fu			1,767	1,371	0,930	0,976	2,609
saturation threshold			99,999%				
systematic outlier (saturation)			1	1	1	1	1
consistent saturation			1	1	1	1	1
effective albumin conc. [M]			4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05
(1-fu)/fu			1,767	1,371	0,930	0,976	2,609
slope			15203,08904				
intercept			1,30771				
r^2			0,0583				
prediction: (1-fu)/fu			1,4E+00	1,4E+00	1,4E+00	1,5E+00	1,6E+00
outlier due to saturation and consistency			1	1	0	1	1
statistical outlier detection & removal							
albumin conc. [M]			4,0E-06	5,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	0,000
(1-fu)/fu			1,767	1,371	0,976	2,609	1,441
slope			8743,75972				
intercept			1,50481				
r^2			0,0232				
prediction			1,539	1,557	1,621	1,680	1,767
residuals			0,227	-0,185	-0,645	0,929	-0,326
standardized residuals			0,375	0,000	0,000	1,532	0,000
Threshold			1,5				
statistical outlier		4	1	1	0	1	0
			4,0E-06	5,9E-06	1,3E-05		3,0E-05
			1,767	1,371	0,976		1,441
slope			-6046,86482	-1,65E-04			
intercept			1,46930				
r^2			0,0487				
prediction		1,469	1,445	1,433	1,416	1,389	1,348
outlier							
effective albumin conc. [M]			4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05
(1-fu)/fu			-5,000	-5,000	0,930	-5,000	2,609
							-5,000
Binding QC							
no. of binding sites			1				
conc. protein-compound complex [μM]			3,19	2,89	2,41	2,47	3,61
free protein con. [μM]			0,76	3,03	6,48	10,86	16,39
free protein con. [M]		0	7,6E-07	3,0E-06	6,5E-06	1,1E-05	1,6E-05
binding sites covered [%]			80,8%	48,8%	27,1%	18,5%	18,1%
warning?		invalid assumption [AP]<<[P]					

signals

reference

9,000

8,000

7,000

6,000

5,000

4,000

3,000

2,000

1,000

0,000

I

II

III

IV

V

VI

K_D Estimation

3,00

2,50

2,00

1,50

1,00

0,50

0,00

-0,50

-1,00

0,0E+00

1,0E-05

2,0E-05

3,0E-05

4,0E-05

fb / fu

AGP conc. [μM]

Reference Check

5,E-01

5,E-01

4,E-01

4,E-01

3,E-01

3,E-01

2,E-01

2,E-01

1,E-01

5,E-02

0,E+00

0,0E+00

1,0E-05

2,0E-05

3,0E-05

4,0E-05

1/abs

AGP conc. [μM]

reg

-1,65E-04

0,04867

avg

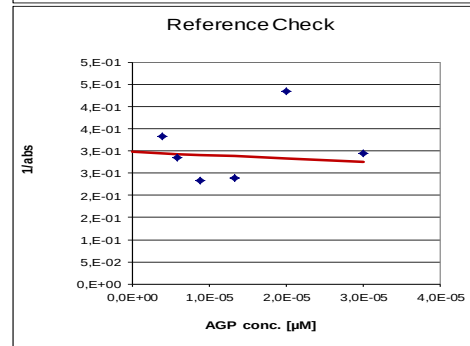
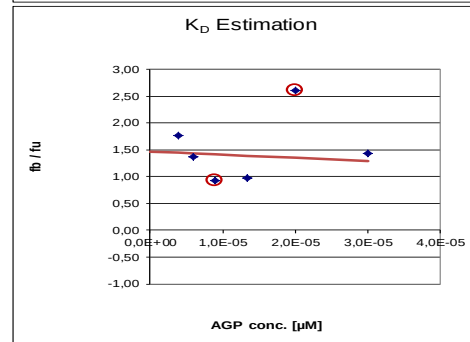
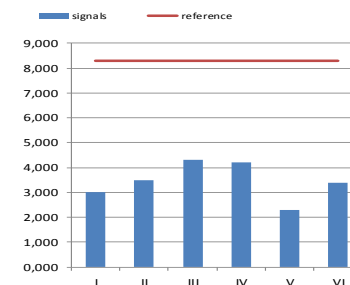
8,13E-06

0

choice

1,40E-03

value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

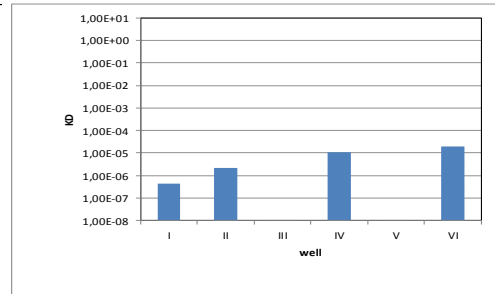


reg	-1,65E-04	0,04867
avg	8,13E-06	0
choice	1,40E-03	

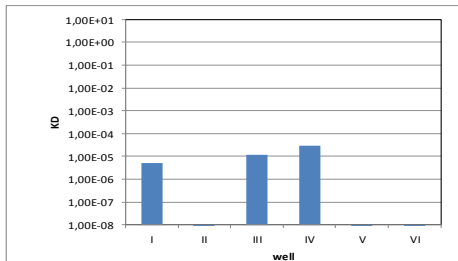
value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

reference QC													
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05						
1/signal in TRANSIL well		3,33E-01	2,86E-01	2,33E-01	2,38E-01	4,35E-01	2,94E-01						
valid albumin conc. [µM]		4,0E-06	5,9E-06		1,3E-05		3,0E-05						
valid 1/signal		3,3E-01	2,9E-01		2,4E-01		2,9E-01						
slope		-728,53793											
intercept		0,29751											
r ²		0,0487											
predicted 1/signal	0	2,9E-01	2,9E-01	2,9E-01	2,9E-01	2,8E-01	2,8E-01						
Predicted Reference Value		3,36											
Actual Reference Value		8,30											
Relative deviation		59,5%											
QC index: 4,6													
no. data points	6	reference	7	r ² MA predict	0	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	6	warning messages	
		10,0%		0,9999		A		6	10	6		data points	
6		20,0%		0,999		M	10	5		5	6	reference	
5		50,0%		0,99		R		4		4		ref. Treatment	
4	6	100,0%	7	0,9		slopes	0	3		3		ref > signal	
3		200,0%	5	0,8		1/abs > 0	0	2		2		consistency data not consisten	
2		500,0%	3	0,7		c(lipid)/c(buffer) >0	0	1		1		r ² MA prediction poor model fit,	
1		<500%		0,6				0				slopes slopes deviate fro	
0				0,5						1,47	5	intercept	
				<0,5	0							binding invalid assumptior	
												summary data not consistent,	
poor model fit, slopes deviate from model assumption invalid assumption [AP]<<[P]													
mean x		1. step outlier detection		n	5								
		0,000											
(x _i -mean(x)) ²		1,1E-10	7,6E-11		1,7E-12	2,9E-11	2,4E-10	initial r2:		0,0232			
S(x _i -mean(x)) ²		4,6E-10						skip outlier detection if r2 >		0,98			
residuals		0,55	0,63		0,80	0,74	0,28	consider		outlier detection			
		0,227	-0,185		-0,645	0,929	-0,326	check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection					
		0,3679											
		0,0172	0,0114		0,1388	0,2877	0,0354	checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c					
s ²		0,4905						1	1	1	0	1	
studentized residual		0,44	-0,33		-1,03	1,54	-0,87	albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	0,000	
		0,44	0,33		1,03	1,54	0,87	(1-fu)/fu	1,8	1,371	0,976	1,441	
		1	1	0	1	0	1	-6046,86482 w/o outlier	with outlier				
		4,0E-06	5,9E-06		1,3E-05		3,0E-05	1,95772	238,042	238,495	0,00 ok		
slope		-6046,86482	1,371		0,976		1,441	0,0487 improvement?	yes	1,0			
intercept		1,46930						accept outlier:	yes				
r ²		0,0487						abs(studentized residuals)	0,44	0,33	1,03	0,87	
		2. step outlier detection		n	4							1,03	
mean x		0,000										0,00003	
(x _i -mean(x)) ²		0,00			0,00							1,4	
S(x _i -mean(x)) ²		0,00											
residuals		0,54	0,62		0,75		0,09	second tier r2:					
		0,321	-0,062		-0,412		0,153	skip outlier detection if r2 >					
s ²		0,0516	0,0019		0,0851		0,0117	consider					outlier detection
studentized residual		0,1503						no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2					
		1,13	-0,20		-1,23		1,34						
		1,13	0,20		1,23		1,34						
		1	1	0	1	0	1						
		4,0E-06	5,9E-06		1,3E-05		3,0E-05						
		1,767	1,371		0,976		1,441						
slope		-6046,86482	-1,65E-04										
intercept		1,46930											
r ²		0,0487											
Standard Error													
		1	1	0	1	0	1						
		I	II	III	IV	V	VI						
[A] in [M]		1,807	2,108	2,590	2,530	1,386	2,048						
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000						
[AB] in [M]		3,193	2,892	2,410	2,470	3,614	2,952						
KD		4,3E-07	2,2E-06		1,1E-05		1,9E-05						
SE(KD)		8,1E-06											
fb		4,247E-06											
SE(fb)		0,979	0,900		0,642		0,516						
n		75,9%											
		10,842%											
		4											
		4,29E-07	2,21E-06	1,00E-12	1,11E-05	1,00E-12	1,88E-05						

well	g
I	1,00E-06
II	1,00E-05
III	1,00E-05
IV	1,00E-05
V	1,00E-05
VI	1,00E-05

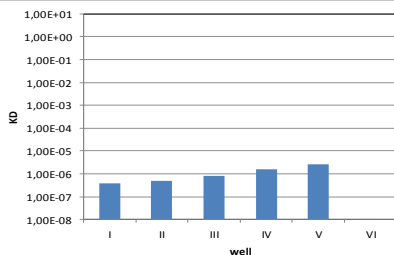


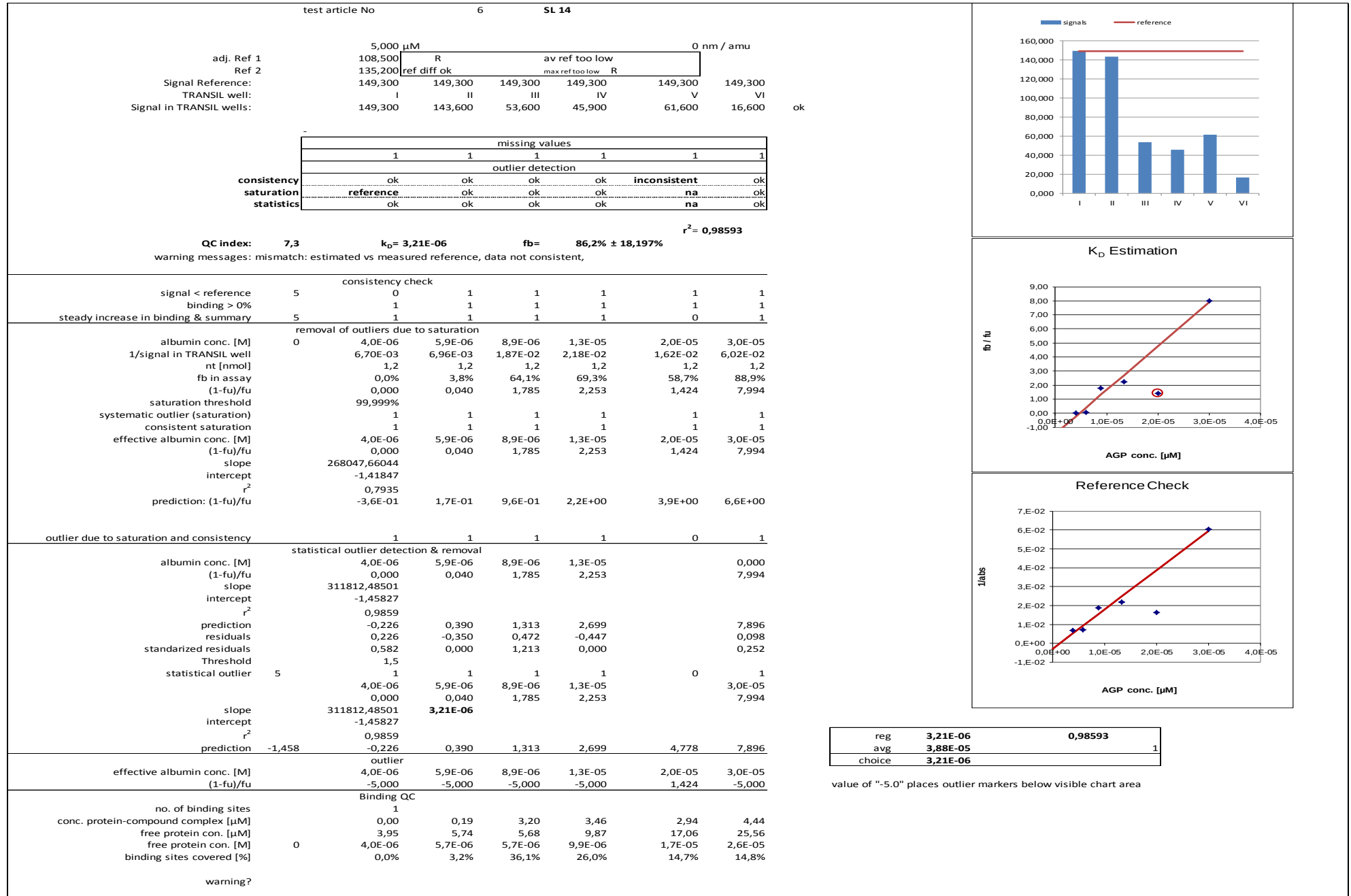
reference QC																											
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05																				
1/signal in TRANSIL well		3,85E-01	2,63E-01	4,17E-01	3,70E-01	3,03E-01	2,33E-01																				
valid albumin conc. [μM]		4,0E-06		8,9E-06	1,3E-05																						
valid 1/signal		3,8E-01		4,2E-01	3,7E-01																						
slope		-1370,45842																									
intercept		0,40251																									
r ²		0,0736																									
predicted 1/signal	0	4,0E-01	3,9E-01	3,9E-01	3,8E-01	3,8E-01	3,6E-01																				
Predicted Reference Value		2,48																									
Actual Reference Value		3,80																									
Relative deviation		34,6%																									
QC index: 2,8																											
no. data points	1	reference	8	r ² MA predict	0	ref. Treatment	10	ref > signal	6	consistency	1	warning messages															
		10,0%		0,9999		A		6		6		data points few valid data poi	X														
6		20,0%		0,999		M	10	5		5		reference															
5		50,0%	8	0,99		R		4	6	4		ref. Treatment															
4		100,0%	7	0,9		slopes		3		3	1	ref > signal references exceed	X														
3	1	200,0%	5	0,8		1/abs > 0		2		2		consistency data not consisten	X														
2		500,0%	3	0,7		c(lipid)/c(buffer) >0		0	1	intercept		r ² MA prediction poor model fit,	X														
1		<500%		0,6				0		0,53	5	slopes slopes deviate froi	X														
0				0,5								intercept															
				<0,5	0							binding															
												summary few valid data points, references exceed signals															
1. step outlier detection																											
mean x		0,000		n	3																						
(x _i -mean(x)) ²		2,3E-11						initial r2:		0,0736																	
S(x _i -mean(x)) ²		4,4E-11						skip outlier detection if r2 >		0,98																	
		0,15		0,67	0,18																						
residuals		-0,047		0,100	-0,053																						
		0,0075																									
		0,0022		0,0100	0,0028																						
s ²		0,0150																									
studentized residual		-1,00		1,00	-1,00																						
		1,00		1,00	1,00																						
		1	0	1	1	0	0	checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c																			
		4,0E-06		8,9E-06	1,3E-05			albumin conc. [μM]	1	0	1	0	0														
		0,462		0,583	0,407			(1-fu)/fu	0,000	0,000	0,000																
									0,5	0,583	0,407																
slope		-5207,74198							-5207,74198 w/o outlier	with outlier																	
intercept		0,52953							0,52953	239,470		0,00 ok															
r ²		0,0736							0,0736 improvement: no		1,0																
									accept outlier na																		
									abs(studentized residuals)	1,00	1,00	1,00	1,00														
									3,95062E-06	8,8889E-06	1,33333E-05																
2. step outlier detection																											
mean x		0,000		n	3																						
(x _i -mean(x)) ²		0,00		0,00	0,00																						
S(x _i -mean(x)) ²		0,00																									
		0,15		0,67	0,18																						
residuals		-0,047		0,100	-0,053																						
		0,0022		0,0100	0,0028																						
s ²		0,0150																									
studentized residual		-1,00		1,00	-1,00																						
		1,00		1,00	1,00																						
		1	0	1	1	0	0	second tier r2:																			
		4,0E-06		8,9E-06	1,3E-05			skip outlier detection if r2 >		0,0736																	
		0,462		0,583	0,407					0,98																	
slope		-5207,74198								consider	outlier detection																
intercept		0,52953																									
r ²		0,0736																									
Standard Error																											
		1	0	1	1	0	0																				
		I	II	III	IV	V	VI																				
[A] in [M]		3,421	5,000	3,158	3,553	4,342	5,000																				
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000																				
[AB] in [M]		1,579	0,000	1,842	1,447	0,658	0,000																				
KD		5,1E-06		1,2E-05	2,9E-05																						
		1,5E-05																									
SE(KD)		7,142E-06																									
fb		0,796		0,623	0,407																						
		60,9%																									
SE(fb)		11,250%																									
n		3																									
		5,14E-06	1,00E-12	1,21E-05	2,92E-05	1,00E-12	1,00E-12																				



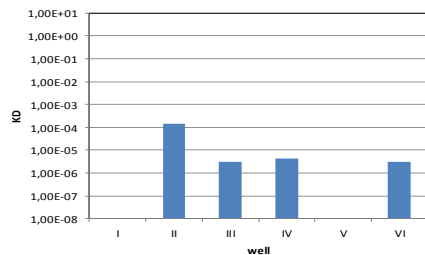
reference QC																		
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05		2,0E-05	3,0E-05										
1/signal in TRANSIL well		1,43E-02	1,72E-02	1,67E-02	1,93E-02		1,80E-02	1,89E-02										
valid albumin conc. [µM]			5,9E-06	8,9E-06			2,0E-05	3,0E-05										
valid 1/signal			1,7E-02	1,7E-02			1,8E-02	1,9E-02										
slope		82,11604																
intercept		0,01638																
r ²		0,8857																
predicted 1/signal	0	1,7E-02	1,7E-02	1,7E-02	1,7E-02		1,8E-02	1,9E-02										
Predicted Reference Value		61,04																
Actual Reference Value		75,90																
Relative deviation		19,6%																
QC index: 8,8																		
no. data points	6	reference	9	r ² MA predict	6	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10	warning messages						
		10,0%		0,9999		A	10	6	10	6	10	data points						
6		20,0%	9	0,999		M		5		5		reference						
5		50,0%	8	0,99		R		4		4		ref. Treatment						
4	6	100,0%	7	0,9		slopes	10	3		3		ref > signal						
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency						
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) > 0	10	1				r ² MA prediction						
1		<500%		0,6	4			0		0,24	10	slopes						
0				0,5	3							intercept						
				<0.5								binding						
												summary						
1. step outlier detection																		
mean x		0,000		n	6													
(x _i -mean(x)) ²		9,5E-11	6,0E-11	2,3E-11	1,2E-13	4,0E-11	2,7E-10	initial r2:										
S(x _i -mean(x)) ²		4,8E-10						skip outlier detection if r2 > 0,98										
		0,64	0,71	0,79	0,83	0,75	0,28	consider outlier detection										
residuals		-0,141	0,064	-0,007	0,147	-0,016	-0,047	check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection										
		0,0096						checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c										
s ²		0,0050	0,0010	0,0000	0,0054	0,0001	0,0005											
studentized residual		0,0121																
		-1,61	0,69	-0,07	1,47	-0,17	-0,80											
		1,61	0,69	0,07	1,47	0,17	0,80											
		0	1	1	1	1	1											
			5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05											
			0,309	0,267	0,465	0,368	0,435											
slope	5373,41661																	
intercept	0,28468																	
r ²	0,3873																	
2. step outlier detection																		
mean x		0,000		n	5													
(x _i -mean(x)) ²			0,00	0,00	0,00	0,00	0,00											
S(x _i -mean(x)) ²		0,00																
residuals			0,55	0,68	0,79	0,75	0,24											
			-0,008	-0,065	0,109	-0,025	-0,011											
s ²			0,0000	0,0014	0,0040	0,0002	0,0000											
studentized residual			-0,14	-1,06	1,64	-0,38	-0,30											
			0,14	1,06	1,64	0,38	0,30											
		0	1	1	0	1	1											
			5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05											
			0,309	0,267		0,368	0,435											
slope	6232,60713																	
intercept	0,24353																	
r ²	0,8857																	
Standard Error																		
		0	1	1	0	1	1											
		I	II	III	IV	V	VI											
[A] in [M]		4,611	3,821	3,946	3,412	3,656	3,485											
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000											
[AB] in [M]		0,389	1,179	1,054	1,588	1,344	1,515											
KD			1,5E-05	2,9E-05		5,1E-05	6,6E-05											
		4,0E-05																
SE(KD)	1,113E-05																	
fb			0,565	0,405		0,283	0,234											
		37,2%																
SE(fb)	7,390%																	
n	4																	
		1,00E-12	1,54E-05	2,93E-05	1,00E-12	5,08E-05	6,55E-05											

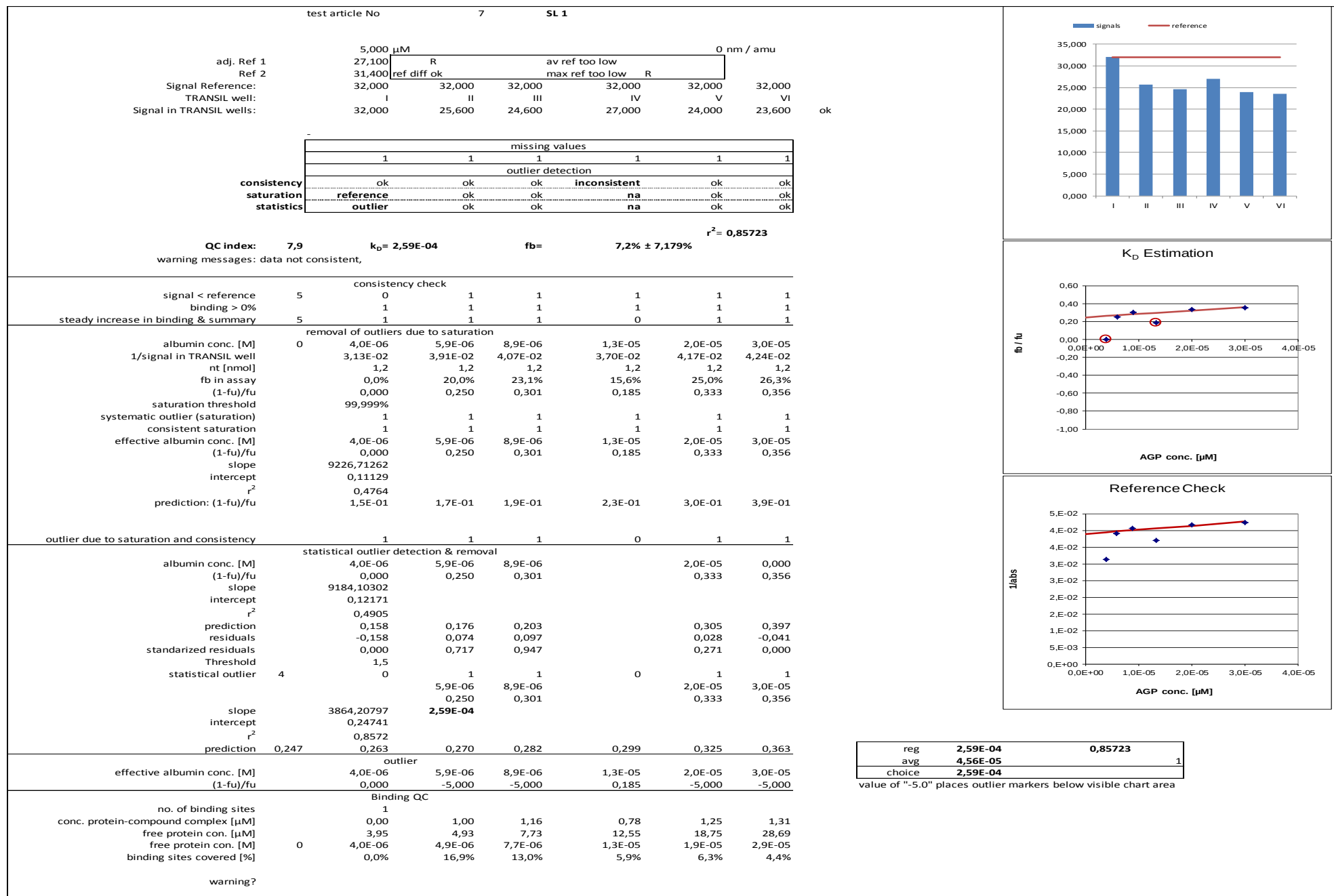
reference QC																																																																																	
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05																																																																										
1/signal in TRANSIL well		5,26E-01	9,09E-01	1,25E+00	1,25E+00	1,28E+00	9,09E-01																																																																										
valid albumin conc. [μM]		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05																																																																										
valid 1/signal		5,3E-01	9,1E-01	1,3E+00	1,3E+00	1,3E+00																																																																											
slope		39601,25856																																																																															
intercept		0,63086																																																																															
r ²		0,6037																																																																															
predicted 1/signal	1	7,9E-01	8,7E-01	9,8E-01	1,2E+00	1,4E+00	1,8E+00																																																																										
Predicted Reference Value		1,59																																																																															
Actual Reference Value		5,35																																																																															
Relative deviation		70,4%																																																																															
QC index: 6,4																																																																																	
no. data points	9	reference	7	r ² MA predic	4	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	6																																																																						
		10,0%		0,9999		A	10	6	10	6																																																																							
6		20,0%		0,999		M		5		5	6																																																																						
5	9	50,0%		0,99		R		4		4																																																																							
4		100,0%	7	0,9		slopes	10	3		3																																																																							
3		200,0%	5	0,8		1/abs > 0	5	2		2																																																																							
2		500,0%	3	0,7		c(lipid)/c(buffer) >0	10	1		1																																																																							
1		<500%		0,6	4			0																																																																									
0				0,5	3					2,38	0																																																																						
				<0,5																																																																													
warning messages																																																																																	
data points																																																																																	
reference																																																																																	
ref. Treatment																																																																																	
ref > signal																																																																																	
consistency data not consistent											X																																																																						
r ² MA prediction poor model fit,											X																																																																						
slopes																																																																																	
intercept poor intercept fit,											X																																																																						
binding invalid assumption											X																																																																						
summary data not consistent, poor model fit																																																																																	
poor intercept fit, invalid assumption [AP]<<[P]																																																																																	
mean x		1. step outlier detection		n	5																																																																												
		0,000																																																																															
(x _i -mean(x)) ²		4,2E-11	2,0E-11	2,3E-12	8,5E-12	9,2E-11																																																																											
S(x _i -mean(x)) ²		1,6E-10																																																																															
		0,55	0,68	0,79	0,75	0,24																																																																											
residuals		-1,396	0,233	1,429	0,488	-0,753																																																																											
		1,2130																																																																															
		0,6499	0,0181	0,6808	0,0792	0,1892																																																																											
s ²		1,6173																																																																															
studentized residual		-1,49	0,22	1,27	0,44	-1,20																																																																											
		1,49	0,22	1,27	0,44	1,20																																																																											
		1	1	1	1	1	0																																																																										
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05																																																																											
		1,816	3,864	5,688	5,688	5,859																																																																											
slope		211866,73332																																																																															
intercept		2,37508																																																																															
r ²		0,6037																																																																															
mean x		2. step outlier detection		n	5																																																																												
		0,000																																																																															
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00																																																																											
S(x _i -mean(x)) ²		0,00																																																																															
		0,55	0,68	0,79	0,75	0,24																																																																											
residuals		-1,396	0,233	1,429	0,488	-0,753																																																																											
		0,6499	0,0181	0,6808	0,0792	0,1892																																																																											
s ²		1,6173																																																																															
studentized residual		-1,49	0,22	1,27	0,44	-1,20																																																																											
		1,49	0,22	1,27	0,44	1,20																																																																											
		1	1	1	1	1	0																																																																										
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05																																																																											
		1,816	3,864	5,688	5,688	5,859																																																																											
slope		211866,73332	4,72E-06																																																																														
intercept		2,37508																																																																															
r ²		0,6037																																																																															
Standard Error																																																																																	
		1	1	1	1	1	0																																																																										
		I	II	III	IV	V	VI																																																																										
[A] in [M]		1,776	1,028	0,748	0,748	0,729	1,028																																																																										
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000																																																																										
[AB] in [M]		3,224	3,972	4,252	4,252	4,271	3,972																																																																										
KD		4,0E-07	5,1E-07	8,2E-07	1,6E-06	2,7E-06																																																																											
		1,2E-06																																																																															
SE(KD)		4,261E-07																																																																															
fb		0,980	0,975	0,961	0,926	0,882																																																																											
94,5%																																																																																	
SE(fb)		1,843%																																																																															
n		5																																																																															
		4,00E-07	5,06E-07	8,15E-07	1,60E-06	2,68E-06	1,00E-12																																																																										
initial r2: 0,6037 skip outlier detection if r2 > 0,98 consider outlier detection check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c <table> <tr> <td>albumin conc. [μM]</td> <td>1</td> <td>1</td> <td>1</td> <td>1</td> <td>1</td> <td>0</td> </tr> <tr> <td>(1-fu)/fu</td> <td>0,000</td> <td>0,000</td> <td>0,000</td> <td>0,000</td> <td>0,000</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td>1,8</td> <td>3,864</td> <td>5,688</td> <td>5,688</td> <td>5,859</td> <td></td> </tr> <tr> <td>211866,73332 w/o outlier</td> <td></td> <td></td> <td></td> <td></td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>2,37508</td> <td></td> <td>237,625</td> <td></td> <td></td> <td></td> <td></td> </tr> <tr> <td>0,6037 improvement?</td> <td>no</td> <td></td> <td>237,625</td> <td></td> <td>0,00 ok</td> <td></td> </tr> <tr> <td>accept outlier?</td> <td>na</td> <td></td> <td></td> <td></td> <td>1,0</td> <td></td> </tr> <tr> <td>abs(studentized residuals)</td> <td>1,49</td> <td>0,22</td> <td>1,27</td> <td>0,44</td> <td>1,20</td> <td>1,49</td> </tr> <tr> <td></td> <td>3,95062E-06</td> <td>5,92593E-06</td> <td>8,88889E-06</td> <td>1,33333E-05</td> <td>0,00002</td> <td></td> </tr> <tr> <td></td> <td></td> <td>3,9</td> <td>5,7</td> <td>5,7</td> <td>5,9</td> <td></td> </tr> </table> second tier r2: 0,6037 skip outlier detection if r2 > 0,98 consider outlier detection no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2												albumin conc. [μM]	1	1	1	1	1	0	(1-fu)/fu	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000			1,8	3,864	5,688	5,688	5,859		211866,73332 w/o outlier							2,37508		237,625					0,6037 improvement?	no		237,625		0,00 ok		accept outlier?	na				1,0		abs(studentized residuals)	1,49	0,22	1,27	0,44	1,20	1,49		3,95062E-06	5,92593E-06	8,88889E-06	1,33333E-05	0,00002				3,9	5,7	5,7	5,9	
albumin conc. [μM]	1	1	1	1	1	0																																																																											
(1-fu)/fu	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000																																																																												
	1,8	3,864	5,688	5,688	5,859																																																																												
211866,73332 w/o outlier																																																																																	
2,37508		237,625																																																																															
0,6037 improvement?	no		237,625		0,00 ok																																																																												
accept outlier?	na				1,0																																																																												
abs(studentized residuals)	1,49	0,22	1,27	0,44	1,20	1,49																																																																											
	3,95062E-06	5,92593E-06	8,88889E-06	1,33333E-05	0,00002																																																																												
		3,9	5,7	5,7	5,9																																																																												





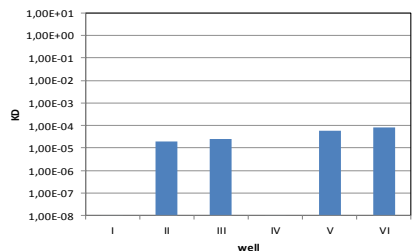
reference QC																									
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05																		
1/signal in TRANSIL well		6,70E-03	6,96E-03	1,87E-02	2,18E-02	1,62E-02	6,02E-02																		
valid albumin conc. [µM]		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05		3,0E-05																		
valid 1/signal		6,7E-03	7,0E-03	1,9E-02	2,2E-02		6,0E-02																		
slope		2088,49622																							
intercept		-0,00307																							
r ²		0,9859																							
predicted 1/signal	0	5,2E-03	9,3E-03	1,5E-02	2,5E-02	3,9E-02	6,0E-02																		
Predicted Reference Value		-325,79																							
Actual Reference Value		149,30																							
Relative deviation		318,2%																							
QC index: 7,3																									
no. data points	9	reference	3	r ² MA predict	7	ref. Treatment	10	ref > signal	8	consistency	6														
		10,0%		0,9999		A		6		6															
6		20,0%		0,999		M		5	8	5	6														
5	9	50,0%		0,99		R	10	4		4															
4		100,0%		0,9	7	slopes	10	3		3															
3		200,0%		0,8	6	1/abs > 0	5	2		2															
2		500,0%	3	0,7	5	lipid)/c(buffer) >0	10	1		1															
1		<500%		0,6	4			0		-1,46	5														
0				0,5	3																				
				<0,5																					
warning messages																									
data points																									
reference mismatch: estimat																									
ref. Treatment																									
ref > signal																									
consistency data not consisten																									
r ² MA prediction																									
slopes																									
intercept																									
binding																									
summary mismatch: estimated vs measured reference, data not con																									
data not consistent																									
1. step outlier detection																									
mean x		0,000		n	5																				
(x _i -mean(x)) ²		7,2E-11	4,2E-11	1,2E-11	8,3E-13	3,1E-10																			
S(x _i -mean(x)) ²		4,4E-10																							
residuals		0,64	0,70	0,77	0,80	0,09																			
		0,226	-0,350	0,472	-0,447	0,098																			
		0,1514																							
		0,0171	0,0408	0,0743	0,0665	0,0032																			
s ²		0,2018																							
studentized residual		0,63	-0,93	1,20	-1,11	0,72																			
		0,63	0,93	1,20	1,11	0,72																			
		1	1	1	1	1																			
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	3,0E-05																			
		0,000	0,040	1,785	2,253	7,994																			
slope	311812,48501																								
intercept	-1,45827																								
r ²	0,9859																								
2. step outlier detection																									
mean x		0,000		n	5																				
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00																			
S(x _i -mean(x)) ²		0,00																							
residuals		0,64	0,70	0,77	0,80	0,09																			
		0,226	-0,350	0,472	-0,447	0,098																			
		0,0171	0,0408	0,0743	0,0665	0,0032																			
s ²		0,2018																							
studentized residual		0,63	-0,93	1,20	-1,11	0,72																			
		0,63	0,93	1,20	1,11	0,72																			
		1	1	1	1	1																			
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	3,0E-05																			
		0,000	0,040	1,785	2,253	7,994																			
slope	311812,48501	3,21E-06																							
intercept	-1,45827																								
r ²	0,9859																								
Standard Error																									
		0	1	1	1	0	1																		
		I	II	III	IV	V	VI																		
[A] in [M]		5,000	4,809	1,795	1,537	2,063	0,556																		
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000																		
[AB] in [M]		0,000	0,191	3,205	3,463	2,937	4,444																		
KD			1,4E-04	3,2E-06	4,4E-06		3,2E-06																		
		3,9E-05																							
SE(KD)	3,522E-05																								
fb			0,122	0,863	0,820		0,862																		
		66,7%																							
SE(fb)	18,197%																								
n	4																								
		1,00E-12	1,44E-04	3,18E-06	4,38E-06	1,00E-12	3,20E-06																		

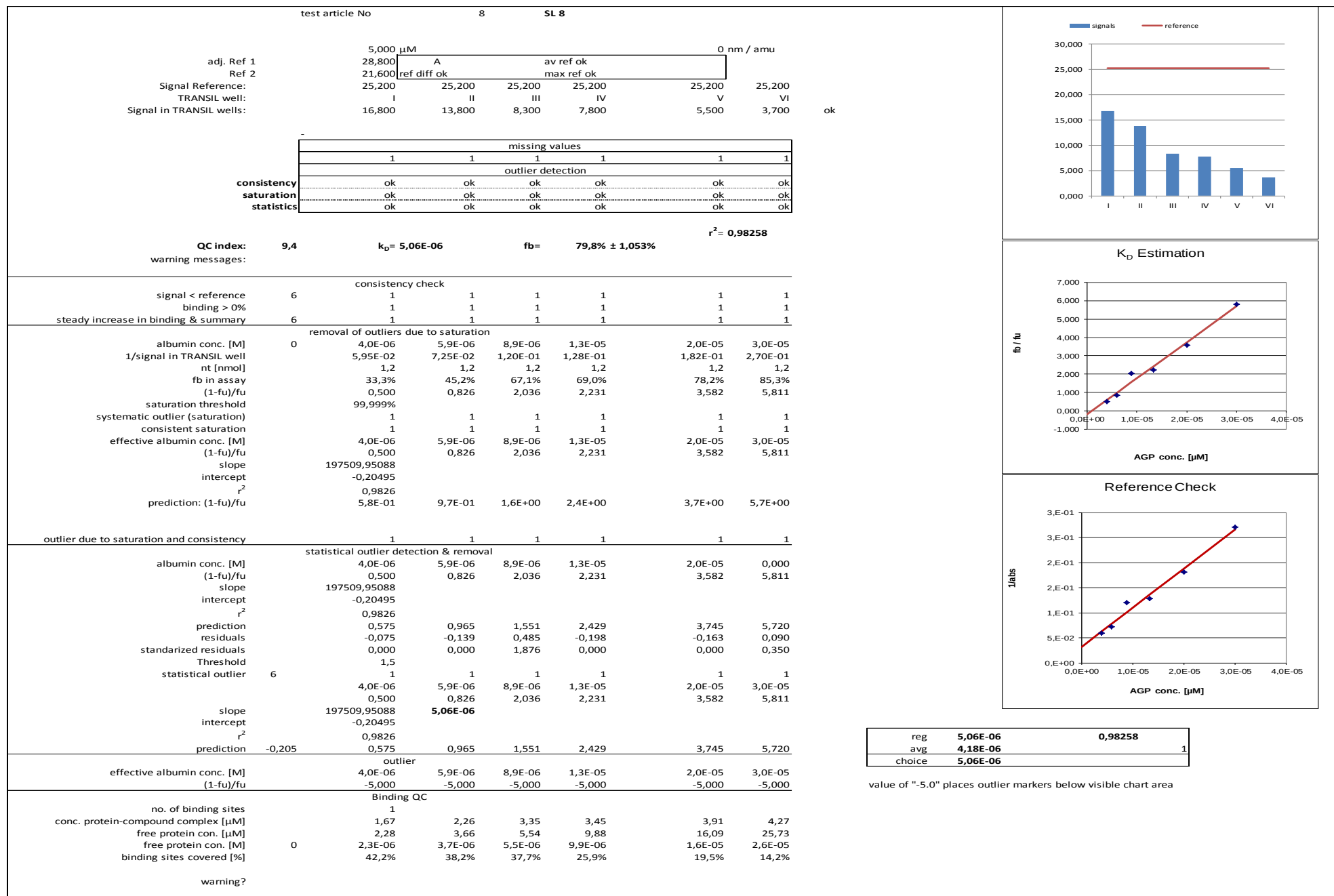




reference QC												
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05					
1/signal in TRANSIL well		3,13E-02	3,91E-02	4,07E-02	3,70E-02	4,17E-02	4,24E-02					
valid albumin conc. [µM]			5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05					
valid 1/signal			3,9E-02	4,1E-02		4,2E-02	4,2E-02					
slope		120,75650										
intercept		0,03898										
r²		0,8572										
predicted 1/signal	0	3,9E-02	4,0E-02	4,0E-02	4,1E-02	4,1E-02	4,3E-02					
Predicted Reference Value		25,65										
Actual Reference Value		32,00										
Relative deviation		19,8%										
QC index: 7,9												
no. data points	6	reference	9	r² MA prediction	6	ref. Treatment	10	ref > signal	8	consistency	6	warning messages
		10,0%		0,9999		A		6		6		data points
6		20,0%	9	0,999		M		5	8	5	6	reference
5		50,0%	8	0,99		R	10	4		4		ref. Treatment
4	6	100,0%	7	0,9		slopes	10	3		3		ref > signal
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency data not cor
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10	1		intercept	10	r² MA prediction
1		<500%		0,6	4			0		0,25		slopes
0				0,5	3							intercept
				<0,5								binding
												summary data not consistent,
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	5							
(x _i -mean(x))²		9,6E-11	6,1E-11	2,4E-11		3,9E-11	2,6E-10	initial r2:		0,4905		
S(x _i -mean(x))²		4,8E-10						skip outlier detection if r2 >		0,98		
		0,60	0,67	0,75		0,72	0,25			consider	outlier detection	
residuals		-0,158	0,074	0,097		0,028	-0,041	check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection				
		0,0106						checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c				
s²		0,0083	0,0018	0,0032		0,0003	0,0006		0	1	1	
studentized residual		0,0141						albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	
		-1,71	0,76	0,95		0,28	-0,69	(1-fu)/fu	0,250	0,301	0,333	
		1,71	0,76	0,95		0,28	0,69					
		0	1	1	0	1	1	3864,20797 w/o outlier	0,23553	239,764	0,000	
			5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05	with outlier	0,8572 improvement?	239,878	0,00 ok	
slope	3864,20797		0,250	0,301		0,333	0,356	accept outlier:	yes	yes	3,6	
intercept	0,24741							abs(studentized residuals)	0,76	0,95	0,28	
r²	0,8572								5,92593E-06	8,88889E-06	0,00002	
									0,3		0,3	
mean x		0,000		n	4			second tier r2:		0,8572		
(x _i -mean(x))²			0,00	0,00		0,00	0,00	skip outlier detection if r2 >		0,98		
S(x _i -mean(x))²		0,00								consider	outlier detection	
			0,46	0,60		0,71	0,23	no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2				
residuals			-0,020	0,019		0,009	-0,007					
			0,0002	0,0002		0,0000	0,0000					
s²		0,0005										
studentized residual			-1,41	1,15		0,48	-0,73					
			1,41	1,15		0,48	0,73					
		0	1	1	0	1	1					
			5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05					
			0,250	0,301		0,333	0,356					
slope	3864,20797		2,59E-04									
intercept	0,24741											
r²	0,8572											
Standard Error												
	0	1	1	0	1	1						
	I	II	III	IV	V	VI						
[A] in [M]	5,000	4,000	3,844	4,219	3,750	3,688						
[B] in [M]	3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000						
[AB] in [M]	0,000	1,000	1,156	0,781	1,250	1,313						
KD		2,0E-05	2,6E-05		5,6E-05	8,1E-05						
	4,6E-05											
SE(KD)	1,416E-05											
fb		0,504	0,438		0,262	0,199						
	35,1%											
SE(fb)	7,179%											
n	4											
	1,00E-12	1,97E-05	2,57E-05	1,00E-12	5,63E-05	8,06E-05						

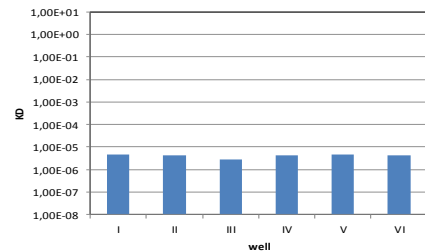
well	S
I	~1,00E-07
II	~1,00E-06
III	~1,00E-06
IV	~1,00E-04
V	~1,00E-04
VI	~1,00E-04

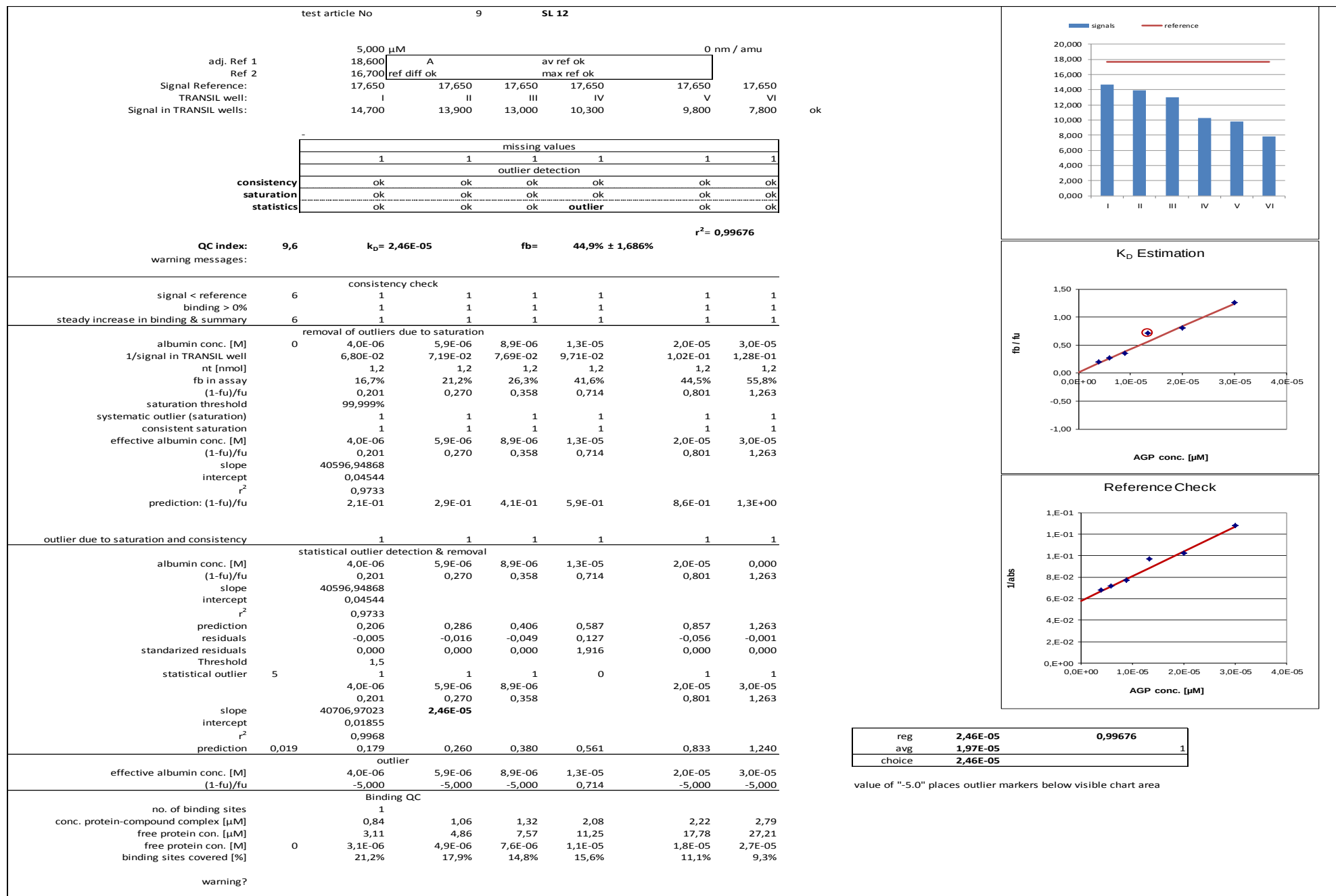




reference QC												
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05					
1/signal in TRANSIL well		5,95E-02	7,25E-02	1,20E-01	1,28E-01	1,82E-01	2,70E-01					
valid albumin conc. [µM]		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05					
valid 1/signal		6,0E-02	7,2E-02	1,2E-01	1,3E-01	1,8E-01	2,7E-01					
slope		7837,69646										
intercept		0,03155										
r ²		0,9826										
predicted 1/signal	0	6,3E-02	7,8E-02	1,0E-01	1,4E-01	1,9E-01	2,7E-01					
Predicted Reference Value		31,70										
Actual Reference Value		25,20										
Relative deviation		20,5%										
QC index: 9,4												
no. data points	10	reference	8	r ² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10	warning messages
		10,0%		0,9999		A	10		6	6	10	data points
6	10	20,0%		0,999		M			5	5	10	reference
5		50,0%	8	0,99		R			4	4		ref. Treatment
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10		3	3		ref > signal
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5		2	2		consistency
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) > 0	10		1	1		r ² MA prediction
1		<500%		0,6	4				0	-0,20	10	slopes
0				0,5	3							intercept
				<0.5								binding
												summary
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	6							
(x _i -mean(x)) ²		9,5E-11	6,0E-11	2,3E-11	1,2E-13	4,0E-11	2,7E-10	initial r2:		0,9826		
S(x _i -mean(x)) ²		4,8E-10						skip outlier detection if r2 >		0,98		
		0,64	0,71	0,79	0,83	0,75	0,28			omit	outlier detection	
residuals		-0,075	-0,139	0,485	-0,198	-0,163	0,090	check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection				
		0,0670										
s ²		0,0014	0,0049	0,0589	0,0098	0,0067	0,0020	checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c				
studentized residual		0,0837							1	1	1	
		-0,33	-0,57	1,89	-0,75	-0,65	0,59	albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	
		0,33	0,57	1,89	0,75	0,65	0,59	(1-fu)/fu	0,5	0,826	2,036	
		1	1	1	1	1	1	197509,95088 w/o outlier		240,111	240,205	
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05	-0,11095				
		0,500	0,826	2,036	2,231	3,582	5,811	0,9826 improvement?		yes	0,00 ok	
slope	197509,95088							accept outlier:		na		
intercept	-0,20495							abs(studentized residuals)	0,33	0,57	1,89	
r ²	0,9826								3,95062E-06	5,92593E-06	1,33333E-05	
									0,5	0,8	2,2	
mean x				n	6						0,75	
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00	0,00	second tier r2:		0,9826	0,65	
S(x _i -mean(x)) ²		0,00						skip outlier detection if r2 >		0,98	0,00002	
		0,64	0,71	0,79	0,83	0,75	0,28			omit	0,00003	
residuals		-0,075	-0,139	0,485	-0,198	-0,163	0,090	no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2				
		0,0014	0,0049	0,0589	0,0098	0,0067	0,0020					
s ²		0,0837										
studentized residual		-0,33	-0,57	1,89	-0,75	-0,65	0,59					
		0,33	0,57	1,89	0,75	0,65	0,59					
		1	1	1	1	1	1					
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05					
		0,500	0,826	2,036	2,231	3,582	5,811					
slope	197509,95088											
intercept	-0,20495											
r ²	0,9826											
Standard Error												
		1	1	1	1	1	1					
		I	II	III	IV	V	VI					
[A] in [M]		3,333	2,738	1,647	1,548	1,091	0,734					
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000					
[AB] in [M]		1,667	2,262	3,353	3,452	3,909	4,266					
KD		4,6E-06	4,4E-06	2,7E-06	4,4E-06	4,5E-06	4,4E-06					
		4,2E-06										
SE(KD)		2,928E-07										
fb		0,814	0,818	0,880	0,819	0,817	0,819					
SE(fb)		82,8%										
		1,053%										
n		6										
		4,57E-06	4,44E-06	2,72E-06	4,43E-06	4,49E-06	4,43E-06					

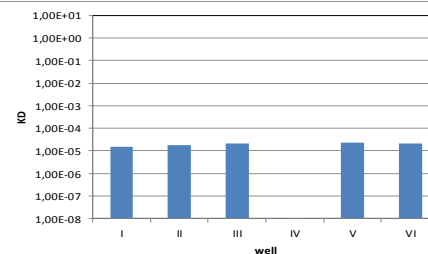
well	SE
I	4,57E-06
II	4,44E-06
III	2,72E-06
IV	4,43E-06
V	4,49E-06
VI	4,43E-06

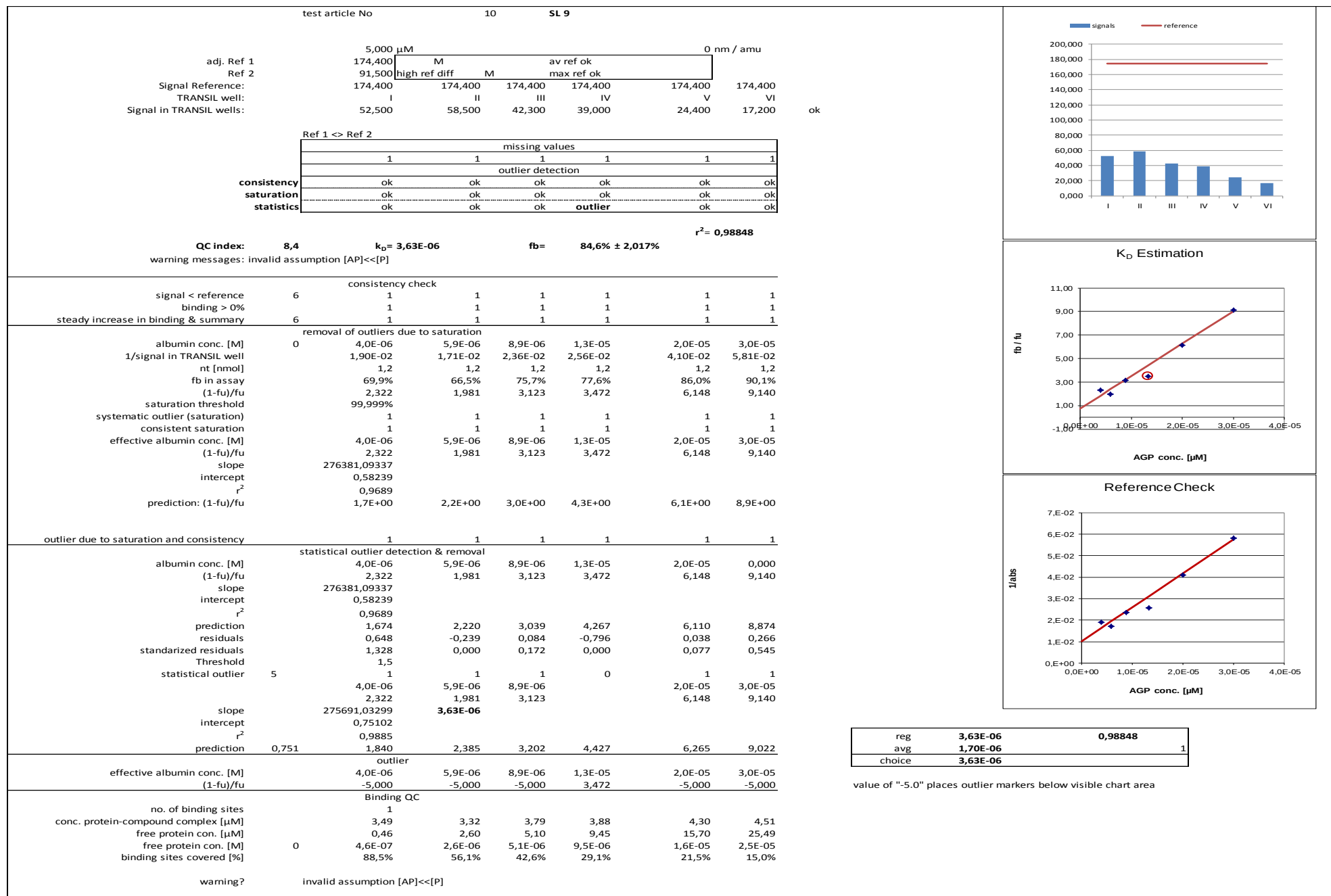




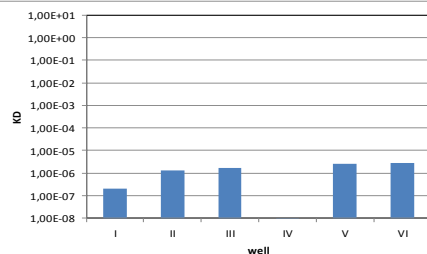
reference QC												
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05					
1/signal in TRANSIL well		6,80E-02	7,19E-02	7,69E-02	9,71E-02	1,02E-01	1,28E-01					
valid albumin conc. [µM]		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05					
valid 1/signal		6,8E-02	7,2E-02	7,7E-02		1,0E-01	1,3E-01					
slope		2306,34392										
intercept		0,05771										
r ²		0,9968										
predicted 1/signal	0	6,7E-02	7,1E-02	7,8E-02	8,8E-02	1,0E-01	1,3E-01					
Predicted Reference Value		17,33										
Actual Reference Value		17,65										
Relative deviation		1,8%										
QC index: 9,6												
no. data points	9	reference	10	r ² MA prediction	8	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10	warning messages
		10,0%	10	0,9999		A	10		6	10		data points
6		20,0%	9	0,999		M			5			reference
5	9	50,0%	8	0,99	8	R			4			ref. Treatment
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10		3			ref > signal
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5		2			consistency
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10		1			r ² MA prediction
1		<500%		0,6	4				0			slopes
0				0,5	3					0,02	10	intercept
				<0.5								binding
												summary
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	6							
(x _i -mean(x)) ²		9,5E-11	6,0E-11	2,3E-11	1,2E-13	4,0E-11	2,7E-10			initial r2:	0,9733	
S(x _i -mean(x)) ²		4,8E-10								skip outlier detection if r2 >	0,98	
		0,64	0,71	0,79	0,83	0,75	0,28				consider	outlier detection
residuals		-0,005	-0,016	-0,049	0,127	-0,056	-0,001			check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection		
		0,0044										
		0,0000	0,0001	0,0006	0,0040	0,0008	0,0000			checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c		
s ²		0,0055										
studentized residual		-0,09	-0,26	-0,74	1,88	-0,88	-0,01					
		0,09	0,26	0,74	1,88	0,88	0,01			albumin conc. [µM]	1	1
		1	1	1	0	1	1			(1-fu)/fu	0,000	0,000
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05				0,2	0,270
slope		40706,97023	0,270	0,358		0,801	1,263			40706,97023 w/o outlier	0,04225	239,958
intercept		0,01855								with outlier	0,000	0,000
r ²		0,9968								improvement?	0,00 ok	0,801
		2. step outlier detection								accept outlier:	no	1,263
mean x		0,000		n	5					abs(studentized residuals)	0,09	0,26
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00		0,00	0,00				3,95062E-06	5,92593E-06
S(x _i -mean(x)) ²		0,00									0,2	0,3
		0,60	0,67	0,75		0,72	0,25			second tier r2:	0,9968	
residuals		0,021	0,010	-0,023		-0,032	0,023			skip outlier detection if r2 >	0,98	
		0,0002	0,0000	0,0002		0,0003	0,0002				omit	outlier detection
s ²		0,0009								no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2		
studentized residual		0,93	0,41	-0,89		-1,27	1,55					
		0,93	0,41	0,89		1,27	1,55					
		1	1	1	0	1	1					
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05					
		0,201	0,270	0,358		0,801	1,263					
slope		40706,97023	2,46E-05									
intercept		0,01855										
r ²		0,9968										
Standard Error												
		1	1	1	0	1	1					
		I	II	III	IV	V	VI					
[A] in [M]		4,164	3,938	3,683	2,918	2,776	2,210					
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000					
[AB] in [M]		0,836	1,062	1,317	2,082	2,224	2,790					
KD		1,6E-05	1,8E-05	2,1E-05		2,2E-05	2,2E-05					
		2,0E-05										
SE(KD)		1,265E-06										
fb		0,563	0,526	0,486		0,474	0,481					
		50,6%										
SE(fb)		1,686%										
n		5										
		1,55E-05	1,80E-05	2,12E-05	1,00E-12	2,22E-05	2,15E-05					

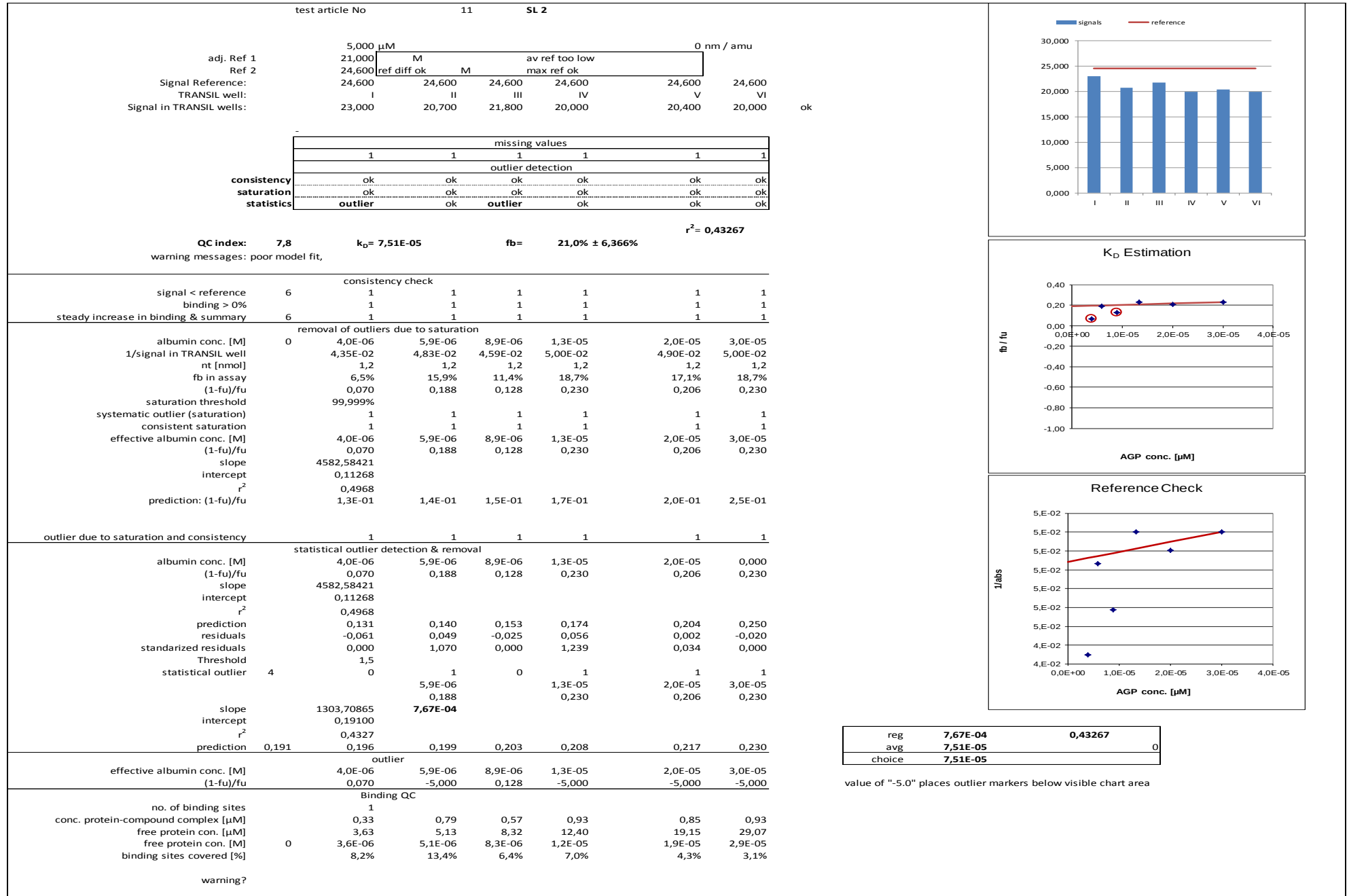
well	R2
I	1,00E-05
II	1,00E-05
III	1,00E-05
IV	< 1,00E-08
V	1,00E-05
VI	1,00E-05



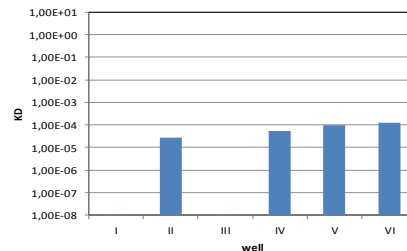


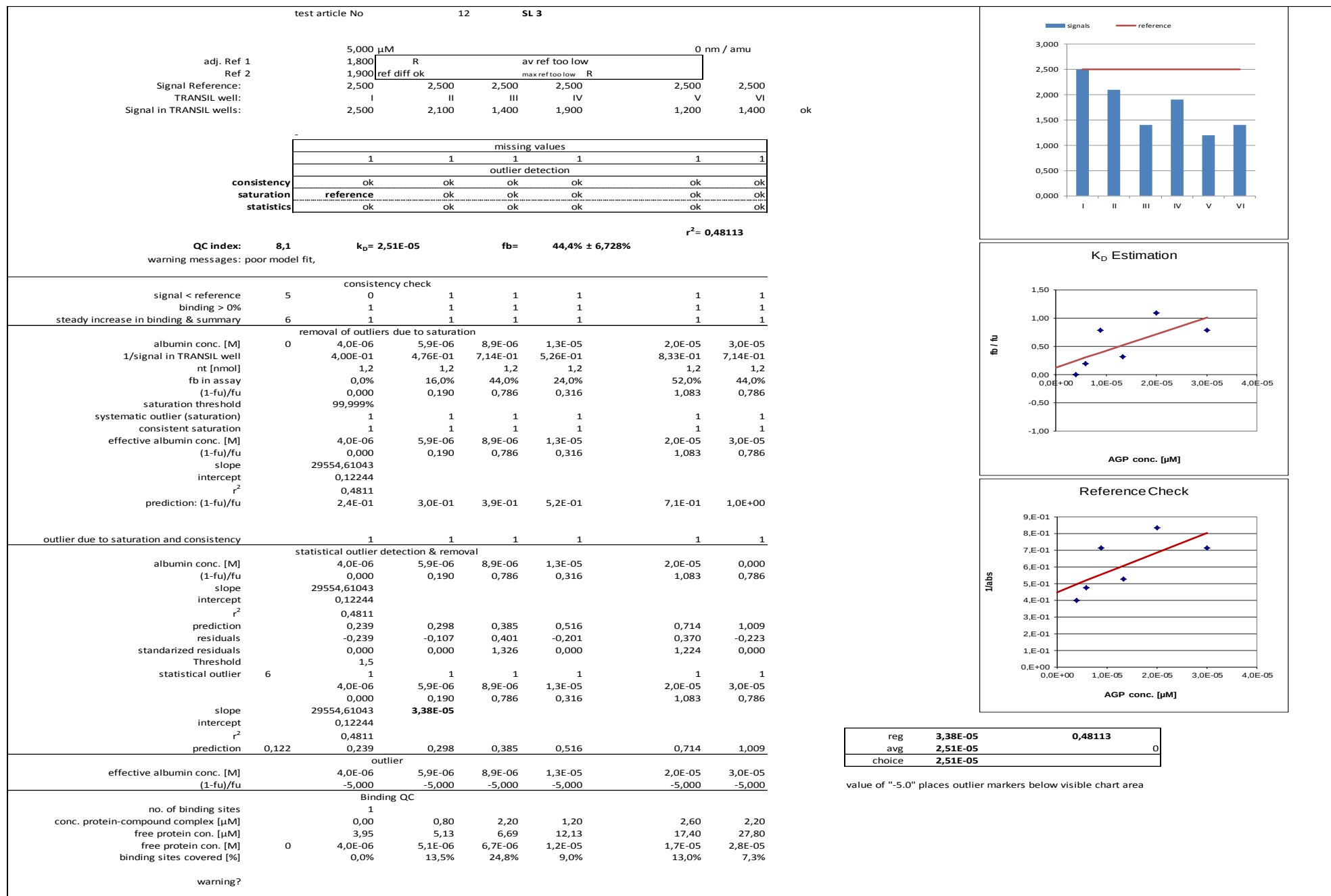
reference QC											
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05				
1/signal in TRANSIL well		1,90E-02	1,71E-02	2,36E-02	2,56E-02	4,10E-02	5,81E-02				
valid albumin conc. [µM]		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05				
valid 1/signal		1,9E-02	1,7E-02	2,4E-02		4,1E-02	5,8E-02				
slope		1580,79721									
intercept		0,01004									
r ²		0,9885									
predicted 1/signal	0	1,6E-02	1,9E-02	2,4E-02	3,1E-02	4,2E-02	5,7E-02				
Predicted Reference Value		99,60									
Actual Reference Value		174,40									
Relative deviation		42,9%									
QC index: 8,4											
no. data points	9	reference	8	r ² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10
		10,0%		0,9999		A		6	10	6	10
6		20,0%		0,999		M	10	5		5	
5	9	50,0%	8	0,99		R		4		4	
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3		3	
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2	
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10	1			
1		<500%		0,6	4			0		0,75	5
0				0,5	3						
				<0,5							
warning messages											
data points											
reference											
ref. Treatment											
ref > signal											
consistency											
r ² MA prediction											
slopes											
intercept											
binding invalid assumption											
summary invalid assumption [AP]<<[P]											
mean x		1. step outlier detection		n	6						
		0,000									
(x _i -mean(x)) ²		9,5E-11	6,0E-11	2,3E-11	1,2E-13	4,0E-11	2,7E-10	initial r2:			
S(x _i -mean(x)) ²		4,8E-10						0,98			
		0,64	0,71	0,79	0,83	0,75	0,28	skip outlier detection if r2 >			
residuals		0,648	-0,239	0,084	-0,796	0,038	0,266	consider outlier detection			
		0,2377						check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection			
		0,1049	0,0143	0,0018	0,1583	0,0004	0,0177	checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c			
s ²		0,2972						1	1	1	0
studentized residual		1,49	-0,52	0,17	-1,60	0,08	0,92	albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000
		1,49	0,52	0,17	1,60	0,08	0,92	(1-fu)/fu	2,3	1,981	3,123
		1	1	1	0	1	1	275691,03299 w/o outlier	0,87206	239,128	239,418
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05	with outlier	0,9885	improvement?	yes
slope		2,322	1,981	3,123		6,148	9,140	0,9885	yes	yes	2,7
intercept		275691,03299						accept outlier:	yes	yes	
r ²		0,75102						abs(studentized residuals)	1,49	0,52	0,17
		0,9885						3,95062E-06	5,92593E-06	8,88889E-06	0,00002
mean x		2. step outlier detection		n	5						
		0,000									
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00		0,00	0,00	second tier r2:			
S(x _i -mean(x)) ²		0,00						0,9885			
		0,60	0,67	0,75		0,72	0,25	skip outlier detection if r2 >			
residuals		0,482	-0,404	-0,079		-0,117	0,118	omit outlier detection			
		0,0774	0,0543	0,0021		0,0046	0,0046	no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2			
s ²		0,1429									
studentized residual		1,64	-1,30	-0,24		-0,37	0,62				
		1,64	1,30	0,24		0,37	0,62				
		1	1	1	0	1	1				
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05				
		2,322	1,981	3,123		6,148	9,140				
slope		275691,03299	3,63E-06								
intercept		0,75102									
r ²		0,9885									
Standard Error											
		I	II	III	IV	V	VI				
[A] in [M]		1,505	1,677	1,213	1,118	0,700	0,493				
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000				
[AB] in [M]		3,495	3,323	3,787	3,882	4,300	4,507				
KD		2,0E-07	1,3E-06	1,6E-06		2,6E-06	2,8E-06				
		1,7E-06									
SE(KD)		4,653E-07									
fb		0,990	0,938	0,924		0,887	0,878				
92,3%											
SE(fb)		2,017%									
n		5									
		1,96E-07	1,31E-06	1,63E-06	1,00E-12	2,55E-06	2,79E-06				



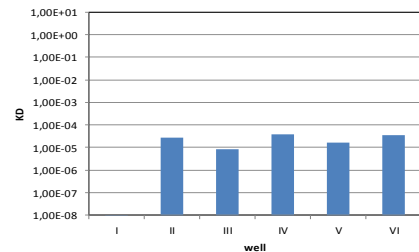


reference QC																													
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05																						
1/signal in TRANSIL well		4,35E-02	4,83E-02	4,59E-02	5,00E-02	4,90E-02	5,00E-02																						
valid albumin conc. [μM]			5,9E-06		1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05																						
valid 1/signal			4,8E-02		5,0E-02	4,9E-02	5,0E-02																						
slope		52,99629																											
intercept		0,04841																											
r ²		0,4327																											
predicted 1/signal	0	4,9E-02	4,9E-02	4,9E-02	4,9E-02	4,9E-02	5,0E-02																						
Predicted Reference Value		20,65																											
Actual Reference Value		24,60																											
Relative deviation		16,0%																											
QC index: 7,8																													
no. data points	6	reference	9	r ² MA prediction	0	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10	warning messages																	
		10,0%		0,9999		A		6	10	6	10	data points																	
6		20,0%	9	0,999		M	10	5		5		reference																	
5		50,0%	8	0,99		R		4		4		ref. Treatment																	
4	6	100,0%	7	0,9		slopes	10	3		3		ref > signal																	
3		200,0%	5	0,8		1/abs > 0	5	2		2		consistency																	
2		500,0%	3	0,7		c(lipid)/c(buffer) >0	10	1		1		r ² MA prediction poor model fit,	X																
1		<500%		0,6				0		0,19	10	slopes																	
0				0,5								intercept																	
				<0,5	0							binding																	
												summary poor model fit,																	
1. step outlier detection																													
mean x		0,000		n	6																								
(x _i -mean(x)) ²		9,5E-11	6,0E-11	2,3E-11	1,2E-13	4,0E-11	2,7E-10	initial r2:		0,4968																			
S(x _i -mean(x)) ²		4,8E-10						skip outlier detection if r2 >		0,98																			
residuals		-0,061	0,049	-0,025	0,056	0,002	-0,020			consider outlier detection																			
		0,0021						check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection																					
s ²		0,0009	0,0006	0,0002	0,0008	0,0000	0,0001																						
studentized residual		0,0026						checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c																					
		-1,51	1,14	-0,56	1,21	0,04	-0,75	albumin conc. [μM]	0	1	1	1	1																
		1,51	1,14	0,56	1,21	0,04	0,75	(1-fu)/fu	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000																
		0	1	1	1	1	1		0,188	0,128	0,230	0,206	0,230																
			5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05	2652,77919	0,14727	239,853	239,887	0,00 ok																	
slope	2652,77919		0,188	0,128	0,230	0,206	0,230	0,3709	improvement?	yes		0,8																	
intercept	0,15508							accept outlier:	yes																				
r ²	0,3709							abs(studentized residuals)	1,14	0,56	1,21	0,04	0,75																
									5,92593E-06	8,88889E-06	1,33333E-05	0,00002	0,00003																
mean x		0,000		n	5				0,2	0,1		0,2	0,2																
(x _i -mean(x)) ²			0,00	0,00	0,00	0,00	0,00																						
S(x _i -mean(x)) ²		0,00																											
residuals			0,55	0,68	0,79	0,75	0,24																						
			0,018	-0,050	0,040	-0,002	-0,005																						
s ²			0,0001	0,0008	0,0005	0,0000	0,0000																						
studentized residual		0,0015																											
			0,62	-1,59	1,16	-0,07	-0,25																						
			0,62	1,59	1,16	0,07	0,25																						
		0	1	0	1	1	1																						
			5,9E-06		1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05																						
			0,188		0,230	0,206	0,230																						
slope	1303,70865		7,67E-04																										
intercept	0,19100																												
r ²	0,4327																												
Standard Error																													
		0	1	0	1	1	1																						
		I	II	III	IV	V	VI																						
[A] in [M]		4,675	4,207	4,431	4,065	4,146	4,065																						
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000																						
[AB] in [M]		0,325	0,793	0,569	0,935	0,854	0,935																						
KD			2,7E-05		5,4E-05	9,3E-05	1,3E-04																						
		7,5E-05																											
SE(KD)	2,177E-05																												
fb			0,423		0,271	0,177	0,137																						
		25,2%																											
SE(fb)	6,366%																												
n	4																												
		1,00E-12	2,72E-05	1,00E-12	5,39E-05	9,30E-05	1,26E-04																						

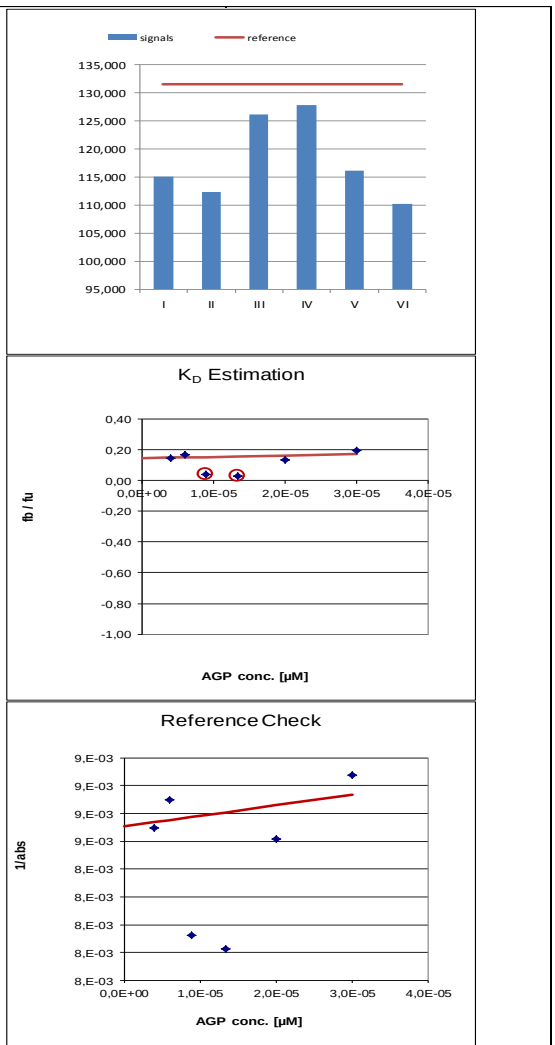




reference QC									
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05		
1/signal in TRANSIL well		4,00E-01	4,76E-01	7,14E-01	5,26E-01	8,33E-01	7,14E-01		
valid albumin conc. [µM]		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05		
valid 1/signal		4,0E-01	4,8E-01	7,1E-01	5,3E-01	8,3E-01	7,1E-01		
slope		11821,84417							
intercept		0,44898							
r ²		0,4811							
predicted 1/signal	0	5,0E-01	5,2E-01	5,5E-01	6,1E-01	6,9E-01	8,0E-01		
Predicted Reference Value		2,23							
Actual Reference Value		2,50							
Relative deviation		10,9%							
QC index: 8,1									
no. data points	10	reference	9	r ² MA prediction	0	ref. Treatment	10	ref > signal	8
		10,0%		0,9999		A		6	
6	10	20,0%	9	0,999		M		5	8
5		50,0%	8	0,99		R	10	4	
4		100,0%	7	0,9		slopes	10	3	
3		200,0%	5	0,8		1/abs > 0	5	2	
2		500,0%	3	0,7		c(lipid)/c(buffer) >0	10	1	
1		<500%		0,6				0	
0				0,5					
				<0,5	0				
warning messages									
data points									
reference									
ref. Treatment									
ref > signal									
consistency									
r ² MA prediction poor model fit,									
slopes									
intercept									
binding									
summary poor model fit,									
1. step outlier detection									
mean x		0,000		n	6				
(x _i -mean(x)) ²		9,5E-11	6,0E-11	2,3E-11	1,2E-13	4,0E-11	2,7E-10		
S(x _i -mean(x)) ²		4,8E-10							
residuals		0,64	0,71	0,79	0,83	0,75	0,28		
		-0,239	-0,107	0,401	-0,201	0,370	-0,223		
		0,0912							
		0,0143	0,0029	0,0401	0,0101	0,0342	0,0125		
s ²		0,1140							
studentized residual		-0,89	-0,38	1,34	-0,65	1,26	-1,24		
		0,89	0,38	1,34	0,65	1,26	1,24		
		1	1	1	1	1	1		
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05		
		0,000	0,190	0,786	0,316	1,083	0,786		
slope		29554,61043							
intercept		0,12244							
r ²		0,4811							
2. step outlier detection									
mean x		0,000		n	6				
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00	0,00		
S(x _i -mean(x)) ²		0,00							
residuals		0,64	0,71	0,79	0,83	0,75	0,28		
		-0,239	-0,107	0,401	-0,201	0,370	-0,223		
		0,0143	0,0029	0,0401	0,0101	0,0342	0,0125		
s ²		0,1140							
studentized residual		-0,89	-0,38	1,34	-0,65	1,26	-1,24		
		0,89	0,38	1,34	0,65	1,26	1,24		
		1	1	1	1	1	1		
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05		
		0,000	0,190	0,786	0,316	1,083	0,786		
slope		29554,61043	3,38E-05						
intercept		0,12244							
r ²		0,4811							
Standard Error									
		0	1	1	1	1	1		
		I	II	III	IV	V	VI		
[A] in [M]		5,000	4,200	2,800	3,800	2,400	2,800		
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000		
[AB] in [M]		0,000	0,800	2,200	1,200	2,600	2,200		
KD			2,7E-05	8,5E-06	3,8E-05	1,6E-05	3,5E-05		
		2,5E-05							
SE(KD)		5,671E-06							
fb			0,426	0,701	0,342	0,555	0,361		
		47,7%							
SE(fb)		6,728%							
n		5							
		1,00E-12	2,69E-05	8,51E-06	3,84E-05	1,61E-05	3,54E-05		
checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c									
albumin conc. [µM]		0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000		
(1-fu)/fu		0,0	0,190	0,786	0,316	1,083	0,786		
29554,61043 w/o outlier		-0,10965	240,110	239,878	0,00 ok				
0,4811 improvement?		no			1,0				
accept outlier:		na							
abs(studentized residuals)		0,89	0,38	1,34	0,65	1,26	1,24		1,34
		3,95062E-06	5,92593E-06	8,8889E-06	1,33333E-05	0,00002	0,00003		
		0,0	0,2	0,3	1,1	0,8			
second tier r2:									
skip outlier detection if r2 >		0,4811							
		0,98							
		consider							
no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2									



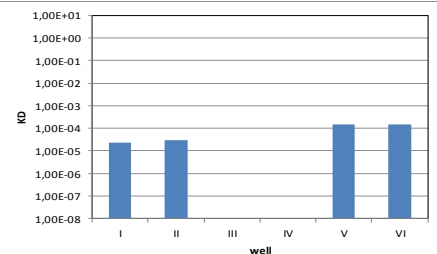
		test article No		14		SL 11			
		5,000 μM						0 nm / amu	
adj. Ref 1		131,600		A		av ref ok			
Ref 2		131,500		ref diff ok		max ref ok			
Signal Reference:		131,550		131,550		131,550		131,550	
TRANSIL well:		I		II		III		IV	
Signal in TRANSIL wells:		115,000		112,400		126,200		127,800	
								116,100	
								110,200	



reg	9,98E-04	0,20445
avg	8,75E-05	
choice	8,75E-05	0

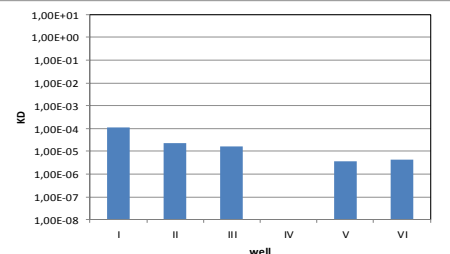
value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

reference QC											
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05				
1/signal in TRANSIL well		8,70E-03	8,90E-03	7,92E-03	7,82E-03	8,61E-03	9,07E-03				
valid albumin conc. [µM]		4,0E-06	5,9E-06			2,0E-05	3,0E-05				
valid 1/signal		8,7E-03	8,9E-03			8,6E-03	9,1E-03				
slope		7,61312									
intercept		0,00871									
r ²		0,2045									
predicted 1/signal	0	8,7E-03	8,8E-03	8,8E-03	8,8E-03	8,9E-03	8,9E-03				
Predicted Reference Value		114,86									
Actual Reference Value		131,55									
Relative deviation		12,7%									
QC index: 6,7											
no. data points	6	reference	9	r ² MA prediction	0	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	3
		10,0%		0,9999		A	10	6	10	6	
6		20,0%		0,999		M		5		5	
5		50,0%	8	0,99		R		4		4	3
4	6	100,0%	7	0,9		slopes	10	3		3	
3		200,0%	5	0,8		1/abs > 0	5	2		2	
2		500,0%	3	0,7		c(lipid)/c(buffer) >0	10	1	intercept		
1		<500%		0,6				0		0,15	10
0				0,5							
				<0.5	0						
warning messages											
data points											
reference											
ref. Treatment											
ref > signal											
consistency data not consi											
r ² MA prediction poor model fit											
slopes											
intercept											
binding											
summary data not consistent, poor model fit,											
1. step outlier detection											
mean x		0,000		n	4						
(x _i -mean(x)) ²		1,2E-10	8,2E-11			2,5E-11	2,3E-10			0,2045	
S(x _i -mean(x)) ²		4,5E-10								0,98	
		0,48	0,57			0,69	0,25			consider	outlier detection
residuals		-0,005	0,019			-0,032	0,018			check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection	
		0,0006								checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c	
		0,0000	0,0002			0,0005	0,0002				
s ²		0,0009									
studentized residual		-0,26	0,85			-1,30	1,23				
		0,26	0,85			1,30	1,23				
		1	1	0	0	1	1				
		4,0E-06	5,9E-06			2,0E-05	3,0E-05				
		0,144	0,170			0,133	0,194				
slope	1001,50554										
intercept	0,14528										
r ²	0,2045										
2. step outlier detection											
mean x		0,000		n	4						
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00			0,00	0,00				
S(x _i -mean(x)) ²		0,00									
		0,48	0,57			0,69	0,25				
residuals		-0,005	0,019			-0,032	0,018				
		0,0000	0,0002			0,0005	0,0002				
s ²		0,0009									
studentized residual		-0,26	0,85			-1,30	1,23				
		0,26	0,85			1,30	1,23				
		1	1	0	0	1	1				
		4,0E-06	5,9E-06			2,0E-05	3,0E-05				
		0,144	0,170			0,133	0,194				
slope	1001,50554										
intercept	0,14528										
r ²	0,2045										
Standard Error											
		1	1	0	0	1	1				
		I	II	III	IV	V	VI				
[A] in [M]		4,371	4,272	4,797	4,857	4,413	4,189				
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000				
[AB] in [M]		0,629	0,728	0,203	0,143	0,587	0,811				
KD		2,3E-05	3,1E-05			1,5E-04	1,5E-04				
		8,8E-05									
SE(KD)		3,511E-05									
fb		0,464	0,396			0,121	0,117				
		27,4%									
SE(fb)		9,092%									
n		4									
		2,31E-05	3,05E-05	1,00E-12	1,00E-12	1,46E-04	1,51E-04				



reference QC													
albumin conc. [M]	0	4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06	1,3E-05	2,0E-05	3,0E-05						
1/signal in TRANSIL well		1,15E-01	1,35E-01	1,61E-01	1,75E-01	5,88E-01	7,69E-01						
valid albumin conc. [µM]		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05						
valid 1/signal		1,1E-01	1,4E-01	1,6E-01		5,9E-01	7,7E-01						
slope		27279,55483											
intercept		-0,02141											
r²		0,9749											
predicted 1/signal	0	8,6E-02	1,4E-01	2,2E-01	3,4E-01	5,2E-01	8,0E-01						
Predicted Reference Value		-46,70											
Actual Reference Value		9,00											
Relative deviation		618,9%											
QC index: 8,0													
no. data points	9	reference	0	r² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10	warning messages	
		10,0%		0,9999		A		6	10	6	10	data points	
6		20,0%		0,999		M	10	5		5		reference mismatch: e	X
5	9	50,0%		0,99		R		4		4		ref. Treatment	
4		100,0%		0,9	7	slopes	10	3		3		ref > signal	
3		200,0%		0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency	
2		500,0%		0,7	5	c(lipid)/c(buffer) > 0	10	1		1		r² MA prediction	
1		<500%	0	0,6	4			0		-1,19	5	slopes	
0				0,5	3							intercept	
				<0.5								binding	
summary mismatch: estimated vs measured reference,													
1. step outlier detection													
mean x		0,000		n	6								
(x _i -mean(x))²		9,5E-11	6,0E-11	2,3E-11	1,2E-13	4,0E-11	2,7E-10	initial r2:		0,9179			
S(x _i -mean(x))²		4,8E-10						skip outlier detection if r2 >		0,98			
residuals		0,64	0,71	0,79	0,83	0,75	0,28			consider outlier detection			
		0,518	0,213	-0,283	-1,251	0,820	-0,017						
		0,5263						check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection					
		0,0671	0,0113	0,0200	0,3914	0,1681	0,0001						
s²		0,6579						checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c					
studentized residual		0,80	0,31	-0,39	-1,69	1,17	-0,04	1	1	1	0	1	1
		0,80	0,31	0,39	1,69	1,17	0,04	albumin conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000
		1	1	1	0	1	1	(1-fu)/fu	0,0	0,216	0,452	4,294	5,923
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05	245515,99350 w/o outlier		with outlier			
slope	245515,99350		0,216	0,452		4,294	5,923	-1,44931	241,449	241,458	0,00 ok		
intercept	-1,19270							0,9749 improvement?	yes		3,3		
r²	0,9749							accept outlier:	yes				
	2. step outlier detection												
mean x		0,000		n	5								
(x _i -mean(x))²		0,00	0,00	0,00		0,00	0,00						
S(x _i -mean(x))²		0,00											
		0,60	0,67	0,75		0,72	0,25						
residuals		0,257	-0,046	-0,538		0,576	-0,250	second tier r2:		0,9749			
		0,0221	0,0007	0,0965		0,1108	0,0208	skip outlier detection if r2 >		0,98			
s²		0,2508								consider outlier detection			
studentized residual		0,66	-0,11	-1,24		1,36	-0,99						
		0,66	0,11	1,24		1,36	0,99						
		1	1	1	0	1	1	no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2					
		4,0E-06	5,9E-06	8,9E-06		2,0E-05	3,0E-05						
		0,034	0,216	0,452		4,294	5,923						
slope	245515,99350		4,07E-06										
intercept	-1,19270												
r²	0,9749												
Standard Error													
		1	1	1	0	1	1						
		I	II	III	IV	V	VI						
[A] in [M]		4,833	4,111	3,444	3,167	0,944	0,722						
[B] in [M]		3,951	5,926	8,889	13,333	20,000	30,000						
[AB] in [M]		0,167	0,889	1,556	1,833	4,056	4,278						
KD		1,1E-04	2,3E-05	1,6E-05		3,7E-06	4,3E-06						
		3,1E-05											
SE(KD)	1,991E-05												
fb	0,154	0,462	0,552			0,843	0,822						
SE(fb)	56,7%												
n	12,707%												
	5												
		1,10E-04	2,33E-05	1,62E-05	1,00E-12	3,71E-06	4,34E-06						

well	SE
I	1,10E-04
II	2,33E-05
III	1,62E-05
IV	1,00E-12
V	3,71E-06
VI	4,34E-06



4.4. PPB – Auswertung

Transil^{XL} PPB Binding Kit
Version 2 Revision 0

required input
optional input

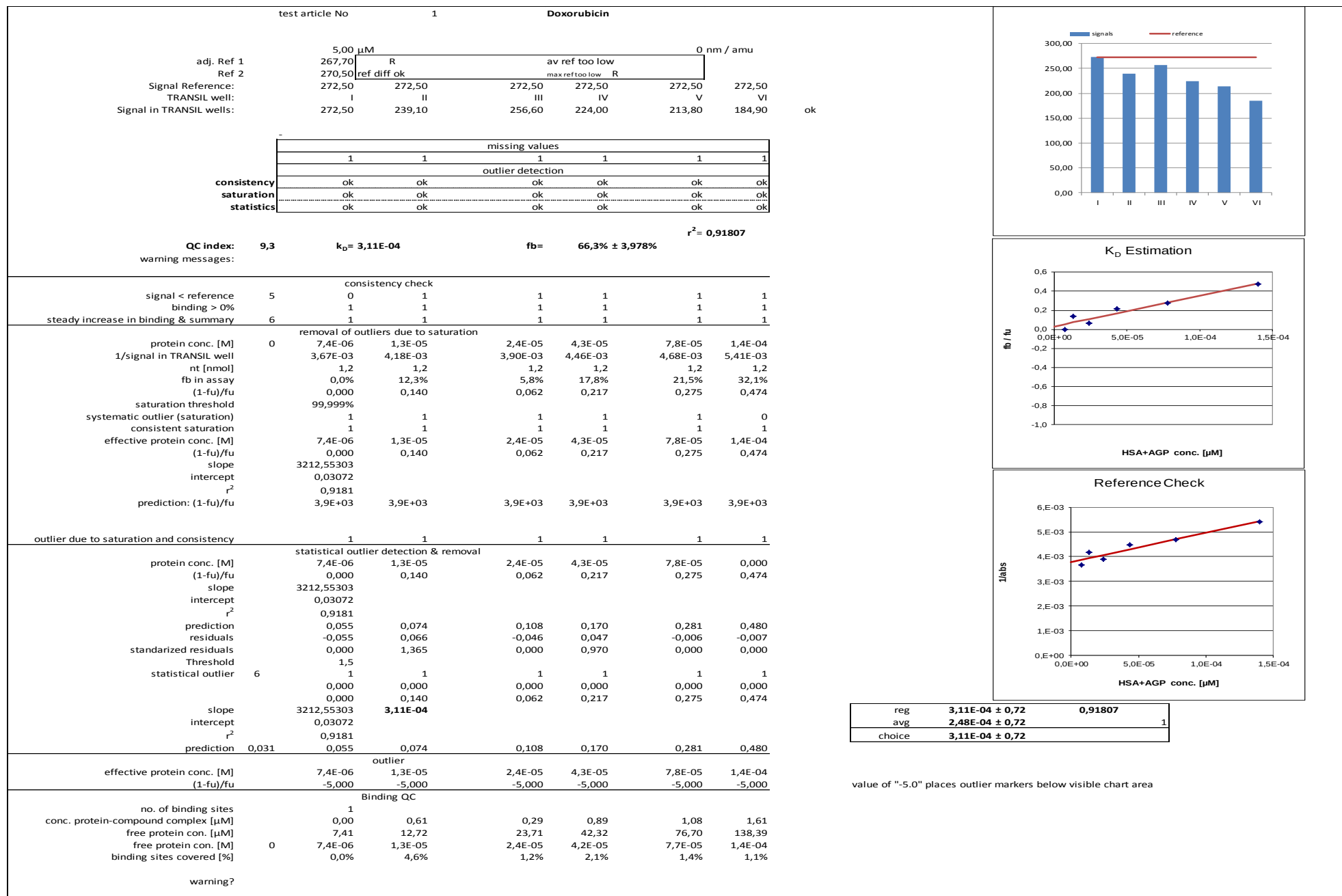
Assay Plate Parameters

Lot Number:	FNRS
Date:	19.07.13
Assay volume:	240,0 µl
HSA + AGP concentration:	140,0 µM
φ:	1,80

Quality Control Parameters		
Saturation Threshold	99,9%	compound bound
Outlier Threshold	1,5	standard deviations
Threshold for outlier detection	0,98	r ²
Max difference of references:	30%	
MS saturation threshold	100000000	
model choice threshold	0,8000	r ²

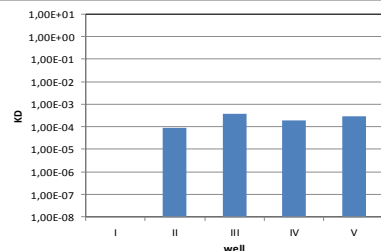
Compound name		sample volume [µL]	stock conc. [µM]	k _D	fb		r ²	TQI ¹	
No 1	Doxorubicin	15,0 µl	80,0 µM	3,11E-04	66,3%	± 3,98%	0,9181	●	9,3
No 2	SL 5	15,0 µl	80,0 µM	6,07E-05	91,0%		1,0000	●	6,1
No 3	SL 4	15,0 µl	80,0 µM	5,49E-06	99,1%	± 0,04%	0,9903	●	7,6
No 4	SL 6	15,0 µl	80,0 µM	2,67E-05	95,8%	± 0,42%	0,9925	●	8,6
No 5	SL 7	15,0 µl	80,0 µM	1,46E-05	97,7%	± 0,30%	0,9755	●	7,6
No 6	SL 14	15,0 µl	80,0 µM	1,73E-05	97,2%	± 0,19%	0,9968	●	9,6
No 7	SL 1	15,0 µl	80,0 µM	3,96E-05	93,9%	± 0,70%	0,9955	●	9,6
No 8	SL 8	15,0 µl	80,0 µM	6,83E-06	98,9%	± 0,15%	0,9906	●	9,6
No 9	SL 12	15,0 µl	80,0 µM	5,47E-06	99,1%	± 0,06%	0,9978	●	8,3
No 10	SL 9	15,0 µl	80,0 µM	3,47E-05	94,6%	± 0,37%	0,9919	●	9,6
No 11	SL 2	15,0 µl	80,0 µM	2,29E-05	96,4%	± 0,25%	0,9975	●	9,5
No 12	SL 3	15,0 µl	80,0 µM	1,95E-05	96,9%	± 0,33%	0,9726	●	7,4
No 13	SL 13	15,0 µl	80,0 µM	6,43E-06	99,0%	± 0,08%	0,9797	●	7,4
No 14	SL 11	15,0 µl	80,0 µM	8,19E-05	88,2%	± 0,88%	0,9987	●	9,7
No 15	SL 10	15,0 µl	80,0 µM	1,02E-05	98,4%	± 0,14%	0,9835	●	8,6

Model Parameters		
1. Plasma protein binding		
Physiological HSA conc.	5,88E-04	
Physiological AGP conc.	2,45E-05	

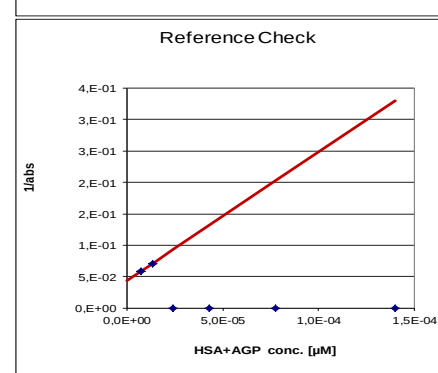
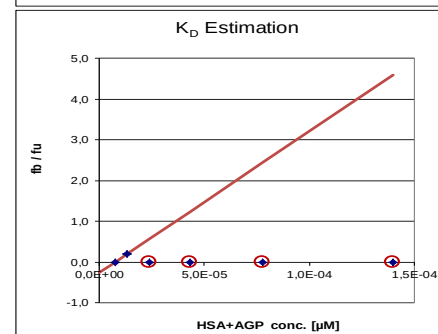
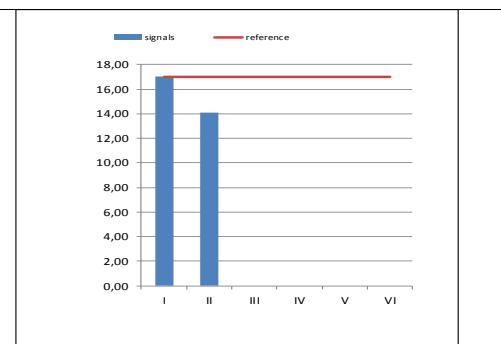


reference QC												
protein conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
1/signal in TRANSIL well		3,7E-03	4,2E-03	3,9E-03	4,5E-03	4,7E-03	5,4E-03					
valid protein conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04					
valid 1/signal		3,7E-03	4,2E-03	3,9E-03	4,5E-03	4,7E-03	5,4E-03					
slope		11,78919										
intercept		0,00378										
r ²		0,9181										
predicted 1/signal	0	3,9E-03	3,9E-03	4,1E-03	4,3E-03	4,7E-03	5,4E-03					
Predicted Reference Value		264,38										
Actual Reference Value		272,50										
Relative deviation		3,0%										
QC index: 9,3												
no. data points	10	reference	10	r ² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	8	consistency	10	warning messages
		10,0%	10	0,9999		A		6	6	6	10	data points
6	10	20,0%	9	0,999		M		5	8	5		reference
5		50,0%	8	0,99		R	10	4		4		ref. Treatment
4		100,0%	7	0,9	7			3		3		ref > signal
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency
2		500,0%	3	0,7	5	(lipid)/c(buffer) >0	10	1		intercept	0,03	r ² MA prediction
1		<500%		0,6	4			0				slopes
0				0,5	3							intercept
				<0,5								binding
												summary
1. step outlier detection												
mean x		0,000		n	6							
(x _i -mean(x)) ²		1,9E-09	1,4E-09	7,3E-10	6,0E-11	7,2E-10	7,9E-09			initial r2:	0,9181	
S(x _i -mean(x)) ²		1,3E-08								skip outlier detection if r2 >	0,98	
		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21				consider	outlier detection
residuals		-0,055	0,066	-0,046	0,047	-0,006	-0,007			check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection		
		0,0023								checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c		
s ²		0,0007	0,0011	0,0005	0,0006	0,0000	0,0000			protein conc. [µM]	1	1
studentized residual		0,0029								(1-fu)/fu	0,000	0,000
		-1,22	1,44	-0,96	0,95	-0,13	-0,27				0,000	0,000
		1,22	1,44	0,96	0,95	0,13	0,27				0,062	0,217
		1	1	1	1	1	1				0,275	0,474
		0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000			3212,55303 w/o outlier		
		0,000	0,140	0,062	0,217	0,275	0,474			0,02471	239,975	239,969
slope	3212,55303									0,9181 improvement?	no	0,00 ok
intercept	0,03072									accept outlier:	na	1,0
r ²	0,9181									abs(studentized residuals)	1,22	1,44
2. step outlier detection												
mean x		0,000		n	6						0,96	0,95
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00	0,00				7,4091E-06	1,33364E-05
S(x _i -mean(x)) ²		0,00									0,0	
		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21				0,1	0,2
residuals		-0,055	0,066	-0,046	0,047	-0,006	-0,007			second tier r2:	0,9181	
		0,0007	0,0011	0,0005	0,0006	0,0000	0,0000			skip outlier detection if r2 >	0,98	
s ²		0,0029									consider	outlier detection
studentized residual		-1,22	1,44	-0,96	0,95	-0,13	-0,27			no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2		
		1,22	1,44	0,96	0,95	0,13	0,27					
		1	1	1	1	1	1					
		0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000					
		0,000	0,140	0,062	0,217	0,275	0,474					
slope	3212,55303		3,11E-04									
intercept	0,03072											
r ²	0,9181											
Standard Error												
		1	1	1	1	1	1					
		I	II	III	IV	V	VI					
[A] in [M]		5,000	4,387	4,708	4,110	3,923	3,393					
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000					
[AB] in [M]		0,000	0,613	0,292	0,890	1,077	1,607					
KD			9,1E-05	3,8E-04	2,0E-04	2,8E-04	2,9E-04					
SE(KD)		2,5E-04										
fb		4,493E-05										
			0,871	0,615	0,758	0,687	0,677					
SE(fb)		72,2%										
n		3,978%										
		5										
			9,11E-05	3,83E-04	1,95E-04	2,79E-04	2,92E-04					

well	KD
I	
II	1,00E-04
III	1,00E-03
IV	1,00E-04
V	1,00E-04



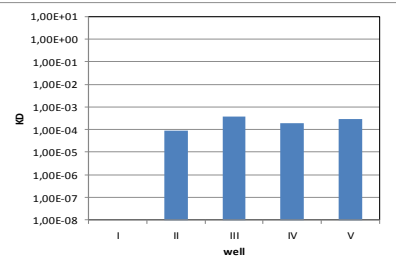
		test article No	2	SL 5				
		5,00 μM					0 nm / amu	
adj. Ref 1		11,20	R	av ref too low				
Ref 2		9,00	ref diff ok	max ref too low				R
Signal Reference:		17,00	17,00	17,00	17,00	17,00	17,00	
TRANSIL well:		I	II	III	IV	V	VI	
Signal in TRANSIL wells:		17,00	14,10 na	na	na	na		
		-						
		missing values						
		1	1	0	0	0	0	
		outlier detection						
consistency saturation statistics		ok	ok	inconsistent	inconsistent	inconsistent	inconsistent	
		ok	ok	na	na	na	na	
		ok	ok	na	na	na	na	
		$r^2 = 1,00000$						
QC index:		6,1	$k_D = 6,07E-05$		fb=		91,0%	
warning messages: few valid data points, references exceed signal: solubility problem? data not consistent,								
consistency check								
signal < reference	1	0	1	0	0	0	0	
binding > 0%		1	1	1	1	1	1	
steady increase in binding & summary	2	1	1	0	0	0	0	
removal of outliers due to saturation								
protein conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04	
1/signal in TRANSIL well		5,88E-02	7,09E-02	#WERT!	#WERT!	#WERT!	#WERT!	
nt [nmol]		1,2	1,2	1,2	1,2	1,2	1,2	
fb in assay		0,0%	17,1%	0,0%	0,0%	0,0%	0,0%	
(1-fu)/fu		0,000	0,206	0,000	0,000	0,000	0,000	
saturation threshold		99,999%						
systematic outlier (saturation)		1	1	1	1	1	1	
consistent saturation		1	1	1	1	1	1	
effective protein conc. [M]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04	
(1-fu)/fu		0,000	0,206	0,000	0,000	0,000	0,000	
slope		-607,04314						
intercept		0,06521						
r^2		0,1332						
prediction: (1-fu)/fu		-7,3E+02	-7,3E+02	-7,3E+02	-7,3E+02	-7,3E+02	-7,3E+02	
outlier due to saturation and consistency								
		1	1	0	0	0	0	
statistical outlier detection & removal								
protein conc. [M]		7,4E-06	1,3E-05					
(1-fu)/fu		0,000	0,206					
slope	34699,51368							
intercept	-0,25709							
r^2	1,0000							
prediction	0,000	0,206						
residuals	0,000	0,000						
standarized residuals	0,000	0,000						
Threshold	1,5							
statistical outlier	2	1	1	0	0	0	0	
		0,000	0,000					
		0,000	0,206					
slope	34699,51368	2,88E-05						
intercept	-0,25709							
r^2	1,0000							
prediction	-0,257	0,000	0,206	0,576	1,242	2,442	4,601	
outlier								
effective protein conc. [M]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04	
(1-fu)/fu		-5,000	-5,000	0,000	0,000	0,000	0,000	
Binding QC								
no. of binding sites		1						
conc. protein-compound complex $[\mu\text{M}]$		0,00	0,85	0,00	0,00	0,00	0,00	
free protein con. $[\mu\text{M}]$		7,41	12,48	24,01	43,21	77,78	140,00	
free protein con. [M]	0	7,4E-06	1,2E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04	
binding sites covered [%]		0,0%	6,4%	0,0%	0,0%	0,0%	0,0%	
warning?								



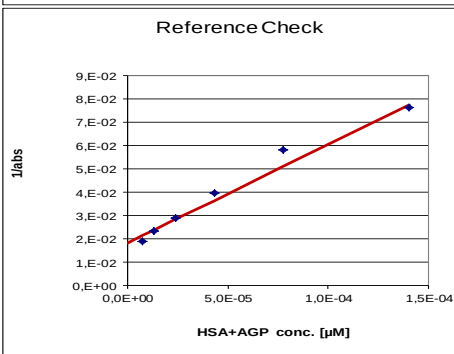
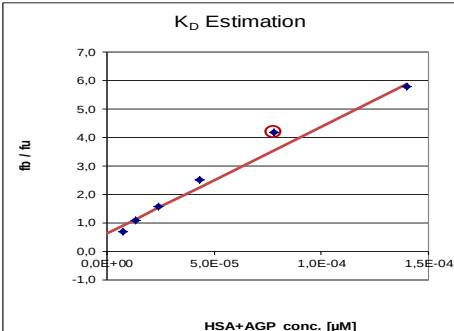
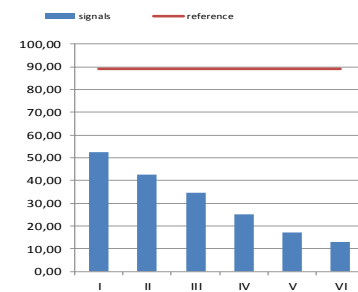
reg	2,88E-05 ± 0,91	1,00000
avg	6,07E-05 ± 0,91	0
choice	6,07E-05 ± 0,91	

value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

reference QC																																																																							
protein conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04																																																																
1/signal in TRANSIL well		5,9E-02	7,1E-02	#WERT!	#WERT!	#WERT!	#WERT!																																																																
valid protein conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05																																																																				
valid 1/signal		5,9E-02	7,1E-02																																																																				
slope		2041,14786																																																																					
intercept		0,04370																																																																					
r ²		1,0000																																																																					
predicted 1/signal	0	5,9E-02	7,1E-02	9,3E-02	1,3E-01	2,0E-01	3,3E-01																																																																
Predicted Reference Value		22,88																																																																					
Actual Reference Value		17,00																																																																					
Relative deviation		25,7%																																																																					
QC index: 6,1																																																																							
no. data points	0	reference	8	r ² MA prediction	10	ref. Treatment	10	ref > signal	1	consistency	0	warning messages																																																											
		10,0%		0,9999	10	A		6		6		data points few valid da																																																											
6		20,0%		0,999	9	M		5		5		reference																																																											
5		50,0%	8	0,99	8	R	10	4		4		ref. Treatment																																																											
4		100,0%	7	0,9	7	slopes		3		3		ref > signal references e																																																											
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0		2		2		consistency data not cor																																																											
2	0	500,0%	3	0,7	5	(lipid)/c(buffer) >0		1	1	intercept		r ² MA prediction																																																											
1		<500%		0,6	4			0		-0,26	10	slopes																																																											
0				0,5	3							intercept																																																											
				<0.5								binding																																																											
summary few valid data points, references exceed signal: solubility problem																																																																							
1. step outlier detection																																																																							
mean x		0,000		n	2																																																																		
(x _i -mean(x)) ²		8,8E-12	8,8E-12																																																																				
S(x _i -mean(x)) ²		1,8E-11																																																																					
residuals		0,00	0,00																																																																				
		0,0000																																																																					
s ²		#DIV/0!	#DIV/0!																																																																				
studentized residual		#DIV/0!	#DIV/0!																																																																				
		#DIV/0!	#DIV/0!																																																																				
		1	1	0	0	0	0	initial r2: 1,0000 skip outlier detection if r2 > 0,98 omit outlier detection check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c <table><tr><td></td><td>1</td><td>1</td><td>0</td><td>0</td><td>0</td></tr><tr><td>protein conc. [µM]</td><td>0,000</td><td>0,000</td><td></td><td></td><td></td></tr><tr><td>(1-fu)/fu</td><td>0,0</td><td>0,206</td><td></td><td></td><td></td></tr><tr><td></td><td>34699,51368</td><td>w/o outlier</td><td>with outlier</td><td></td><td></td></tr><tr><td></td><td>-0,25709</td><td>240,257</td><td>240,257</td><td>0,00 ok</td><td></td></tr><tr><td></td><td>1,0000</td><td>improvement no</td><td></td><td>#DIV/0!</td><td></td></tr><tr><td></td><td></td><td>accept outlier!</td><td>#DIV/0!</td><td></td><td></td></tr><tr><td>abs(studentized residuals)</td><td>#DIV/0!</td><td>#DIV/0!</td><td>#DIV/0!</td><td></td><td>#DIV/0!</td></tr><tr><td></td><td>#DIV/0!</td><td>#DIV/0!</td><td>#DIV/0!</td><td></td><td></td></tr><tr><td></td><td>#DIV/0!</td><td>#DIV/0!</td><td></td><td></td><td></td></tr></table> second tier r2: 1,0000 skip outlier detection if r2 > 0,98 omit outlier detection no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2					1	1	0	0	0	protein conc. [µM]	0,000	0,000				(1-fu)/fu	0,0	0,206					34699,51368	w/o outlier	with outlier				-0,25709	240,257	240,257	0,00 ok			1,0000	improvement no		#DIV/0!				accept outlier!	#DIV/0!			abs(studentized residuals)	#DIV/0!	#DIV/0!	#DIV/0!		#DIV/0!		#DIV/0!	#DIV/0!	#DIV/0!				#DIV/0!	#DIV/0!			
	1	1	0	0	0																																																																		
protein conc. [µM]	0,000	0,000																																																																					
(1-fu)/fu	0,0	0,206																																																																					
	34699,51368	w/o outlier	with outlier																																																																				
	-0,25709	240,257	240,257	0,00 ok																																																																			
	1,0000	improvement no		#DIV/0!																																																																			
		accept outlier!	#DIV/0!																																																																				
abs(studentized residuals)	#DIV/0!	#DIV/0!	#DIV/0!		#DIV/0!																																																																		
	#DIV/0!	#DIV/0!	#DIV/0!																																																																				
	#DIV/0!	#DIV/0!																																																																					
		0,000	0,000																																																																				
		0,000	0,206																																																																				
slope		34699,51368																																																																					
intercept		-0,25709																																																																					
r ²		1,0000																																																																					
2. step outlier detection																																																																							
mean x		0,000		n	2																																																																		
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00																																																																				
S(x _i -mean(x)) ²		0,00																																																																					
residuals		0,00	0,00																																																																				
		0,0000																																																																					
s ²		#DIV/0!	#DIV/0!																																																																				
studentized residual		#DIV/0!	#DIV/0!																																																																				
		#DIV/0!	#DIV/0!																																																																				
		1	1	0	0	0	0																																																																
		0,000	0,000																																																																				
		0,000	0,206																																																																				
slope		34699,51368	2,88E-05																																																																				
intercept		-0,25709																																																																					
r ²		1,0000																																																																					
Standard Error																																																																							
		1	1	0	0	0	0																																																																
		I	II	III	IV	V	VI																																																																
[A] in [M]		5,000	4,147	5,000	5,000	5,000	5,000																																																																
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000																																																																
[AB] in [M]		0,000	0,853	0,000	0,000	0,000	0,000																																																																
KD			6,1E-05																																																																				
		6,1E-05																																																																					
SE(KD)			0,910																																																																				
fb																																																																							
SE(fb)		91,0%																																																																					
n		1																																																																					
			6,07E-05	1,00E-12	1,00E-12	1,00E-12	1,00E-12																																																																



test article No		4		SL 6			
		5,00 μM		0 nm / amu			
adj. Ref 1		102,00		A		av ref ok	
Ref 2		76,20		ref diff ok		max ref ok	
Signal Reference:		89,10		89,10		89,10	
TRANSIL well:		I		II		III	
Signal in TRANSIL wells:		52,40		42,60		34,50	

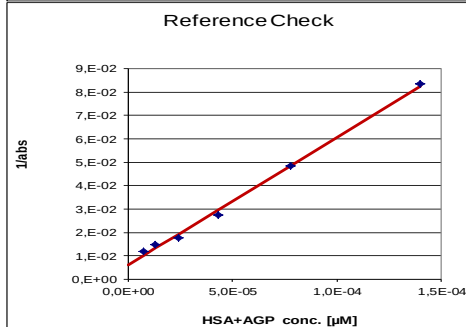
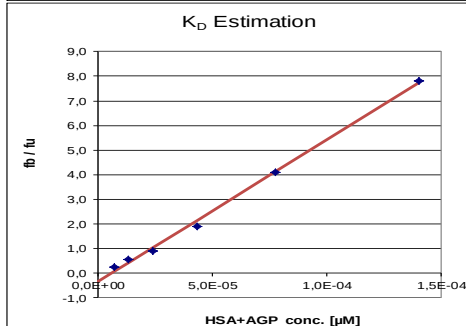
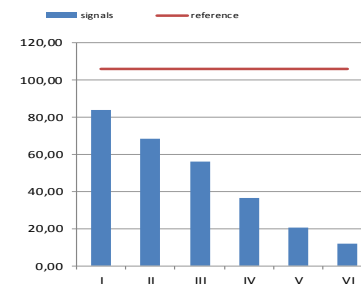


reg	2,67E-05 $\pm$ 0,98	0,99245
avg	1,40E-05 $\pm$ 0,98	1
choice	2,67E-05 $\pm$ 0,98	

value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

[illegible]

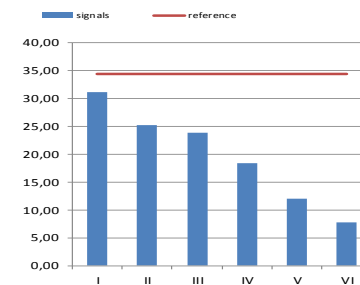
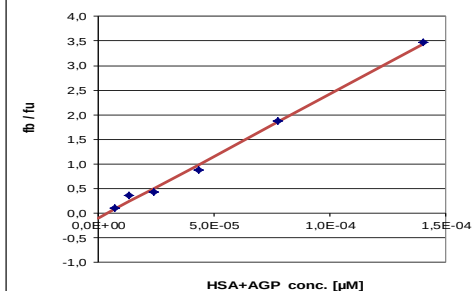
test article No		6		SL 14			
		5,00 μM		0 nm / amu			
adj. Ref 1		101,90		A		av ref ok	
Ref 2		109,70		ref diff ok		max ref ok	
Signal Reference:		105,80		105,80		105,80	
TRANSIL well:		I		II		III	
Signal in TRANSIL wells:		83,90		68,30		56,20	
				36,40		20,70	
						12,00	
						ok	



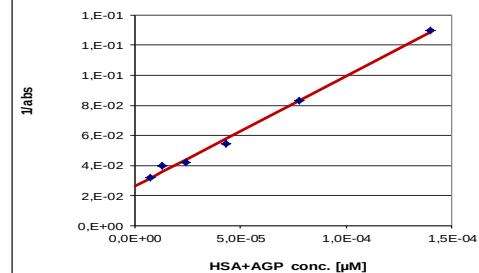
reg	1,73E-05 $\pm$ 0,97	0,99675
avg	2,10E-05 $\pm$ 0,97	1
choice	1,73E-05 $\pm$ 0,97	

value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

test article No		7		SL 1			
		5,00 μM		0 nm / amu			
adj. Ref 1		34,40		M		av ref too low	
Ref 2		23,10		high ref diff		M	
Signal Reference:		34,40		34,40		34,40	
TRANSIL well:		I		II		III	
Signal in TRANSIL wells:		31,20		25,20		23,90	
		31,20		25,20		18,40	
		31,20		25,20		12,00	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20		7,70	
		31,20		25,20			

K_D Estimation

Reference Check

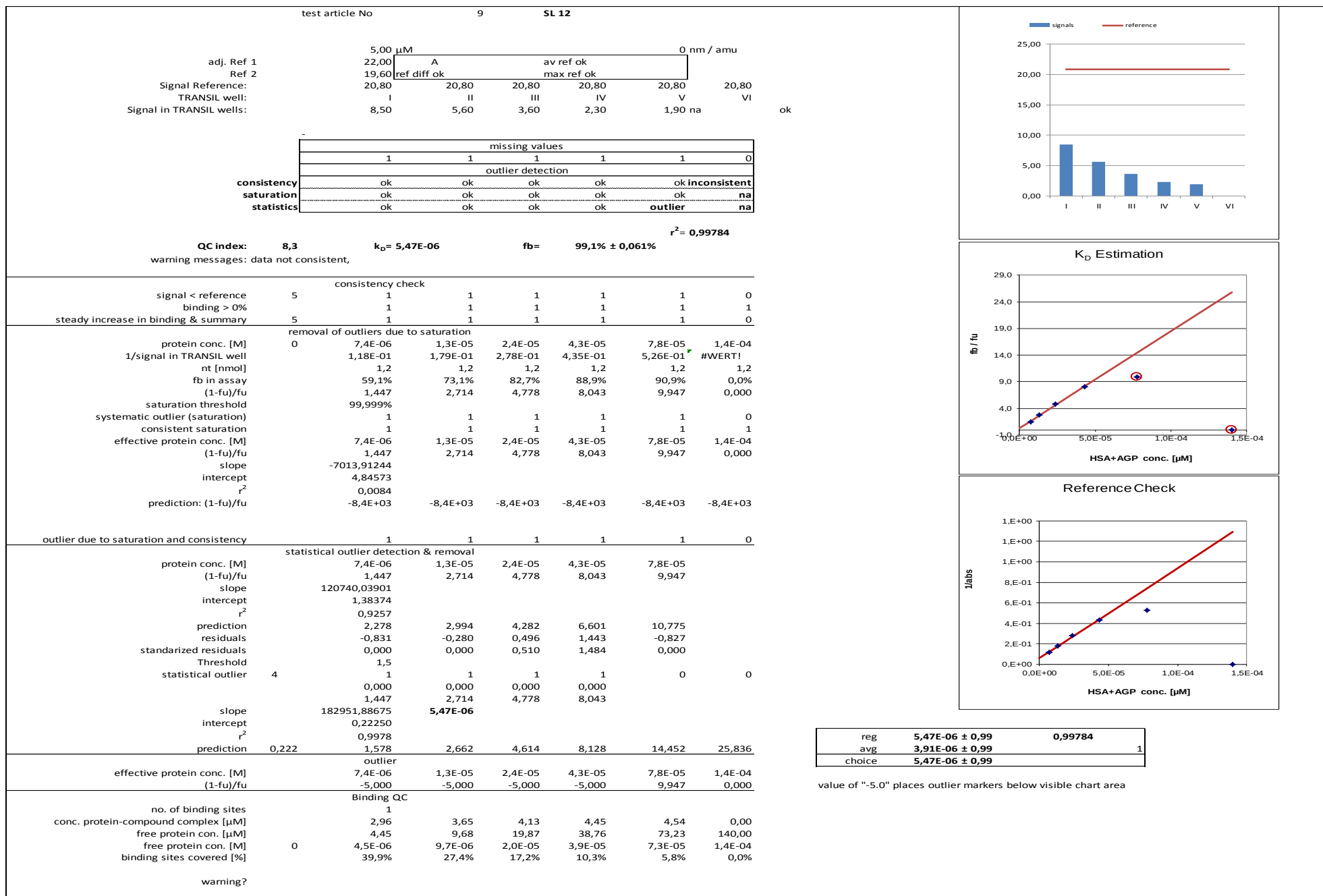


reg	3,96E-05 $\pm$ 0,93	0,99548
avg	4,63E-05 $\pm$ 0,93	1
choice	3,96E-05 $\pm$ 0,93	

value of "-5.0" places outlier markers below visible chart area

		reference QC											
protein conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04						
1/signal in TRANSIL well		3,2E-02	4,0E-02	4,2E-02	5,4E-02	8,3E-02	1,3E-01						
valid protein conc. [μM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04						
valid 1/signal		3,2E-02	4,0E-02	4,2E-02	5,4E-02	8,3E-02	1,3E-01						
slope		734,49202											
intercept		0,02609											
r ²		0,9955											
predicted 1/signal	0	3,2E-02	3,6E-02	4,4E-02	5,8E-02	8,3E-02	1,3E-01						
Predicted Reference Value		38,32											
Actual Reference Value		34,40											
Relative deviation		10,2%											
QC index: 9,6													
no. data points	10	reference	9	r ² MA predict	8	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10	warning messages	
		10,0%		0,9999		A		6	10	6	10	data points	
6	10	20,0%	9	0,999		M	10	5		5		reference	
5		50,0%	8	0,99	8	R		4		4		ref. Treatment	
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3		3		ref > signal	
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		consistency	
2		500,0%	3	0,7	5	id)/c(buffer) > 0	10	1		1		r ² MA prediction	
1		<500%		0,6	4			0		intercept	-0,10	slopes	
0				0,5	3						10	intercept	
				<0.5								binding	
												summary	
1. step outlier detection													
mean x		0,000		n	6								
(x _i -mean(x)) ²		1,9E-09	1,4E-09	7,3E-10	6,0E-11	7,2E-10	7,9E-09			initial r2:	0,9955		
S(x _i -mean(x)) ²		1,3E-08								skip outlier detection if r2 >	0,98		
residuals		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21				omit	outlier detection	
		0,018	0,130	-0,065	-0,120	0,004	0,033			check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection			
		0,0074								checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c			
s ²		0,0001	0,0043	0,0011	0,0036	0,0000	0,0003			1	1	1	1
studentized residual		0,0092								protein conc. [μM]	0,000	0,000	0,000
		0,22	1,60	-0,77	-1,37	0,05	0,74			(1-fu)/fu	0,1	0,365	0,439
		0,22	1,60	0,77	1,37	0,05	0,74				25266,52552	w/o outlier	with outlier
		1	1	1	1	1	1				-0,07317	240,073	240,102
		0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000				0,9955 improvement:yes		0,00 ok
		0,103	0,365	0,439	0,870	1,867	3,468				accept outlier:na		1,0
slope		25266,52552								abs(studentized residuals)	0,22	1,60	0,77
intercept		-0,10237									7,4091E-06	2,40055E-05	4,32099E-05
r ²		0,9955									0,1	0,4	0,9
2. step outlier detection													
mean x		0,000		n	6					second tier r2:	0,9955		
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00	0,00			skip outlier detection if r2 >	0,98		
S(x _i -mean(x)) ²		0,00									omit	outlier detection	
residuals		0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21			no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2			
		0,018	0,130	-0,065	-0,120	0,004	0,033						
		0,0001	0,0043	0,0011	0,0036	0,0000	0,0003						
s ²		0,0092											
studentized residual		0,22	1,60	-0,77	-1,37	0,05	0,74						
		0,22	1,60	0,77	1,37	0,05	0,74						
		1	1	1	1	1	1						
		0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000						
		0,103	0,365	0,439	0,870	1,867	3,468						
slope		25266,52552	3,96E-05										
intercept		-0,10237											
r ²		0,9955											
Standard Error													
		1	1	1	1	1	1						
[A] in [M]		4,535	3,663	3,474	2,674	1,744	1,119						
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000						
[AB] in [M]		0,465	1,337	1,526	2,326	3,256	3,881						
KD		6,8E-05	3,3E-05	5,1E-05	4,7E-05	4,0E-05	3,9E-05						
		4,6E-05											
SE(KD)		5,010E-06											
fb		0,900	0,949	0,923	0,929	0,939	0,940						
		93,0%											
SE(fb)		0,698%											
n		6											
		6,77E-05	3,29E-05	5,12E-05	4,70E-05	3,99E-05	3,93E-05						

test article No		8		SL 8			
		5,00 μM		0 nm / amu			
adj. Ref 1		47,10	A	av ref ok			
Ref 2		44,30	ref diff ok		max ref ok		
Signal Reference:		45,70	45,70	45,70	45,70	45,70	45,70
TRANSIL well:		I	II	III	IV	V	VI
Signal in TRANSIL wells:		17,20	14,00	10,60	7,70	4,90	2,10
		ok					



		reference QC						
protein conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04	
1/signal in TRANSIL well		1,2E-01	1,8E-01	2,8E-01	4,3E-01	5,3E-01	#WERT!	
valid protein conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05			
valid 1/signal		1,2E-01	1,8E-01	2,8E-01	4,3E-01			
slope		8795,76379						
intercept		0,05877						
r²		0,9978						
predicted 1/signal	0	1,2E-01	1,8E-01	2,7E-01	4,4E-01	7,4E-01	1,3E+00	
Predicted Reference Value		17,01						
Actual Reference Value		20,80						
Relative deviation		18,2%						

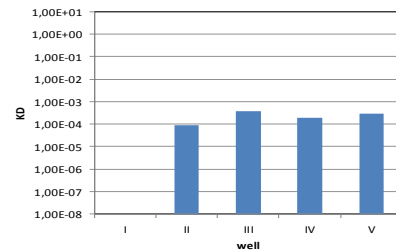
QC index: 8,3										warning messages		
no. data points	6	reference	9	r² MA predict	8	ref. Treatment	10	ref > signal	8	consistency	6	data points
		10,0%		0,9999		A	10		6			reference
6		20,0%	9	0,999		M		5	8	5	6	ref. Treatment
5		50,0%	8	0,99	8	R		4		4		ref > signal
4	6	100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3		3		consistency data not consisten
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2		2		r² MA prediction
2		500,0%	3	0,7	5	id)/c(buffer) >0	10	1		intercept		slopes
1		<500%		0,6	4			0		0,22	10	intercept
0				0,5	3							binding
				<0.5								summary data not consistent,

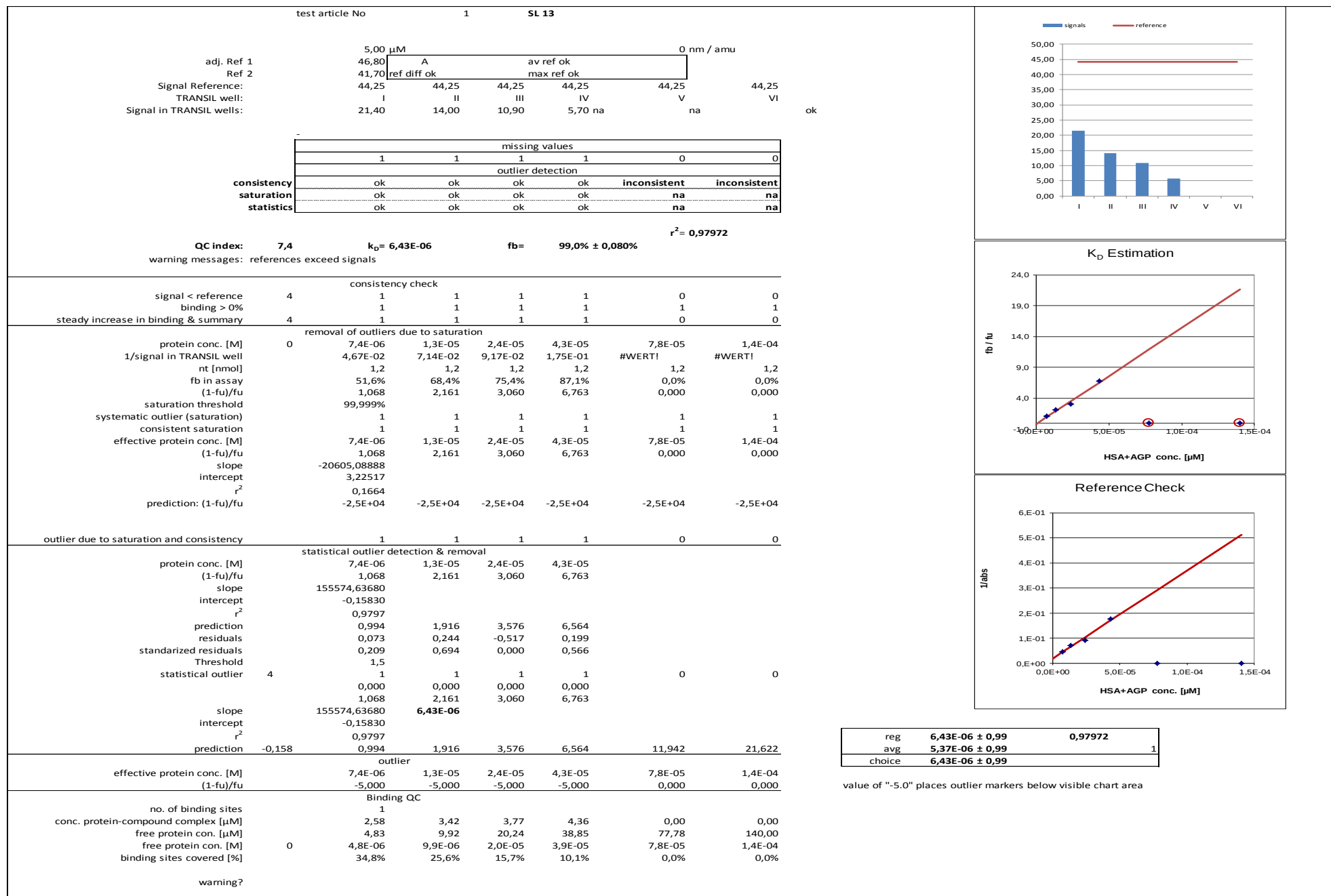
1. step outlier detection									
mean x		0,000		n	5				
(xi-mean(x))²		6,6E-10	3,9E-10	8,4E-11	1,0E-10	2,0E-09		initial r2:	0,9257
S(xi-mean(x))²		3,2E-09						skip outlier detection if r2 >	0,98
		0,60	0,68	0,77	0,77	0,18		consider	outlier detection
residuals		-0,831	-0,280	0,496	1,443	-0,827		check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection	
		0,9451						checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c	
s²		0,2303	0,0261	0,0819	0,6937	0,2281		protein conc. [µM]	1
studentized residual		1,2601						(1-fu)/fu	1
		-0,96	-0,30	0,50	1,47	-1,72			1
		0,96	0,30	0,50	1,47	1,72			1
		1	1	1	1	0	0		0
		0,000	0,000	0,000	0,000				0
		1,447	2,714	4,778	8,043				0
slope	182951,88675								0
intercept	0,22250								0
r²	0,9978								0
2. step outlier detection									
mean x		0,000		n	4				
(xi-mean(x))²		0,00	0,00	0,00	0,00				
S(xi-mean(x))²		0,00							
		0,46	0,65	0,74	0,14				
residuals		-0,131	0,052	0,163	-0,084				
		0,0086	0,0013	0,0134	0,0036				
s²		0,0268							
studentized residual		-1,17	0,39	1,16	-1,36				
		1,17	0,39	1,16	1,36				
		1	1	1	1	0	0		
		0,000	0,000	0,000	0,000				
		1,447	2,714	4,778	8,043				
slope	182951,88675		5,47E-06						
intercept	0,22250								
r²	0,9978								

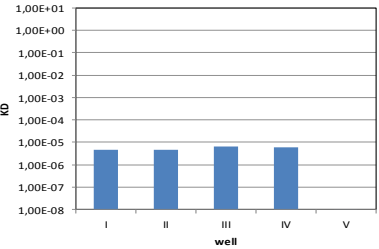
Standard Error						
	1	1	1	1	0	0
	I	II	III	IV	V	VI
[A] in [M]	2,043	1,346	0,865	0,553	0,457	5,000
[B] in [M]	7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000
[AB] in [M]	2,957	3,654	4,135	4,447	4,543	0,000
KD	3,1E-06	3,6E-06	4,2E-06	4,8E-06		
	3,9E-06					
SE(KD)	3,764E-07					
fb	0,995	0,994	0,993	0,992		
SE(fb)	0,061%					
n	4					
	3,08E-06	3,57E-06	4,16E-06	4,82E-06	1,00E-12	1,00E-12

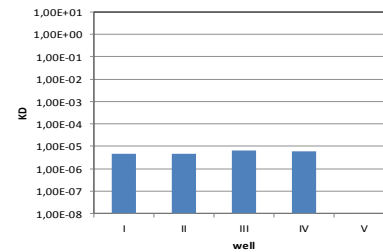
KD	1,00E+01	1,00E+00	1,00E-01	1,00E-02	1,00E-03	1,00E-04	1,00E-05	1,00E-06	1,00E-07	1,00E-08
	I	II	III	IV	V					
well										

protein conc. [M]		0	reference QC		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04																																																																			
1/signal in TRANSIL well					4,8E-02	5,8E-02	7,3E-02	1,1E-01	2,2E-01	2,4E-01																																																																			
valid protein conc. [µM]					7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05		1,4E-04																																																																			
valid 1/signal					4,8E-02	5,8E-02	7,3E-02	1,1E-01		2,4E-01																																																																			
slope			1424,19253																																																																										
intercept			0,04031																																																																										
r ²			0,9975																																																																										
predicted 1/signal		0	5,1E-02	5,9E-02	7,5E-02	1,0E-01	1,5E-01	2,4E-01																																																																					
Predicted Reference Value			24,81																																																																										
Actual Reference Value			30,60																																																																										
Relative deviation			18,9%																																																																										
QC index: 9,5																																																																													
no. data points		9	reference	9	r ² MA predict	8	ref. Treatment	10	ref > signal	10																																																																			
			10,0%		0,9999		A	10	6	10																																																																			
6			20,0%	9	0,999		M		5	10																																																																			
5		9	50,0%	8	0,99	8	R		4																																																																				
4			100,0%	7	0,9	7	slopes	10	3																																																																				
3			200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5	2																																																																				
2			500,0%	3	0,7	5	id)/c(buffer) >0	10	1																																																																				
1			<500%		0,6	4			0																																																																				
0					0,5	3																																																																							
					<0.5																																																																								
warning messages																																																																													
										data points																																																																			
										reference																																																																			
										ref. Treatment																																																																			
										ref > signal																																																																			
										consistency																																																																			
										r ² MA prediction																																																																			
										slopes																																																																			
										intercept																																																																			
										binding																																																																			
										summary																																																																			
1. step outlier detection																																																																													
mean x			0,000		n	6																																																																							
(x _i -mean(x)) ²			1,9E-09	1,4E-09	7,3E-10	6,0E-11	7,2E-10	7,9E-09																																																																					
S(x _i -mean(x)) ²			1,3E-08																																																																										
			0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21																																																																					
residuals			-0,242	-0,226	-0,286	-0,118	1,691	-0,820																																																																					
			0,7474																																																																										
			0,0146	0,0128	0,0204	0,0035	0,7150	0,1680																																																																					
s ²			0,9343																																																																										
studentized residual			-0,30	-0,28	-0,34	-0,13	1,99	-1,85																																																																					
			0,30	0,28	0,34	0,13	1,99	1,85																																																																					
			1	1	1	1	0	1																																																																					
			0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000																																																																					
			0,478	0,779	1,234	2,326	6,286																																																																						
slope			43580,29150																																																																										
intercept			0,23362																																																																										
r ²			0,9975																																																																										
2. step outlier detection																																																																													
mean x			0,000		n	5																																																																							
(x _i -mean(x)) ²			0,00	0,00	0,00	0,00		0,00																																																																					
S(x _i -mean(x)) ²			0,00																																																																										
			0,68	0,71	0,76	0,80		0,05																																																																					
residuals			-0,078	-0,036	-0,046	0,209		-0,049																																																																					
			0,0020	0,0004	0,0007	0,0146		0,0008																																																																					
s ²			0,0186																																																																										
studentized residual			-0,70	-0,31	-0,39	1,72		-1,61																																																																					
			0,70	0,31	0,39	1,72		1,61																																																																					
			1	1	1	1	0	1																																																																					
			0,000	0,000	0,000	0,000		0,000																																																																					
			0,478	0,779	1,234	2,326		6,286																																																																					
slope			43580,29150	2,29E-05																																																																									
intercept			0,23362																																																																										
r ²			0,9975																																																																										
Standard Error																																																																													
			1	1	1	1	0	1																																																																					
			I	II	III	IV	V	VI																																																																					
[A] in [M]			3,382	2,810	2,239	1,503	0,735	0,686																																																																					
[B] in [M]			7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000																																																																					
[AB] in [M]			1,618	2,190	2,761	3,497	4,265	4,314																																																																					
KD			1,2E-05	1,4E-05	1,7E-05	1,7E-05		2,2E-05																																																																					
			1,6E-05																																																																										
SE(KD)			1,594E-06																																																																										
fb			0,981	0,977	0,973	0,973		0,966																																																																					
			97,4%																																																																										
SE(fb)			0,246%																																																																										
n			5																																																																										
			1,21E-05	1,43E-05	1,72E-05	1,71E-05	1,00E-12	2,16E-05																																																																					
initial r2: 0,8878 skip outlier detection if r2 > 0,98 consider outlier detection check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c <table> <tr> <td>protein conc. [µM]</td><td>1</td><td>1</td><td>1</td><td>1</td><td>0</td><td>1</td></tr> <tr> <td>(1-fu)/fu</td><td>0,000</td><td>0,000</td><td>0,000</td><td>0,000</td><td>0,000</td><td>0,000</td></tr> <tr> <td></td><td>0,5</td><td>0,779</td><td>1,234</td><td>2,326</td><td>2,326</td><td>6,286</td></tr> <tr> <td>43580,29150 w/o outlier</td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td></tr> <tr> <td>0,07398</td><td></td><td>239,926</td><td></td><td></td><td></td><td></td></tr> <tr> <td>0,9975 improvement?</td><td></td><td>no</td><td>239,637</td><td></td><td>0,00 ok</td><td></td></tr> <tr> <td>accept outlier?</td><td></td><td>yes</td><td></td><td></td><td></td><td></td></tr> </table> abs(studentized residuals) <table> <tr> <td>0,30</td><td>0,28</td><td>0,34</td><td>0,13</td><td>1,85</td><td>0,34</td></tr> <tr> <td>7,4091E-06</td><td>1,33364E-05</td><td>2,40055E-05</td><td>4,32099E-05</td><td>0,00014</td><td>6,3</td></tr> <tr> <td>0,5</td><td>0,8</td><td></td><td>2,3</td><td></td><td></td></tr> </table> second tier r2: 0,9975 skip outlier detection if r2 > 0,98 omit outlier detection no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2											protein conc. [µM]	1	1	1	1	0	1	(1-fu)/fu	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000		0,5	0,779	1,234	2,326	2,326	6,286	43580,29150 w/o outlier							0,07398		239,926					0,9975 improvement?		no	239,637		0,00 ok		accept outlier?		yes					0,30	0,28	0,34	0,13	1,85	0,34	7,4091E-06	1,33364E-05	2,40055E-05	4,32099E-05	0,00014	6,3	0,5	0,8		2,3		
protein conc. [µM]	1	1	1	1	0	1																																																																							
(1-fu)/fu	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000																																																																							
	0,5	0,779	1,234	2,326	2,326	6,286																																																																							
43580,29150 w/o outlier																																																																													
0,07398		239,926																																																																											
0,9975 improvement?		no	239,637		0,00 ok																																																																								
accept outlier?		yes																																																																											
0,30	0,28	0,34	0,13	1,85	0,34																																																																								
7,4091E-06	1,33364E-05	2,40055E-05	4,32099E-05	0,00014	6,3																																																																								
0,5	0,8		2,3																																																																										

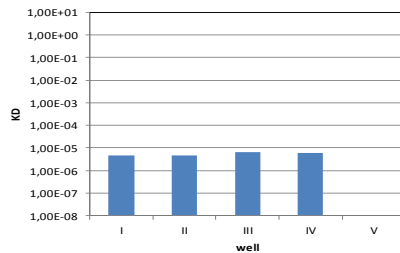


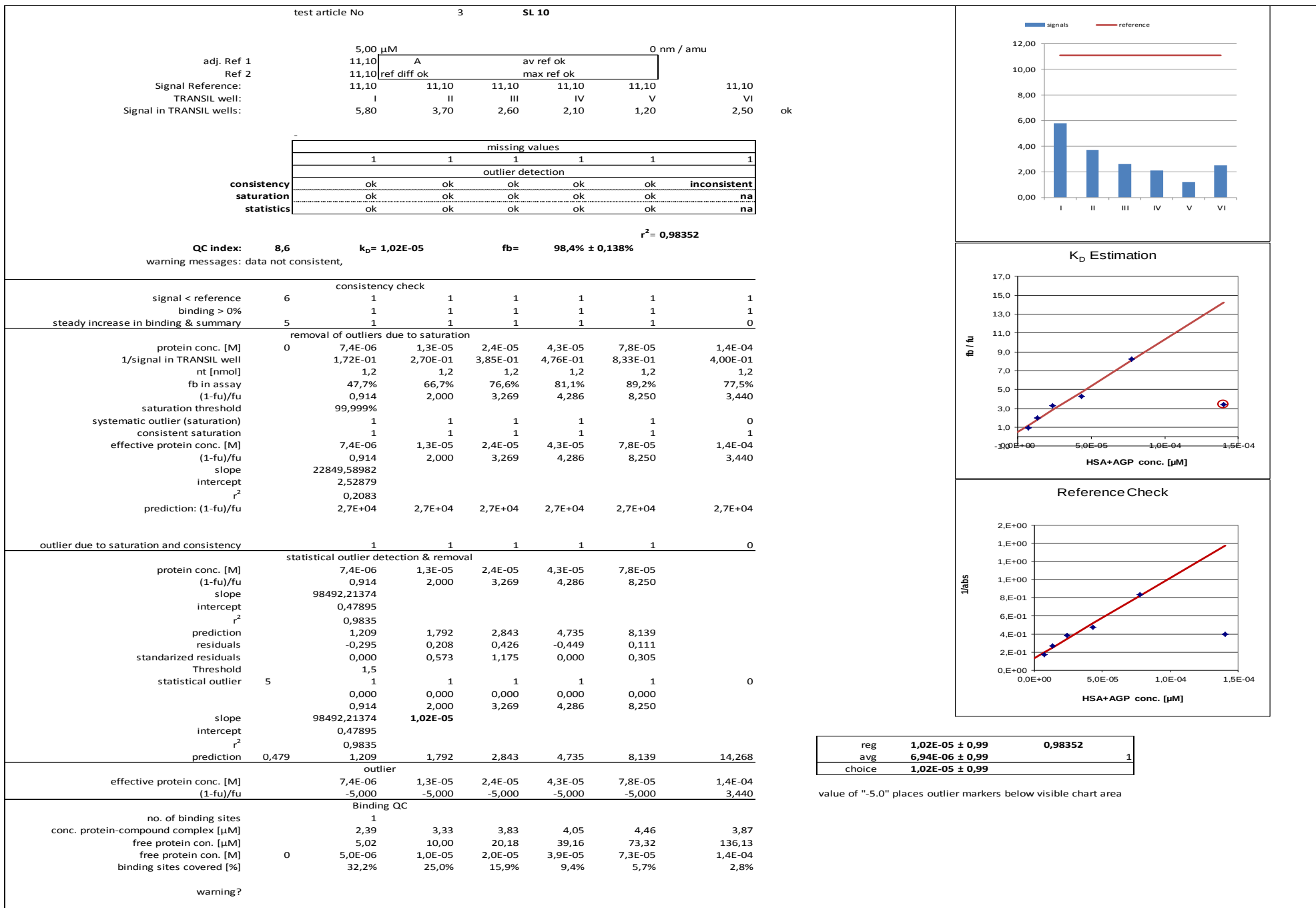


		reference QC																													
protein conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04																								
1/signal in TRANSIL well		4,7E-02	7,1E-02	9,2E-02	1,8E-01	#WERT!	#WERT!																								
valid protein conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05																										
valid 1/signal		4,7E-02	7,1E-02	9,2E-02	1,8E-01																										
slope		3515,81100																													
intercept		0,01902																													
r ²		0,9797																													
predicted 1/signal	0	4,5E-02	6,6E-02	1,0E-01	1,7E-01	2,9E-01	5,1E-01																								
Predicted Reference Value		52,57																													
Actual Reference Value		44,25																													
Relative deviation		15,8%																													
QC index: 7,4													warning messages																		
no. data points	6	reference	9	r ² MA prediction	7	ref. Treatment	10	ref > signal	6	consistency	3																				
		10,0%		0,9999		A	10		6	6																					
6		20,0%	9	0,999		M			5	5																					
5		50,0%	8	0,99		R			4	4	3																				
4	6	100,0%	7	0,9	7	slopes	10		3	3																					
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5		2	2																					
2		500,0%	3	0,7	5	c(lipid)/c(buffer) >0	10		1																						
1		<500%		0,6	4				0																						
0				0,5	3					-0,16	10																				
													summary references exceed signals																		
													solubility problem? data not consistent																		
mean x		1. step outlier detection				n	4																								
		0,000																													
(x _i -mean(x)) ²		2,1E-10	7,5E-11	4,1E-12	4,5E-10																										
S(x _i -mean(x)) ²		7,4E-10																													
		0,46	0,65	0,74	0,14																										
residuals		0,073	0,244	-0,517	0,199																										
		0,1239																													
		0,0027	0,0298	0,1335	0,0198																										
s ²		0,1858																													
studentized residual		0,25	0,70	-1,39	1,22																										
		0,25	0,70	1,39	1,22																										
		1	1	1	1	0	0																								
		0,000	0,000	0,000	0,000																										
		1,068	2,161	3,060	6,763																										
slope	155574,63680																														
intercept	-0,15830																														
r ²	0,9797																														
2. step outlier detection																															
mean x		0,000			n	4																									
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00																										
S(x _i -mean(x)) ²		0,00																													
		0,46	0,65	0,74	0,14																										
residuals		0,073	0,244	-0,517	0,199																										
		0,0027	0,0298	0,1335	0,0198																										
s ²		0,1858																													
studentized residual		0,25	0,70	-1,39	1,22																										
		0,25	0,70	1,39	1,22																										
		1	1	1	1	0	0																								
		0,000	0,000	0,000	0,000																										
		1,068	2,161	3,060	6,763																										
slope	155574,63680																														
intercept	-0,15830																														
r ²	0,9797																														
Standard Error																															
		1	1	1	1	0	0																								
		I	II	III	IV	V	VI																								
[A] in [M]		2,418	1,582	1,232	0,644	5,000	5,000																								
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000																								
[AB] in [M]		2,582	3,418	3,768	4,356	0,000	0,000																								
KD		4,5E-06	4,6E-06	6,6E-06	5,7E-06																										
		5,4E-06																													
SE(KD)		5,015E-07																													
fb		0,993	0,993	0,989	0,991																										
		99,1%																													
SE(fb)		0,080%																													
n		4																													
		4,52E-06	4,59E-06	6,61E-06	5,74E-06	1,00E-12	1,00E-12																								



protein conc. [M]		0	reference QC		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04				
1/signal in TRANSIL well					8,4E-03	9,0E-03	1,0E-02	1,1E-02	1,4E-02	2,0E-02				
valid protein conc. [µM]					7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04				
valid 1/signal					8,4E-03	9,0E-03	1,0E-02	1,1E-02	1,4E-02	2,0E-02				
slope					86,84271									
intercept					0,00771									
r²					0,9987									
predicted 1/signal		0			8,4E-03	8,9E-03	9,8E-03	1,1E-02	1,4E-02	2,0E-02				
Predicted Reference Value					129,69									
Actual Reference Value					140,60									
Relative deviation					7,8%									
QC index: 9,7														
no. data points		10	reference	10	r² MA predict	8	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	10		
							A	10		6	6	10		
6		10					M			5	5			
5							R			4	4			
4							slopes	10		3	3			
3							1/abs > 0	5		2	2			
2							id)/c(buffer) >0	10		1	1			
1										0	0,08	10		
0														
warning messages														
data points														
reference														
ref. Treatment														
ref > signal														
consistency														
r² MA prediction														
slopes														
intercept														
binding														
summary														
1. step outlier detection														
mean x					0,000	n	6							
(x _i -mean(x))²					1,9E-09									
S(x _i -mean(x))²					1,3E-08									
residuals					0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21				
					0,000	0,015	0,022	-0,039	-0,011	0,013				
s²					0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000				
studentized residual					0,000	0,71	0,99	-1,71	-0,49	1,12				
					0,00	0,71	0,99	1,71	0,49	1,12				
					1	1	1	1	1	1				
					0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000				
					0,175	0,262	0,399	0,573	1,023	1,806				
slope					12210,08458									
intercept					0,08412									
r²					0,9987									
2. step outlier detection														
mean x					0,000	n	6							
(x _i -mean(x))²					0,00	0,00	0,00	0,00	0,00	0,00				
S(x _i -mean(x))²					0,00									
residuals					0,68	0,72	0,78	0,83	0,78	0,21				
					0,000	0,015	0,022	-0,039	-0,011	0,013				
s²					0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000				
studentized residual					0,00	0,71	0,99	-1,71	-0,49	1,12				
					0,00	0,71	0,99	1,71	0,49	1,12				
					1	1	1	1	1	1				
					0,000	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000				
					0,175	0,262	0,399	0,573	1,023	1,806				
slope					12210,08458									
intercept					0,08412									
r²					0,9987									
Standard Error														
					1	1	1	1	1	1				
					I	II	III	IV	V	VI				
[A] in [M]					4,257	3,962	3,574	3,179	2,472	1,782				
[B] in [M]					7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000				
[AB] in [M]					0,743	1,038	1,426	1,821	2,528	3,218				
KD					3,8E-05	4,7E-05	5,7E-05	7,2E-05	7,4E-05	7,6E-05				
					6,1E-05									
SE(KD)					6,426E-06									
fb					0,941	0,929	0,915	0,894	0,893	0,890				
					91,0%									
SE(fb)					0,876%									
n					6									
					3,82E-05	4,69E-05	5,66E-05	7,23E-05	7,36E-05	7,57E-05				
initial r2: 0,9987 skip outlier detection if r2 > 0,98 omit outlier detection check, if estimation of reference assay volume becomes worse after outlier detection checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c 1 1 1 1 1 1 protein conc. [µM] 0,000 0,000 0,000 0,000 0,000 0,000 (1-fu)/fu 0,2 0,262 0,399 0,573 1,023 1,806 12210,08458 w/o outlier 0,09564 239,904 239,916 0,00 ok 1,0 0,9987 improvement? yes na accept outlier: 0,71 0,99 1,71 0,49 1,12 1,71 abs(studentized residuals) 0,00 7,4091E-06 1,33364E-05 2,40055E-05 7,77778E-05 0,00014 0,2 0,3 0,4 1,0 1,8 second tier r2: 0,9987 skip outlier detection if r2 > 0,98 omit outlier detection no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2														





reference QC																	
protein conc. [M]	0	7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05	1,4E-04										
1/signal in TRANSIL well		1,7E-01	2,7E-01	3,8E-01	4,8E-01	8,3E-01	4,0E-01										
valid protein conc. [µM]		7,4E-06	1,3E-05	2,4E-05	4,3E-05	7,8E-05											
valid 1/signal		1,7E-01	2,7E-01	3,8E-01	4,8E-01	8,3E-01											
slope		8873,17241															
intercept		0,13324															
r ²		0,9835															
predicted 1/signal	0	2,0E-01	2,5E-01	3,5E-01	5,2E-01	8,2E-01	1,4E+00										
Predicted Reference Value		7,51															
Actual Reference Value		11,10															
Relative deviation		32,4%															
QC index: 8,6																	
no. data points	9	reference	8	r ² MA predict	7	ref. Treatment	10	ref > signal	10	consistency	6	warning messages					
		10,0%		0,9999		A	10		6	6		data points					
6		20,0%		0,999		M			5	5	6	reference					
5	9	50,0%	8	0,99		R			4	4		ref. Treatment					
4		100,0%	7	0,9	7	slopes	10		3	3		ref > signal					
3		200,0%	5	0,8	6	1/abs > 0	5		2	2		consistency data not consistent					
2		500,0%	3	0,7	5	l)/c(buffer) >0	10		1			X					
1		<500%		0,6	4				0			r ² MA prediction					
0				0,5	3					0,48	10	slopes					
				<0,5								intercept					
												binding					
												summary data not consistent,					
1. step outlier detection																	
mean x		0,000		n	5												
(x _i -mean(x)) ²		6,6E-10	3,9E-10	8,4E-11	1,0E-10	2,0E-09											
S(x _i -mean(x)) ²		3,2E-09															
residuals		0,60	0,68	0,77	0,77	0,18											
		-0,295	0,208	0,426	-0,449	0,111											
		0,1313															
		0,0290	0,0144	0,0605	0,0672	0,0041											
s ²		0,1751															
studentized residual		-0,91	0,60	1,16	-1,22	0,62											
		0,91	0,60	1,16	1,22	0,62											
		1	1	1	1	1	0										
		0,000	0,000	0,000	0,000	0,000											
		0,914	2,000	3,269	4,286	8,250											
slope	98492,21374																
intercept	0,47895																
r ²	0,9835																
2. step outlier detection																	
mean x		0,000		n	5												
(x _i -mean(x)) ²		0,00	0,00	0,00	0,00	0,00											
S(x _i -mean(x)) ²		0,00															
residuals		0,60	0,68	0,77	0,77	0,18											
		-0,295	0,208	0,426	-0,449	0,111											
		0,0290	0,0144	0,0605	0,0672	0,0041											
s ²		0,1751															
studentized residual		-0,91	0,60	1,16	-1,22	0,62											
		0,91	0,60	1,16	1,22	0,62											
		1	1	1	1	1	0										
		0,000	0,000	0,000	0,000	0,000											
		0,914	2,000	3,269	4,286	8,250											
slope	98492,21374																
intercept	0,47895																
r ²	0,9835																
Standard Error																	
		1	1	1	1	1	0										
		I	II	III	IV	V	VI										
[A] in [M]		2,613	1,667	1,171	0,946	0,541	1,126										
[B] in [M]		7,409	13,336	24,005	43,210	77,778	140,000										
[AB] in [M]		2,387	3,333	3,829	4,054	4,459	3,874										
KD		5,5E-06	5,0E-06	6,2E-06	9,1E-06	8,9E-06											
		6,9E-06															
SE(KD)	8,675E-07																
fb	0,991	0,992	0,990	0,985	0,986												
	98,9%																
SE(fb)	0,138%																
n	5																
		5,50E-06	5,00E-06	6,17E-06	9,14E-06	8,89E-06	1,00E-12										

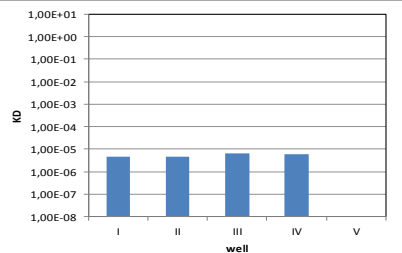
checking effect of outlier removal on intercept estimation of nt/c

	1	1	1	1	0
protein conc. [µM]	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000
(1-fu)/fu	0,9	2,000	3,269	4,286	8,250
	98492,21374	w/o outlier	with outlier		
	0,47895	239,521	239,521	0,00 ok	
	0,9835	improvement?	no	1,0	
		accept outlier:	na		
abs(studentized residuals)	0,91	0,60	1,16	1,22	0,62
	7,4091E-06	1,33364E-05	2,40055E-05	4,32099E-05	7,77778E-05
	0,9	2,0	3,3		8,3

second tier r2:

skip outlier detection if r2 > 0,98
omitoutlier detection

no outliers will be recorded if there are only 3 or less points left at step 1 or 2



4.5. Chromatogramme

Als Beispiel für eine Chromatogramm-Serie von HSA, AGP und PPB wurde die Probe SL 6 gewählt. Die Abnahme der Proteinbindung von Well 1 bis Well 6 ist gut erkennbar.

4.5.1. HSA-Chromatogramme

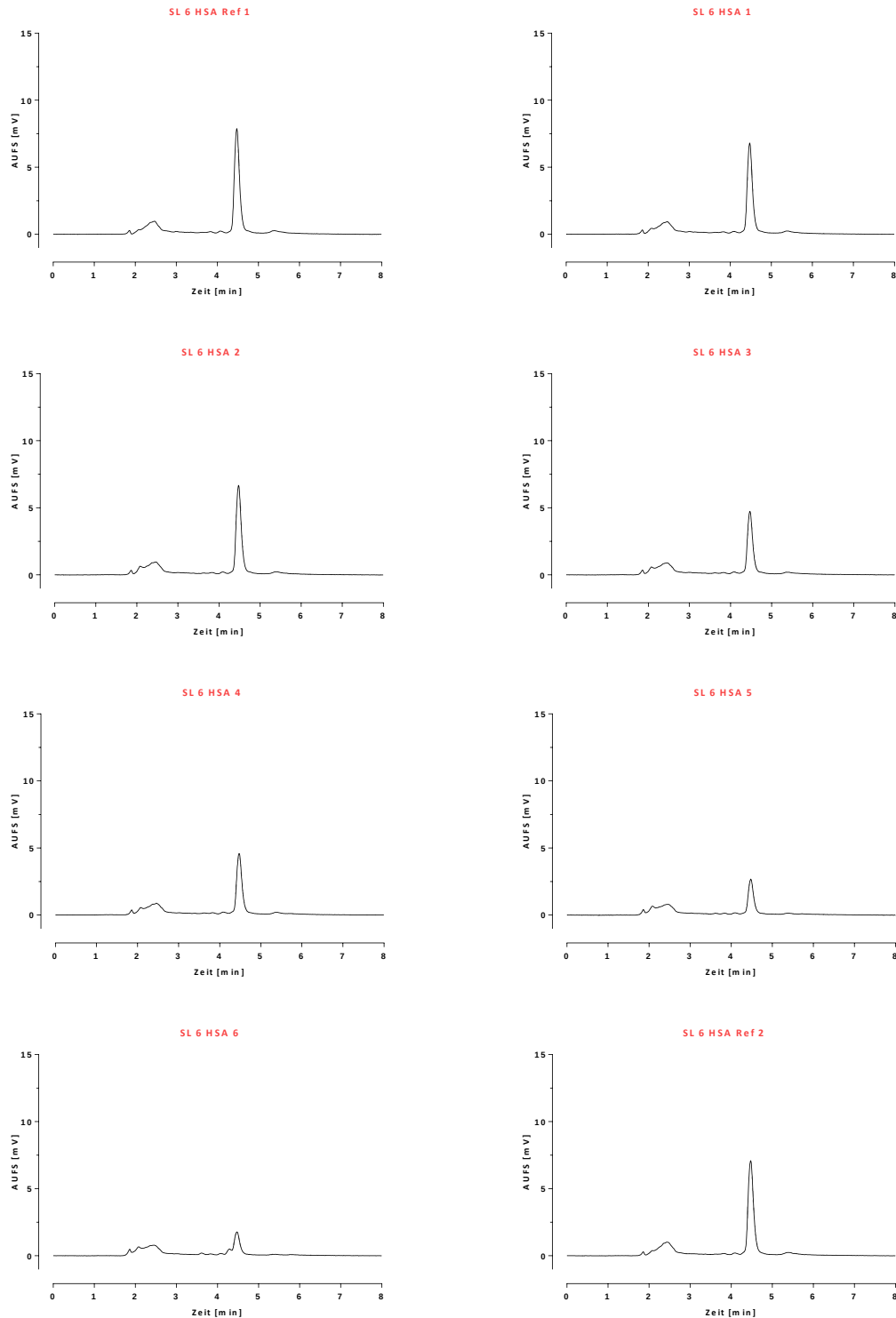


Abb. 22: Chromatogramm-Serie HSA (GraphPad Prism Screenshot)

4.5.2. AGP-Chromatogramme

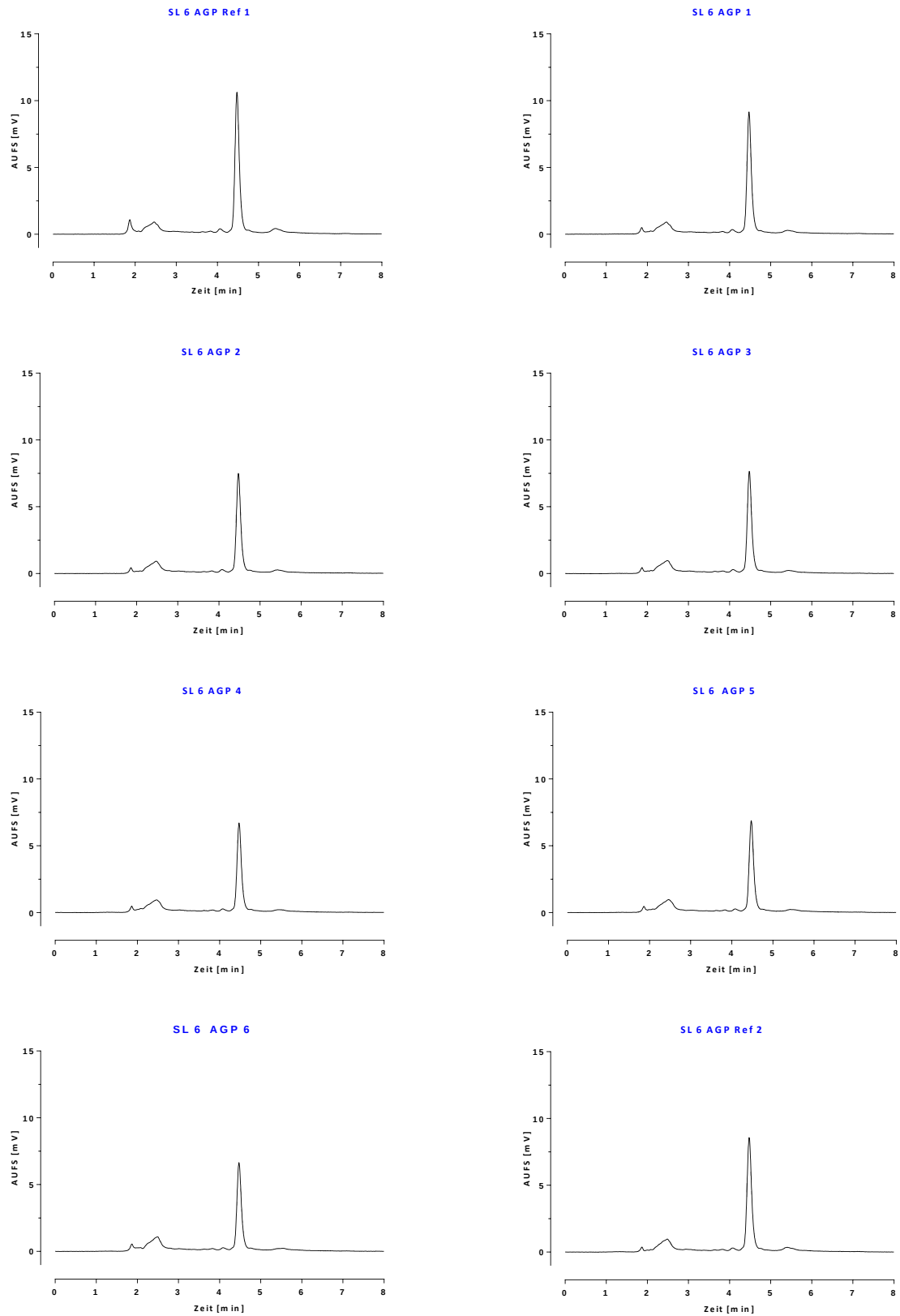


Abb. 23: Chromatogramm-Serie AGP (GraphPad Prism Screenshot)

4.5.3. PPB-Chromatogramme

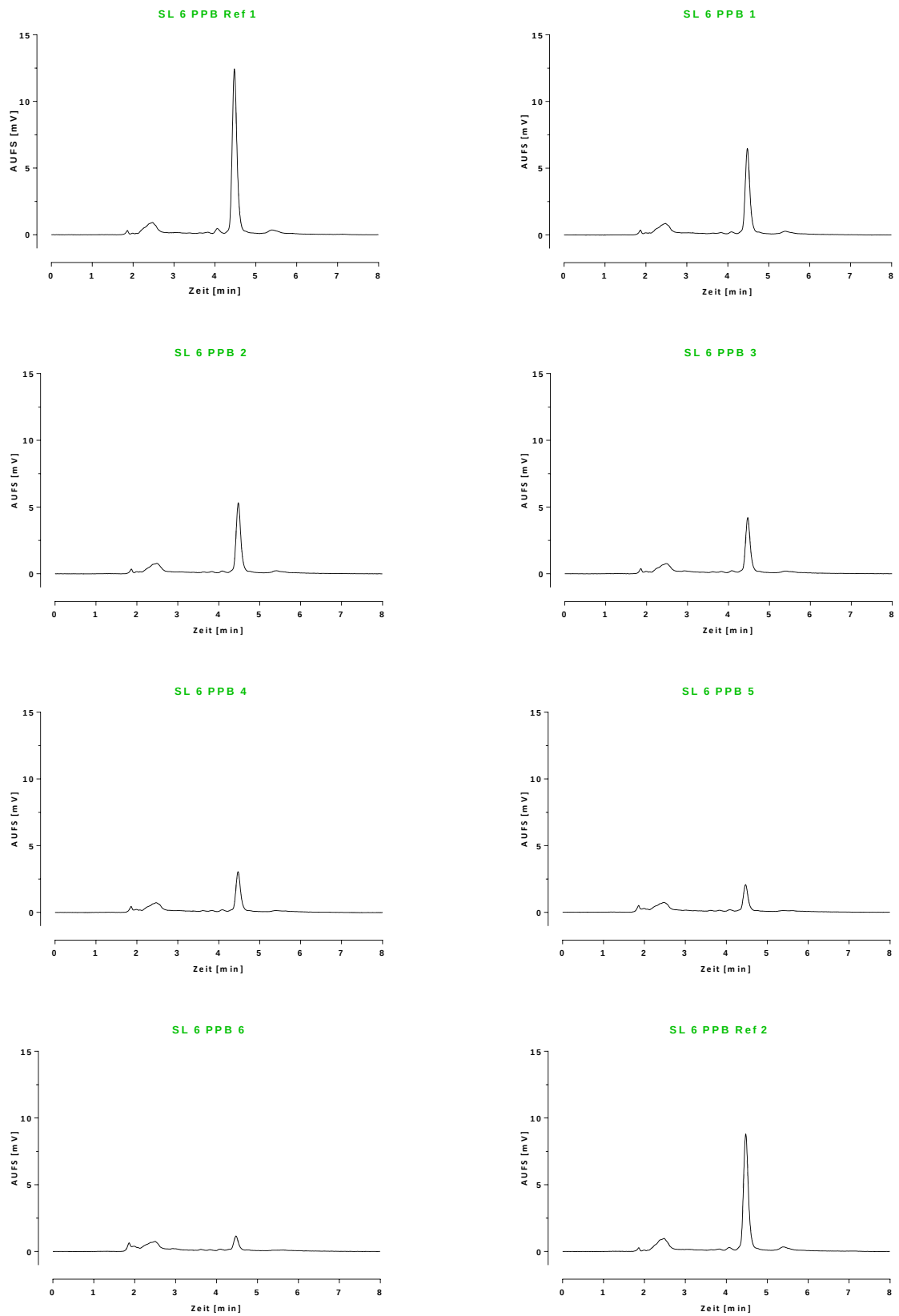


Abb. 24: Chromatogramm-Serie PPB (GraphPad Prism Screenshot)

4.6. Andere verwendete Software

- Microsoft Word 2010: zum Erstellen der Diplomarbeit
- Microsoft Excel 2010: zur Auswertung der HPLC Analyse der Transil^{XL} Kits
- GraphPad Prism 6.0: zum Erstellen der Chromatogramm-Diagrammserie der HPLC Auswertung
- MS Paint 2010: zum Erstellen von Screenshots für Abbildungen

5. Zusammenfassung

In der vorliegenden Diplomarbeit wurden präklinische Untersuchungen zur Plasmaproteinbindung mit neuen Anthrachinon-Derivaten antibiotischer Aktivität durchgeführt. Als positiver Standard und zur Kontrolle wurde auch die Bindung des bereits etablierten Arzneistoffes Doxorubin.HCl getestet.

Die Bindung der SL-Substanzen SL1 bis SL 14 der Firma Sea-Life Pharma GmbH und Doxorubicin.HCl wurde mit den in Vitro Testsystemen „Transil^{XL}- Binding Kits“ der Firma Sovicell an die Proteine Human Serum Albumin (HSA) und alpha 1-azides Glykoprotein (AGP) untersucht. Dabei wurden sowohl der freie und gebundene Anteil an HSA und AGP, als auch die Proteinbindung an beide Proteine gleichzeitig ermittelt. Die Quantifizierung der Proben erfolgte durch eine HPLC-Analyse. Durch die Peakflächen und eine zu den Transil^{XL}-Testkits gehörige Microsoft Excel-Software war eine genaue und effiziente Auswertung möglich.

	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	Doxo.
%	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	HCl
HSA fb	92,8	93,5	90,0	98,5	-	93,3	94,2	94,9	88,8	97,5	90,4	98,5	99,8	94,9	61,2
HSA fu	7,2	6,4	9,3	<1,5	-	6,7	3	4,2	6,9	2,2	9,4	1,5	0,2	3,9	38,1
TQI	8,1	9,6	7,2	7,4	-	9,4	9,6	8,2	9,5	6,9	8,2	7,1	7,4	8,1	9,4
AGP fb	7,2	21	44,4	<1,4	<1,4	11,1	94,3	79,8	84,6	83,1	18,6	44,9	38,8	86,2	4,7
AGP fu	7,2	6,4	9,3	1,5	-	6,7	3,0	4,2	6,9	2,2	9,4	1,5	0,2	3,9	38,1
TQI	7,9	7,8	8,1	2,8	4,6	8,8	6,4	9,4	8,4	8,0	6,7	9,6	8,4	7,3	8,8
PPB fb	93,9	96,4	96,9	99,1	91	95,8	97,7	98,9	94,6	98,4	88,2	99,1	99,0	97,2	66,3
TQI	9,6	9,5	7,4	7,6	6,1	8,6	7,6	9,6	9,6	8,6	9,7	8,3	7,4	9,6	9,3

Tab. 8: Proteinbindungs-Ergebnisse

Laut den Ergebnissen aus Tabelle 8 ist zu entnehmen, dass die SL-Substanzen eine durchwegs sehr hohe Proteinbindung an HSA und AGP gleichzeitig (PPB fb) aufweisen.

Die Bindung an HSA zeichnet sich ebenfalls durch eine hohe Bindungsrate aus. Die fraction unbound von HSA liegt in jedem Fall unter 10%.

Der gebundene Anteil an AGP der Proben-Substanzen reicht von <1,4% bis 94,3%. Der ungebundene Anteil liegt auch hier überall unter 10%.

Durch den patentrechtlichen Schutz ist leider keine exakte Aussage über das Bindungsprofil der SL-Substanzen möglich, da keine Stellungnahme zu den unterschiedlichen Resten, in denen sich die Probe unterscheiden, gemacht werden kann.

Die Plasmaprotein-Bindung von Doxorubicin-HCl stimmt mit der Literatur überein. [23]

Der Transil Quality Index, TQI, gibt die Güte der Messungen an. Hier ist ersichtlich, dass sich der TQI der Substanzen, bis auf SL 5 für HSA und AGP; und SL 4 für AGP, im oberen Bereich von 6 bis 10 aufhält.

SL 4 war die unbeständigste Substanz, ohne Lichtschutz wäre hier gar keine Quantifizierung möglich gewesen.

SL 5 war trotz seiner guten Löslichkeit (Tab. 5) kaum ansprechbar auf das Test Kit, viele Peakflächen seiner Chromatogramme aus der HSA und PPB Testung waren nicht messbar. (s. 12.1.).

Die Arbeit mit den Binding-Kits war unkompliziert und äußerst effizient. Einzig die richtige Konzentration der Stammlösung herzustellen nahm anfangs etwas länger in Anspruch.

Wichtig zu beachten ist, dass die Transil^{XL} Technologie auf gereinigten Proteinen basiert, alle binding sites der Moleküle sind dabei gänzlich verfügbar. Dieser Zustand muss nicht für die Bedingungen der Protein-Bindung im Körper gelten. Da nur AGP und HSA, und im PPB-Binding Kit beide kombiniert, berücksichtigt wurden, kann es zu einer Unterschätzung der Proteinbindung kommen, da die Bindung an Lipoproteine oder andere Plasmaproteine in geringerer Konzentration nicht beachtet wird.

Jedenfalls stellen die Ergebnisse der vorliegenden Diplomarbeit wertvolle Erkenntnisse zur Abschätzung eines intravasalen Depots für SL-compounds dar. Damit können, nach Vergleich mit in-vivo Daten, pharmakokinetische Überlegungen zur Dosierung etc. getroffen werden.

6. Summary

In the present diploma thesis preclinical studies were conducted to plasma protein binding with new anthraquinone derivatives of antibiotic activity. As positive reference the plasma protein binding of the already established drug Doxorubin.HCl was tested. The protein binding of the SL-substances SL1-14, which were synthesized by SeaLife Pharma GmbH Company and Doxorubicin.HCl was explored with in Vitro Transil^{XL} binding testkits by Sovicell GmbH Company, to the proteins human serum albumin (HSA) and alpha 1-acid glycoprotein (AGP). Both fraction bound and unbound were tested with the HSA and AGP binding kits. The third binding kit, PPB, allowed a simultaneous testing to HSA and AGP. The quantification of the samples was performed by HPLC analysis. With the peak areas from the HPLC analysis and the Microsoft Excel software a simple and efficient evaluation was possible.

	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	SL	Doxo.
%	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	HCl
HSA fb	92,8	93,5	90,0	98,5	-	93,3	94,2	94,9	88,8	97,5	90,4	98,5	99,8	94,9	61,2
HSA fu	7,2	6,4	9,3	<1,5	-	6,7	3	4,2	6,9	2,2	9,4	1,5	0,2	3,9	38,1
TQI	8,1	9,6	7,2	7,4	-	9,4	9,6	8,2	9,5	6,9	8,2	7,1	7,4	8,1	9,4
AGP fb	7,2	21	44,4	<1,4	<1,4	11,1	94,3	79,8	84,6	83,1	18,6	44,9	38,8	86,2	4,7
AGP fu	7,2	6,4	9,3	1,5	-	6,7	3,0	4,2	6,9	2,2	9,4	1,5	0,2	3,9	38,1
TQI	7,9	7,8	8,1	2,8	4,6	8,8	6,4	9,4	8,4	8,0	6,7	9,6	8,4	7,3	8,8
PPB fb	93,9	96,4	96,9	99,1	91	95,8	97,7	98,9	94,6	98,4	88,2	99,1	99,0	97,2	66,3
TQI	9,6	9,5	7,4	7,6	6,1	8,6	7,6	9,6	9,6	8,6	9,7	8,3	7,4	9,6	9,3

Tab. 9: protein binding results

According to the results from table 8 it can be seen that the SL substances have a consistently very high protein binding to HSA and AGP simultaneously (PPB fb).

The binding to HSA is also characterized by a high binding rate. The unbound fraction of HSA is in any case less than 10%.

The fraction bound of the AGP sample substances is ranging from <1.4% to 94.3%. The unbound fraction is also lower than 10%.

Due to the patent protection no exact information on the binding profile of the SL substances is possible, because no statement about the functional groups, in which the samples differ, can be made.

The PPB of Doxorubicin.HCl is consistent with the literature. [23]

The Transil Quality Index, TQI, indicates the quality of the measurements. The chart shows that the TQI of the substances, except for SL 5 for HSA and AGP; and for SL 4 for AGP, resides in the upper range of 6 to 10.

SL 4 was the most volatile substance, without light shield no quantification would have been possible.

SL 5 was in spite of its good solubility (s. Table 5) hardly responsive to the test kit; many of its peak areas from the chromatograms series of HSA and PPB testing were not measurable. (s.a.12.1.)

Working with the binding kits was straightforward and extremely efficient. Only the preparation of the stock solution's correct concentration took a little longer in demanding.

It is important to consider that Transil^{XL} technology is based on purified proteins, therefore, all binding sites are expected to be available. In human plasma the binding sites may be masked, this may result in higher binding than estimated by assay.

Since only the measurement of AGP and HSA binding, and in the PPB-Binding Kit both combined, were taken into account, it may lead to an underestimation of protein binding, because the binding to lipoproteins or other plasma proteins of lower abundance is not observed.

In any case, the results of the present diploma thesis show a valuable knowledge for the evaluation of an intravascular deposit for SL-compounds. After a comparison with, for example, in-vivo data, pharmacokinetic considerations to the dosage etc. can be met.

7. Conclusio

Die vorliegenden Ergebnisse in dieser Diplomarbeit zeigen die Bindung von neuen Arzneistoffkandidaten an die Plasmaproteine HSA und AGP. Durch den etablierten Arzneistoff Doxorubicin.HCl als positiven Standard wurde die Reproduzierbarkeit der Testsysteme bestätigt.

Durch die sehr hohe Proteinbindung könnte es in dieser Substanzklasse allerdings zu Problemen in der Dosierung kommen. Um die MIC (minimal inhibitoric concentration), die sowohl von der Substanz, als auch von der Ansprechbarkeit und der Sensitivität des zu bekämpfenden Keims abhängt, zu erreichen, könnten sehr hohe Dosen von Nöten sein. In der Arbeit meiner Kollegin¹ wurde neben der mikrosomalen und intestinalen Bindung, mit den K_D -Werten aus meiner Diplomarbeit, auch das scheinbare Verteilungsvolumen V_D errechnet, mit dem eine genauere Aussage zur Distribution gemacht werden kann.

Für weitere Aussagen bezüglich anderer Parameter aus dem ADME-Modell, sind auf jeden Fall weitere Untersuchungen notwendig, um die SL-Substanzen auf vielversprechende Arzneistoffkandidaten einzugrenzen und weiter zu untersuchen.

¹ Valerie Klug: Untersuchung zur Gewebsaufnahme und Gewebsbindung ausgewählter Anthrachinone, 2014

8. Abkürzungsverzeichnis

AAG	α_1 -azides Glykoprotein
ACN	Acetonitril
AGP	α_1 -azides Glykoprotein
ATP	Adenosin-Tri-Phosphat
AUFS	area under full scale
DMSO	Dimethylsulfoxid
Doxo.HCl	Doxorubicin.HCl
Eprouv.	Eprouvette
EW	Einwaage
f_b	fraction bound, gebundener Anteil
f_u	fraction unbound, freier Anteil
HPLC	High-performance liquid chromatography
HSA	Human Serum Albumin
IL-1/ IL-6	Interleukin-1/ Interleukin-6
K_D	Dissoziationskonstante K, auch: Affinitätskonstante K
kDa	kilo Dalton
ADME	Absorption, Distribution, Metabolismus, Exkretion
M	mol/l
MeOH	Methanol
MG	Molekulargewicht
min	Minute
mg	Milligramm
μ l	Mikroliter
μ M	Mikromolar
ORM	Orosmucoid
PBS	Phosphate buffered saline, Phosphatgepuffertes Salz
PPB	Plasmaprotein – Bindung
Ref	Referenz
rpm	revolutions per minute
sec	Sekunde
TQI	Transil ^{XL} Quality Index
V_D	scheinbares Verteilungsvolumen

9. Literaturverzeichnis

- [1] Boucher et al: IDSA Report on Development Pipeline, CID 2009;48, Infectious Disease Society of America, 2009
- [2] Kelecom A: Secondary metabolites from marine microorganisms, An Acad Bras Cienc. 2002 Mar;74(1):151-70, 2001
- [3] Fehler K: Isolierung und Strukturaufklärung von marinen Sekundärmetaboliten aus Kaltwasserschwämmen und Korallen, Universität Hamburg, Dissertation Fachbereich Chemie, Hamburg, 2004
- [4] Faulkner DJ: Marine natural products, Nat Prod Rep. 2002 Feb;19(1):1-48. Review. 1998
- [5] <http://www.pharmawiki.ch/wiki/index.php?wiki=Anthranoide>, 13.04.2014
- [6] Teiten MH, Mack F, Debbab A, Aly AH, Dicato M, Proksch P, Diederich M: Anticancer effect of altersolanol A, a metabolite produced by the endophytic fungus *Stemphylium globuliferum*, mediated by its pro-apoptotic and anti-invasive potential via the inhibition of NF- κ B activity, Bioorg Med Chem. 2013 Jul 1;21(13):3850-8., 2013
- [7] Pompeng P, Sommit D, Sriubolmas N, Ngamrojanavanich N, Matsubara K, Pudhom K: Antiangiogenic effects of anthranoids from *Alternaria* sp., an endophytic fungus in a Thai medicinal plant *Erythrina variegata*, Phytomedicine. 2013 Jul 15;20(10):918-22, 2013
- [8] <http://www.sealifepharma.com/01/about-us/company/>, 01.07.2013
- [9] Pretsch A, Proksch P, Debbab A: Neue Anthrachinonderivate: Europäische Patentschrift, Inhaber: Sealife Pharma GmbH, 2012
- [10] Chatterjee K, Zhang J, Honbo N, Karliner JS: Doxorubicin Cardiomyopathy, Cardiology 2010;115:155–162, 2009
- [11] Smith DA, Allerton C, Kalgutkar AS, van de Waterbeemd H, Walker DK: Pharmacokinetics and Metabolism in Drug Design, Volume 51. Wiley-VCH Verlag GmbH & Co. KGaA, 2012
- [12] Dipiro JT, Spruill WJ, Wade WE, Blouin RA, Pruemer JM: Concepts in clinical pharmacokinetics, Fifth Edition. American Society of Health System Pharmacists, Auflage: 0005 (1. Januar 2010)
- [13] Kerns EH, Di L: Drug-like Properties: Concepts, Structure Design and Methods: From ADME to Toxicity Optimization. Elsevier Ltd, Oxford; Auflage: 1 (1. Februar 2008)
- [14] Blain PG, Mucklow JC, Rawlins MD, Roberts DF, Routledge PA, Shand DG: Determinants of plasma alpha 1-acid glycoprotein (AAG) concentrations in health. Br J Clin Pharmacol 20:500-502, 1985

- [15] Peters Tjr: All about albumin: Biochemistry, Genetics, and Medical Applications, San Diego: Academic press, 1996
- [16] Fanali G, di Masi A, Trezza V, Marino M, Fasano M, Ascenzi P: Human serum albumin: From bench to bedside, *Molecular Aspects of Medicine* 33 (2012) 209-290, 2012
- [17] Kremer JM, Wilting J, Janssen LH: Drug binding to human alpha-1-acid glycoprotein in health an disease. *Pharmacol Rev* 40:1-47, 1988
- [18] Irmak S, Oliveira-Ferrer L, Singer B, Ergün S, Tilki D: Pro-angiogenic properties of orosomucoid (ORM), *Exp Cell Res.* 2009 Nov 1;315(18):3201-9, 2009
- [19] Wagner H, Bladt S: *Plant Drug Analysis – A Thin Layer Chromatography Atlas*, Second Edition; Springer; Auflage: 2nd ed. 1996. 2nd printing 2009 (18. Juni 2009)
- [20] <http://www.analytik.de/content/view/4522/109/>, 30.09.09
- [21] Meyer VR: *Praxis der Hochleistungs-Flüssigchromatographie*, Wiley-VCH Verlag GmbH & Co. KGaA; Auflage: 10. vollst. überarb. u. erw. Auflage (18. Februar 2009)
- [22] Fa. Sovicell GmbH: User Guide Transil^{XL} HSA Binding Kit, Version 2, Revision 00
- [23] <http://www.drugbank.ca/drugs/DB00997>, 16.09.2013

10. Abbildungsverzeichnis

Abb. 1: 1,8-Dihydroxyanthron (www.pharmawiki.at; 13.04.2014)	2
Abb. 2: Isolierte Anthranoide aus Alternaria sp. (Pompeng P., Sommit D., Sriubolmas N., 2013)	2
Abb. 3: Strukturformel Doxorubicin (www.pharmawiki.at, 13.04.2014).....	3
Abb. 4: HSA komplexgebunden mit Arachidonsäure (http://www.pdb.org/pdb/explore/explore.do?structureId=1GNJ)	5
Abb. 5: AGP Struktur (http://www.pdb.org/pdb/explore/explore.do?structureId=3KQ0)	6
Abb. 6: Grundstruktur der SL-Substanzen (Zeichenprogramm).....	7
Abb. 7: HPLC Anlage Merck-Hitachi (Foto: Sagaischek K.)	12
Abb. 8: Stammlösungen der SL-Substanzen (Foto: Sagaischek K.)	15
Abb. 9: Verfärbung von SL4 (Fotos: Sagaischek K.)	15
Abb. 10: Transil ^{XL} -Mikrotiter Platte (User Guide Screenshot).....	17
Abb. 11: Transil ^{XL} - Compound Reihe, (User Guide Screenshot)	17
Abb. 12: HSA-Konzentration der Wells schematisch dargestellt (User Guide Screenshot)	18
Abb. 13: Arbeitsschritte schematisch dargestellt	19
Abb. 14: Arbeitsplatz: Zugabe der Probenlösung mit Kolbenhub-Pipette (Foto: Sagaischek K.)	20
Abb. 15: Arbeitsplatz: Überführen des Überstands in Vials der HPLC-Braunglas Fläschchen mit Glaseinweg-Pipetten	21
Abb. 16: main page (Microsoft Excel Screenshot)	23
Abb. 17: raw data page – leer (Microsoft Excel Screenshot)	25
Abb. 18: raw data page - Doxorubicin.HCl mit Analyseergebnissen (Microsoft Excel Screenshot).....	26
Abb. 19: Detailansicht Doxorubicin.HCl, erste Tabelle (Microsoft Excel Screenshot)	28
Abb. 20: Signalthöhe der Messwerte(1), K_D -Estimation(2) und Reference Check(3) (Microsoft Excel Screenshot).....	29
Abb. 21: Letzte Tabelle der Detail-Aufschlüsselung - K_D Werte (Microsoft Excel Screenshot). 30	
Abb. 22: Chromatogramm-Serie HSA (GraphPad Prism Screenshot)	123
Abb. 23: Chromatogramm-Serie AGP (GraphPad Prism Screenshot)	124
Abb. 24: Chromatogramm-Serie PPB (GraphPad Prism Screenshot).....	125

11. Tabellenverzeichnis

Tab. 1: Chemikalien/Reagenzien und Hersteller.....	9
Tab. 2: Eluenten und Zusammensetzung.....	10
Tab. 3: Labor-Geräte und Materialien	11
Tab. 4: HPLC VWR Hitachi Chromaster Daten.....	13
Tab. 5: Eigenschaften der untersuchten Substanzen.....	14
Tab. 6: HPLC-Daten der Proben.....	22
Tab. 7: Protein-Konzentrationen in den Kits.....	30
Tab. 8: Proteinbindungs-Ergebnisse	127
Tab. 9: protein binding results	129

12. Anhang

12.1. Ergänzende Tabellen

Die sich im Anhang befindlichen Tabellen weisen die Peakflächen der HPLC-Chromatogramme auf. Diese Areas wurden zur Berechnung in den Excel Arbeitsblättern der Transil^{XL} Software herangezogen.

Leere Felder entstanden durch einen kaum ersichtlichen Peak, bei dem auch nach Erhöhung der Sensitivität keine Fläche mehr berechnet und angezeigt werden konnte.

12.1.1.HSA raw data

test article	Well	Sample	Area/height
Doxorubicin	A-1	Ref 1	284,700
Doxorubicin	B-1	Well 1	276,900
Doxorubicin	C-1	Well 2	264,500
Doxorubicin	D-1	Well 3	240,000
Doxorubicin	E-1	Well 4	258,700
Doxorubicin	F-1	Well 5	242,900
Doxorubicin	G-1	Well 6	201,900
Doxorubicin	H-1	Ref 2	281,900
SL 5	A-2	Ref 1	1,500
SL 5	B-2	Well 1	1,100
SL 5	C-2	Well 2	
SL 5	D-2	Well 3	
SL 5	E-2	Well 4	
SL 5	F-2	Well 5	
SL 5	G-2	Well 6	
SL 5	H-2	Ref 2	
SL 4	A-3	Ref 1	2,400
SL 4	B-3	Well 1	1,300
SL 4	C-3	Well 2	0,900
SL 4	D-3	Well 3	0,500
SL 4	E-3	Well 4	0,400
SL 4	F-3	Well 5	
SL 4	G-3	Well 6	
SL 4	H-3	Ref 2	2,100
SL 6	A-4	Ref 1	69,600
SL 6	B-4	Well 1	60,100
SL 6	C-4	Well 2	60,600
SL 6	D-4	Well 3	43,200
SL 6	E-4	Well 4	42,400
SL 6	F-4	Well 5	24,000
SL 6	G-4	Well 6	16,500
SL 6	H-4	Ref 2	67,800
SL 7	A-5	Ref 1	4,700
SL 7	B-5	Well 1	3,800
SL 7	C-5	Well 2	3,300
SL 7	D-5	Well 3	2,000
SL 7	E-5	Well 4	1,900
SL 7	F-5	Well 5	1,300

SL 7	G-5	Well 6	0,900
SL 7	H-5	Ref 2	3,800
SL 14	A-6	Ref 1	90,700
SL 14	B-6	Well 1	95,500
SL 14	C-6	Well 2	71,700
SL 14	D-6	Well 3	
SL 14	E-6	Well 4	45,000
SL 14	F-6	Well 5	35,800
SL 14	G-6	Well 6	18,300
SL 14	H-6	Ref 2	83,300
SL 1	A-7	Ref 1	19,500
SL 1	B-7	Well 1	31,000
SL 1	C-7	Well 2	30,500
SL 1	D-7	Well 3	17,000
SL 1	E-7	Well 4	16,400
SL 1	F-7	Well 5	12,600
SL 1	G-7	Well 6	18,000
SL 1	H-7	Ref 2	8,800
SL 8	A-8	Ref 1	23,000
SL 8	B-8	Well 1	38,700
SL 8	C-8	Well 2	16,900
SL 8	D-8	Well 3	13,200
SL 8	E-8	Well 4	12,700
SL 8	F-8	Well 5	9,200
SL 8	G-8	Well 6	6,000
SL 8	H-8	Ref 2	34,900
SL 12	A-9	Ref 1	3,500
SL 12	B-9	Well 1	5,000
SL 12	C-9	Well 2	4,600
SL 12	D-9	Well 3	2,200
SL 12	E-9	Well 4	1,100
SL 12	F-9	Well 5	0,600
SL 12	G-9	Well 6	
SL 12	H-9	Ref 2	4,100
SL 9	A-10	Ref 1	99,000
SL 9	B-10	Well 1	85,000
SL 9	C-10	Well 2	84,100
SL 9	D-10	Well 3	64,100
SL 9	E-10	Well 4	65,600
SL 9	F-10	Well 5	46,500
SL 9	G-10	Well 6	33,000
SL 9	H-10	Ref 2	94,600
SL 2	A-11	Ref 1	13,200
SL 2	B-11	Well 1	10,600
SL 2	C-11	Well 2	10,500
SL 2	D-11	Well 3	8,000
SL 2	E-11	Well 4	7,900
SL 2	F-11	Well 5	4,200
SL 2	G-11	Well 6	2,900
SL 2	H-11	Ref 2	11,800
SL 3	A-12	Ref 1	1,250
SL 3	B-12	Well 1	1,500
SL 3	C-12	Well 2	1,800
SL 3	D-12	Well 3	1,370
SL 3	E-12	Well 4	0,900

SL 3	F-12	Well 5	0,750
SL 3	G-12	Well 6	
SL 3	H-12	Ref 2	1,400
SL 13	A-1	Ref 1	87,700
SL 13	B-1	Well 1	72,700
SL 13	C-1	Well 2	43,800
SL 13	D-1	Well 3	24,500
SL 13	E-1	Well 4	13,900
SL 13	F-1	Well 5	2,700
SL 13	G-1	Well 6	1,125
SL 13	H-1	Ref 2	143,000
SL 11	A-2	Ref 1	143,200
SL 11	B-2	Well 1	143,200
SL 11	C-2	Well 2	131,800
SL 11	D-2	Well 3	1149,000
SL 11	E-2	Well 4	103,000
SL 11	F-2	Well 5	79,800
SL 11	G-2	Well 6	45,200
SL 11	H-2	Ref 2	140,500
SL 10	A-3	Ref 1	19,100
SL 10	B-3	Well 1	4,400
SL 10	C-3	Well 2	4,180
SL 10	D-3	Well 3	4,500
SL 10	E-3	Well 4	3,300
SL 10	F-3	Well 5	2,000
SL 10	G-3	Well 6	1,500
SL 10	H-3	Ref 2	5,500

12.1.2.AGP raw data

test article	Well	Sample	Area/height
Doxorubicin	A-1	Ref 1	313,600
Doxorubicin	B-1	Well 1	253,000
Doxorubicin	C-1	Well 2	270,100
Doxorubicin	D-1	Well 3	256,000
Doxorubicin	E-1	Well 4	237,500
Doxorubicin	F-1	Well 5	250,000
Doxorubicin	G-1	Well 6	241,500
Doxorubicin	H-1	Ref 2	
SL5	A-2	Ref 1	8,300
SL5	B-2	Well 1	3,000
SL5	C-2	Well 2	3,500
SL5	D-2	Well 3	4,300
SL5	E-2	Well 4	4,200
SL5	F-2	Well 5	2,300
SL5	G-2	Well 6	3,400
SL5	H-2	Ref 2	5,600
SL4	A-3	Ref 1	2,400
SL4	B-3	Well 1	2,600
SL4	C-3	Well 2	3,800
SL4	D-3	Well 3	2,400
SL4	E-3	Well 4	2,700
SL4	F-3	Well 5	3,300
SL4	G-3	Well 6	4,300
SL4	H-3	Ref 2	3,800
SL6	A-4	Ref 1	81,300
SL6	B-4	Well 1	70,000
SL6	C-4	Well 2	58,000
SL6	D-4	Well 3	59,900
SL6	E-4	Well 4	51,800
SL6	F-4	Well 5	55,500
SL6	G-4	Well 6	52,900
SL6	H-4	Ref 2	70,500
SL7	A-5	Ref 1	5,100
SL7	B-5	Well 1	1,900
SL7	C-5	Well 2	1,100
SL7	D-5	Well 3	0,800
SL7	E-5	Well 4	0,800
SL7	F-5	Well 5	0,780
SL7	G-5	Well 6	1,100
SL7	H-5	Ref 2	5,600
SL14	A-6	Ref 1	108,500
SL14	B-6	Well 1	149,300
SL14	C-6	Well 2	143,600
SL14	D-6	Well 3	53,600
SL14	E-6	Well 4	45,900
SL14	F-6	Well 5	61,600
SL14	G-6	Well 6	16,600
SL14	H-6	Ref 2	135,200
SL1	A-7	Ref 1	27,100
SL1	B-7	Well 1	32,000
SL1	C-7	Well 2	25,600
SL1	D-7	Well 3	24,600

SL1	E-7	Well 4	27,000
SL1	F-7	Well 5	24,000
SL1	G-7	Well 6	23,600
SL1	H-7	Ref 2	31,400
SL8	A-8	Ref 1	28,800
SL8	B-8	Well 1	16,800
SL8	C-8	Well 2	13,800
SL8	D-8	Well 3	8,300
SL8	E-8	Well 4	7,800
SL8	F-8	Well 5	5,500
SL8	G-8	Well 6	3,700
SL8	H-8	Ref 2	21,600
SL12	A-9	Ref 1	18,600
SL12	B-9	Well 1	14,700
SL12	C-9	Well 2	13,900
SL12	D-9	Well 3	13,000
SL12	E-9	Well 4	10,300
SL12	F-9	Well 5	9,800
SL12	G-9	Well 6	7,800
SL12	H-9	Ref 2	16,700
SL9	A-10	Ref 1	174,400
SL9	B-10	Well 1	52,500
SL9	C-10	Well 2	58,500
SL9	D-10	Well 3	42,300
SL9	E-10	Well 4	39,000
SL9	F-10	Well 5	24,400
SL9	G-10	Well 6	17,200
SL9	H-10	Ref 2	91,500
SL2	A-11	Ref 1	21,000
SL2	B-11	Well 1	23,000
SL2	C-11	Well 2	20,700
SL2	D-11	Well 3	21,800
SL2	E-11	Well 4	20,000
SL2	F-11	Well 5	20,400
SL2	G-11	Well 6	20,000
SL2	H-11	Ref 2	24,600
SL3	A-12	Ref 1	1,800
SL3	B-12	Well 1	2,500
SL3	C-12	Well 2	2,100
SL3	D-12	Well 3	1,400
SL3	E-12	Well 4	1,900
SL3	F-12	Well 5	1,200
SL3	G-12	Well 6	1,400
SL3	H-12	Ref 2	1,900
SL 13	A-1	Ref 1	40,700
SL 13	B-1	Well 1	26,700
SL 13	C-1	Well 2	26,200
SL 13	D-1	Well 3	23,700
SL 13	E-1	Well 4	20,200
SL 13	F-1	Well 5	18,200
SL 13	G-1	Well 6	18,200
SL 13	H-1	Ref 2	43,800
SL 11	A-2	Ref 1	131,600
SL 11	B-2	Well 1	115,000
SL 11	C-2	Well 2	112,400

SL 11	D-2	Well 3	126,200
SL 11	E-2	Well 4	127,800
SL 11	F-2	Well 5	116,100
SL 11	G-2	Well 6	110,200
SL 11	H-2	Ref 2	131,500
SL 10	A-3	Ref 1	9,000
SL 10	B-3	Well 1	8,700
SL 10	C-3	Well 2	7,400
SL 10	D-3	Well 3	6,200
SL 10	E-3	Well 4	5,700
SL 10	F-3	Well 5	1,700
SL 10	G-3	Well 6	1,300
SL 10	H-3	Ref 2	5,300

12.1.3.PPB raw data

test article	Well	Sample	Area/height
Doxorubicin	A-1	Ref 1	267,700
Doxorubicin	B-1	Well 1	272,500
Doxorubicin	C-1	Well 2	239,100
Doxorubicin	D-1	Well 3	256,600
Doxorubicin	E-1	Well 4	224,000
Doxorubicin	F-1	Well 5	213,800
Doxorubicin	G-1	Well 6	184,900
Doxorubicin	H-1	Ref 2	270,500
SL 5	A-2	Ref 1	11,200
SL 5	B-2	Well 1	17,000
SL 5	C-2	Well 2	14,100
SL 5	D-2	Well 3	
SL 5	E-2	Well 4	
SL 5	F-2	Well 5	
SL 5	G-2	Well 6	
SL 5	H-2	Ref 2	9,000
SL 4	A-3	Ref 1	3,400
SL 4	B-3	Well 1	1,600
SL 4	C-3	Well 2	1,000
SL 4	D-3	Well 3	0,600
SL 4	E-3	Well 4	0,400
SL 4	F-3	Well 5	
SL 4	G-3	Well 6	
SL 4	H-3	Ref 2	3,600
SL 6	A-4	Ref 1	102,000
SL 6	B-4	Well 1	52,400
SL 6	C-4	Well 2	42,600
SL 6	D-4	Well 3	34,500
SL 6	E-4	Well 4	25,300
SL 6	F-4	Well 5	17,200
SL 6	G-4	Well 6	13,100
SL 6	H-4	Ref 2	76,200
SL 7	A-5	Ref 1	5,600
SL 7	B-5	Well 1	2,700
SL 7	C-5	Well 2	1,700
SL 7	D-5	Well 3	1,200
SL 7	E-5	Well 4	0,700
SL 7	F-5	Well 5	0,800
SL 7	G-5	Well 6	0,500
SL 7	H-5	Ref 2	6,500
SL 14	A-6	Ref 1	101,900
SL 14	B-6	Well 1	83,900
SL 14	C-6	Well 2	68,300
SL 14	D-6	Well 3	56,200
SL 14	E-6	Well 4	36,400
SL 14	F-6	Well 5	20,700
SL 14	G-6	Well 6	12,000
SL 14	H-6	Ref 2	109,700
SL 1	A-7	Ref 1	34,400
SL 1	B-7	Well 1	31,200
SL 1	C-7	Well 2	25,200
SL 1	D-7	Well 3	23,900

SL 1	E-7	Well 4	18,400
SL 1	F-7	Well 5	12,000
SL 1	G-7	Well 6	7,700
SL 1	H-7	Ref 2	23,100
SL 8	A-8	Ref 1	47,100
SL 8	B-8	Well 1	17,200
SL 8	C-8	Well 2	14,000
SL 8	D-8	Well 3	10,600
SL 8	E-8	Well 4	7,700
SL 8	F-8	Well 5	4,900
SL 8	G-8	Well 6	2,100
SL 8	H-8	Ref 2	44,300
SL 12	A-9	Ref 1	22,000
SL 12	B-9	Well 1	8,500
SL 12	C-9	Well 2	5,600
SL 12	D-9	Well 3	3,600
SL 12	E-9	Well 4	2,300
SL 12	F-9	Well 5	1,900
SL 12	G-9	Well 6	
SL 12	H-9	Ref 2	19,600
SL 9	A-10	Ref 1	99,200
SL 9	B-10	Well 1	80,800
SL 9	C-10	Well 2	68,500
SL 9	D-10	Well 3	53,600
SL 9	E-10	Well 4	36,900
SL 9	F-10	Well 5	22,400
SL 9	G-10	Well 6	18,700
SL 9	H-10	Ref 2	89,000
SL 2	A-11	Ref 1	31,900
SL 2	B-11	Well 1	20,700
SL 2	C-11	Well 2	17,200
SL 2	D-11	Well 3	13,700
SL 2	E-11	Well 4	9,200
SL 2	F-11	Well 5	4,500
SL 2	G-11	Well 6	4,200
SL 2	H-11	Ref 2	29,300
SL 3	A-12	Ref 1	2,600
SL 3	B-12	Well 1	1,600
SL 3	C-12	Well 2	1,570
SL 3	D-12	Well 3	1,200
SL 3	E-12	Well 4	0,800
SL 3	F-12	Well 5	
SL 3	G-12	Well 6	
SL 3	H-12	Ref 2	3,000
SL 13	A-1	Ref 1	46,800
SL 13	B-1	Well 1	21,400
SL 13	C-1	Well 2	14,000
SL 13	D-1	Well 3	10,900
SL 13	E-1	Well 4	5,700
SL 13	F-1	Well 5	
SL 13	G-1	Well 6	
SL 13	H-1	Ref 2	41,700
SL 11	A-2	Ref 1	145,000
SL 11	B-2	Well 1	119,700
SL 11	C-2	Well 2	111,400

SL 11	D-2	Well 3	100,500
SL 11	E-2	Well 4	89,400
SL 11	F-2	Well 5	69,500
SL 11	G-2	Well 6	50,100
SL 11	H-2	Ref 2	136,200
SL 10	A-3	Ref 1	11,100
SL 10	B-3	Well 1	5,800
SL 10	C-3	Well 2	3,700
SL 10	D-3	Well 3	2,600
SL 10	E-3	Well 4	2,100
SL 10	F-3	Well 5	1,200
SL 10	G-3	Well 6	2,500
SL 10	H-3	Ref 2	11,100

12.2. Curriculum Vitae

Persönliche Daten

Name: Katharina Sagaischek
Eltern: Mutter: Elisabeth Mayr, geb. 1965 (dipl. Krankenschwester)
Vater: DI. Mag. Franz Sagaischek, geb. 1962 (Architekt)
Geburtsdatum: 11. Juni 1990
Geburtsort: Wien
Staatsangehörigkeit: ÖSTERREICH
Familienstand: ledig

Ausbildung

1996-2000: Volksschule in Pressbaum
2000-2003: Gymnasium Sacré Coeur Pressbaum
2003-2008: BG/BRG Purkersdorf
17.06.2008: Reifeprüfung mit ausgezeichnetem Erfolg
10/2008 – 06/2014: Studium an der Universität Wien: Diplomstudium Pharmazie

Studienbegleitende Tätigkeiten

2006-heute: Nachhilfetätigkeiten in Deutsch, Englisch, Latein, Chemie
2008-2010: Tutorin der Begabtenakademie NÖ Chemie BG/BRG Purkersdorf
unter der Leitung von Mag. Erwin Klein
09/2008: Ferialpraktikum: Stadtgemeinde Purkersdorf zur Nationalratswahl
07/2010: Ferialpraktikum: Rotunden Apotheke, 1020 Wien
11/2010 - 08/2011: Teilzeitarbeit: Rotunden Apotheke, 1020 Wien
01/2012 - 09/2013: Teilzeitarbeit im Architekturbüro des Vaters
10/2013 - 06/2014: Tutorin für das Labor Klinische Pharmazie & Diagnostik

Persönliche Fähigkeiten

Muttersprache: Deutsch
Sonstige Sprachen: Englisch in Wort und Schrift, Latein
Führerschein: B

Soziale Fähigkeiten und Kompetenzen

Klassensprecherin (2006-2008) & Schulsprecherin (2007-2008)
Organisationsleiterin diverser Balleröffnungen und öffentlicher Veranstaltungen
Jugendmitarbeiterin der Pfarre Reindorf (2011-2013)