

Aptima HPV Assay (Panther System)

Gebrauchsanweisung
Zur *in-vitro*-diagnostischen Anwendung
Nur für den US-Export.

Allgemeine Informationen	2
Verwendungszweck	2
Zusammenfassung und Testerklärung	2
Testprinzip	3
Zusammenfassung von Sicherheit und Leistung	4
Warnhinweise und Vorsichtsmaßnahmen	4
Lagerungs- und Handhabungsbedingungen für Reagenzien	7
Probenentnahme und -lagerung	8
Panther System	10
Im Lieferumfang enthaltene Reagenzien und Materialien	10
Erforderliche, jedoch nicht im Lieferumfang enthaltene Materialien	11
Optionale Materialien	12
Testverfahren mit dem Panther System	12
Verfahrenshinweise	16
Qualitätskontrollverfahren	17
Testauswertung	18
Einschränkungen	19
Erwartete Ergebnisse auf dem Panther System: Prävalenz von High-Risk-HPV-mRNA	21
Leistung des Assays auf dem Panther System	25
Bibliographie	56
Kontaktinformationen und Änderungsprotokoll	58

Allgemeine Informationen

Verwendungszweck

Der Aptima HPV Assay ist ein Target-Amplifikationstest mit Nukleinsäuresonden für den qualitativen *In-vitro*-Nachweis der viralen E6/E7-Messenger-RNA (mRNA) von 14 Hochrisiko-Typen des humanen Papillomavirus (HPV) (16/18/31/33/35/39/45/51/52/56/58/59/66/68). Der Aptima HPV-Assay unterscheidet nicht zwischen den 14 Hochrisikotypen.

- Der Aptima HPV Assay ist für die Untersuchung von Patienten mit Pap-Testergebnis ASC-US (atypical squamous cells of undetermined significance, nicht eindeutig klassifizierbare plattenepitheliale Zellveränderungen) indiziert, um zu bestimmen, ob eine Überweisung zur Kolposkopie nötig ist. Die Ergebnisse dieses Tests sollen Frauen nicht davon abhalten eine Kolposkopie durchführen zu lassen.
- Der Aptima HPV Assay kann als beigeordnete Vorsorgeuntersuchung (Co-Test) mit Zervix-Zytologie verwendet werden, um das Vorliegen oder die Abwesenheit von HPV-Typen mit erhöhtem Risiko zu ermitteln. Zusammen mit der Befundung der zytologischen Vorgeschichte durch den Arzt, weiteren Risikofaktoren und den ärztlichen Leitlinien kann diese Information zur Lenkung der Patientenversorgung beitragen.
- Der Aptima HPV Assay kann als Erstlinien-Test für das primäre Screening mit oder ohne Zervixzytologie eingesetzt werden, um Frauen mit erhöhtem Risiko für die Entwicklung eines Zervixkarzinoms oder das Vorhandensein hochgradiger Krebsvorstufen zu identifizieren. Diese Information kann zusammen mit der vom Arzt durchgeführten Bewertung der zytologischen Historie, anderer Risikofaktoren und fachspezifischen Leitlinien als Grundlage für Therapieentscheidungen genutzt werden.

Der Aptima HPV Assay kann zum Testen der folgenden Patientenproben auf dem Panther System verwendet werden: vom Arzt entnommene Zervixproben, die vor oder nach der Pap-Bearbeitung in ThinPrep-Pap-Test-Fläschchen mit PreservCyt Lösung entnommen wurden, Zervixproben, die mit dem Aptima Zervixprobenentnahme- und Transportkit entnommen wurden, Zervixproben, die in SurePath Konservierungsmittelflüssigkeit entnommen wurden, oder selbst entnommene Vaginalproben, die mit dem Aptima Multitest-Tupfer-Probenentnahmekit entnommen wurden.

Zusammenfassung und Testerklärung

Das Zervixkarzinom ist weltweit eine der am häufigsten vorkommenden Krebsarten bei Frauen. HPV ist als Krankheitserreger für über 99% der Zervixkarzinome verantwortlich.^{1, 2, 3} HPV ist ein weit verbreitetes, sexuell übertragenes DNA-Virus mit mehr als 100 Genotypen.⁴

Das virale HPV-Genom ist eine doppelsträngige, zirkuläre DNA mit einer Länge von ca. 7900 Basenpaaren. Das Genom weist acht überlappende Open Reading Frames (offene Leserahmen) auf. Es gibt sechs frühe (E) Gene, zwei späte (L) Gene und eine nicht translatierte lange Kontrollregion (Untranslated Long Control Region). Die Gene L1 und L2 kodieren das große und das kleine Kapsidprotein. Frühe Gene regulieren die Replikation des HPV-Virus. Die Gene E6 und E7 der Hochrisiko-HPV-Genotypen gelten als Onkogene. Die von der polycistronischen mRNA der Gene E6/E7 exprimierten Proteine greifen in die p53- und Retinoblastom-Protein-Funktionen von Zellen ein, was zur Unterbrechung von Prüfpunkten im Zellzyklus und zur Instabilität des Zellgenoms führt.^{1, 4}

14 HPV-Genotypen gelten als pathogen für Zervixkarzinome bzw. als Hochrisikotypen.⁵ Die Genotypen 16, 18, 31, 33, 35, 39, 45, 51, 52, 56, 58, 59, 66 und 68 sind in zahlreichen Studien mit einem Fortschreiten der Erkrankung in Verbindung gebracht worden.^{2, 6, 7} Patientinnen, die an persistierenden Infektionen durch einen dieser Typen leiden, sind einem erhöhten Risiko einer schweren Dysplasie oder eines Zervixkarzinoms ausgesetzt.^{5, 8}

HPV-Infektionen sind sehr häufig, und bei den meisten Patientinnen heilen HPV-Infektionen innerhalb von 6 bis 12 Monaten aus.^{2,9} Das Vorhandensein von HPV-Nukleinsäure bedeutet nicht, dass eine Zervixdysplasie oder ein Zervixkarzinom vorliegt. Jedoch zielt ein wirksamer Ansatz für den Nachweis einer zervikalen Erkrankung auf die onkogenen Elemente des HPV ab, die eine persistierende Vireninfektion und Zelltransformation fördern.¹⁰

Klinische Leistung des Aptima HPV Assays im Zervixkarzinom-Primärscreening

Die klinische Leistung des Aptima HPV Assays beim Einsatz im Primärscreening wurde durch unabhängige Wissenschaftler in zahlreichen Studien untersucht. Mindestens 25 von Experten begutachtete Publikationen¹¹⁻³⁵ aus 15 verschiedenen klinischen Studien berichten über die Leistung von Aptima HPV im Primärscreening von Patientinnen, die in 11 verschiedenen Ländern in Studien eingeschlossen waren (China, Kanada, Frankreich, Mexiko, England, Dänemark, Niederlande, USA, Deutschland, Schweden und Thailand). Die Daten dieser Studien zeigen, dass die klinische Leistung von Aptima HPV beim Einsatz im Primärscreening auf zervikale Krebsvorstufen und Karzinomen mit der Leistung anderer klinisch validierter HPV-Tests vergleichbar ist.

Testprinzip

Der Aptima HPV Assay umfasst drei Hauptschritte, die in einem einzigen Röhrchen ablaufen: Target Capture, Amplifikation der Zielsequenzen mittels transkriptionsvermittelter Amplifikation (Transcription-Mediated Amplification, TMA)⁴² und Detektion der Amplifikationsprodukte (Amplikons) durch den Hybridisierungsschutzassay (Hybridization Protection Assay, HPA).⁴³ Der Assay verfügt über eine interne Kontrolle (Internal Control, IC) zur Überwachung von Capture, Amplifikation und Detektion der Nukleinsäuren sowie von Bediener- und Gerätefehlern.

Die Proben werden in ein Röhrchen mit Proben transportmedium (Specimen Transport Media, STM), das die Zellen lysiert, die mRNA freisetzt und sie vor Abbau während der Lagerung schützt, entnommen bzw. in ein solches Röhrchen transferiert. Bei der Durchführung des Aptima HPV Assays wird die Target-mRNA durch Verwendung von Fänger-Oligomeren, die an magnetische Mikropartikel gebunden sind, von der Probe isoliert. Die Fänger-Oligomere enthalten Sequenzen, die zu spezifischen Bereichen der HPV-mRNA-Targetmoleküle komplementär sind, sowie Desoxyadenosinreste. Während des Hybridisierungsschritts binden sich die sequenzspezifischen Regionen der Fänger-Oligomere an spezifische Regionen des HPV-mRNA-Targetmoleküls. Die Isolierung des Fänger-Oligomer/Target-Komplexes aus der Lösung erfolgt dann durch Absenkung der Reaktionstemperatur auf Raumtemperatur. Diese Temperatursenkung ermöglicht die Hybridisierung des Desoxyadenosinbereichs auf dem Fänger-Oligomer mit den Polydesoxythymidin-Molekülen, die kovalent an die Magnetpartikel gebunden sind. Diese Mikropartikel, einschließlich der an sie gebundenen HPV-mRNA-Targetmoleküle, werden mithilfe von Magneten an die Wand des Reaktionsröhrchens gezogen und der Überstand wird aspiriert. Die Partikel werden gewaschen, um Reste der Probenmatrix, die Amplifikationshemmer enthalten kann, zu entfernen.

Nach Abschluss des Target Capture wird die HPV-mRNA mittels TMA amplifiziert. TMA ist ein transkriptionsbasiertes Nukleinsäure-Amplifikationsverfahren, das zwei Enzyme, reverse MmlV-Transkriptase und T7-RNA-Polymerase, verwendet. Die reverse Transkriptase wird zur Erzeugung einer DNA-Kopie der Target-mRNA-Sequenz, die eine Promotersequenz für T7-RNA-Polymerase enthält, verwendet. T7-RNA-Polymerase produziert mehrere Kopien des RNA-Amplikons vom Template der DNA-Kopie.

Die Detektion des Amplikons erfolgt mit HPA unter Einsatz von chemilumineszierend markierten Nukleinsäure-Einzelstrangsonden, die zum Amplikon komplementär sind.

Die markierten Nukleinsäuresonden hybridisieren spezifisch an das Amplikon. Das Selektionsreagenz differenziert zwischen hybridisierten und nicht hybridisierten Sonden, indem es die Markierung auf den nicht hybridisierten Sonden inaktiviert. Bei der Detektion wird das von den markierten RNA:DNA-Hybriden abgegebene Licht als Photonensignale, so genannten Relative Lichteinheiten (Relative Light Unit (RLU)), in einem Luminometer gemessen. Endgültige Assayergebnisse werden anhand des Verhältnisses von Analytsignal zu Grenzwert (Analyte Signal-to-Cutoff, S/CO) interpretiert.

Jeder Reaktion wird über das Target-Capture-Reagenz die IC (interne Kontrolle) zugesetzt. Die IC (interne Kontrolle) überwacht die Assayschritte Target Capture, Amplifikation und Detektion. Das Signal der IC (internen Kontrolle) in jeder Reaktion wird anhand der unterschiedlichen Kinetik der Lichtemission von Sonden mit verschiedenen Markierungen vom HPV-Signal unterschieden.⁴⁴ Für die IC (interne Kontrolle) spezifisches Amplikon wird mit Sonden mit einer schnellen Lichtemission (Flasher) detektiert. Ein HPV-spezifisches Amplikon wird mit Sonden mit einer relativ langsameren Kinetik der Lichtemission (Glower) detektiert. Der Dual Kinetic Assay (DKA) ist ein Verfahren, das zur Unterscheidung zwischen Signalen der Flasher- und Glower-Markierungen eingesetzt wird.⁴⁴

Zusammenfassung von Sicherheit und Leistung

Die SSP (Zusammenfassung von Sicherheit und Leistung, Summary of Safety and Performance) ist in der Europäischen Datenbank für Medizinprodukte (Eudamed) verfügbar und dort mit den Gerätekennungen (Basis UDI-DI) verknüpft. Die SSP für den Aptima HPV finden Sie unter der grundlegenden eindeutigen Gerätekennung (Basic Unique Device Identifier, BUDI). Diese lautet: **54200455DIAGAPTHPVBR**.

Warnhinweise und Vorsichtsmaßnahmen

- A. *In-vitro*-Diagnostikum.
- B. Für den professionellen Einsatz.
- C. Weitere spezifische Warnhinweise und Vorsichtsmaßnahmen entnehmen Sie bitte den *Bedienungsanleitungen für das Panther/Panther Fusion System (Panther/Panther Fusion System Operator's Manuals)*.

Laborbezogen

- D. Nur die im Lieferumfang enthaltenen oder angegebenen Einweg-Laborprodukte verwenden.
- E. Die normalen Vorsichtsmaßnahmen im Labor ergreifen. In den ausgewiesenen Arbeitsbereichen nicht essen, trinken oder rauchen. Ungepuderte Einweghandschuhe, Augenschutz und Laborkittel beim Umgang mit Proben und Kitreagenzien tragen. Nach der Handhabung von Proben und Kitreagenzien die Hände gründlich waschen.
- F. **Warnung: Reiz- und Ätzstoffe:** Kontakt von Auto Detect 2 mit Haut, Augen und Schleimhäuten vermeiden. Bei Kontakt dieser Flüssigkeit mit der Haut oder den Augen den betroffenen Bereich mit Wasser abwaschen. Bei Verschütten dieser Flüssigkeit die Verschüttung mit Wasser verdünnen und dann aufwischen.
- G. Arbeitsflächen, Pipetten und andere Geräte müssen regelmäßig mit einer 2,5 %-igen bis 3,5 %-igen (0,35 M bis 0,5 M) Natriumhypochloritlösung dekontaminiert werden. Weitere Informationen entnehmen Sie bitte dem Abschnitt *Testverfahren mit dem Panther System*.
- H. Anwendung guter Standardpraktiken für Molekularbiologie-Laboratorien, einschließlich Überwachung der Laborumgebung.

Probenbezogen

- I. Um die Probenintegrität zu wahren, müssen während des Probenversands und der Lagerung die ordnungsgemäßen Temperaturbedingungen aufrecht erhalten werden. Die Probenstabilität wurde ausschließlich unter den empfohlenen Versand- und Lagerungsbedingungen geprüft.
- J. Die Verfallsdaten auf den Probenentnahme-/Transferkits und -röhrchen gelten für die Entnahme-/Transferstelle und nicht für die Testeinrichtung. Die zu irgendeinem Zeitpunkt vor diesen Verfallsdaten gesammelten/transferierten Proben sind selbst nach diesen Verfallsdaten gültig für Tests, vorausgesetzt sie wurden gemäß der entsprechenden Packungsbeilage transportiert oder gelagert.
- K. Befolgen Sie die allgemeinen Vorsichtsmaßnahmen und die etablierten Laborprotokolle zur sicheren Handhabung und Entsorgung sowie zur Vermeidung von Kreuzkontaminationen. Es darf nur Personal, das in der Handhabung von infektiösen Materialien geschult wurde, gestattet werden, Proben zu handhaben.
- L. Die Handschuhe umgehend wechseln, wenn diese mit einer Probe in Kontakt kommen. Zur Vermeidung von Kreuzkontaminationen ist bei der Entsorgung gebrauchter Materialien darauf zu achten, dass sie nicht über andere Behälter geführt werden.
- M. Nach der Durchstechung kann unter bestimmten Bedingungen aus den Kappen der Röhrchen Flüssigkeit auslaufen. Befolgen Sie die Anweisungen in *Testverfahren mit dem Panther System*, um dies zu vermeiden.
- N. Befindet sich eine Entnahmevorrichtung im Probenröhrchen, sollten ThinPrep Flüssig-Zytologieproben und Zervixprobenentnahme- und Transportproben (Cervical Specimen Collection and Transport bzw. CSCT-Proben) abgelehnt werden.
- O. Befindet sich im Fläschchen keine Entnahmevorrichtung, müssen SurePath Flüssig-Zytologieproben abgelehnt werden.
- P. Wenn das Labor ein Transportröhrchen des Aptima Multitest-Probenentnahmekits für Abstriche ohne Tupfer, mit zwei Tupfern, mit einem Reinigungstupfer oder einem nicht von Hologic gelieferten Tupfer erhält, muss die Probe abgelehnt werden.

Assaybezogen

- Q. Es sind allgemeine Vorsichtsmaßnahmen zu treffen.
- R. Die Reagenzien müssen bei den angegebenen Temperaturen gelagert werden. Die Assayleistung kann durch Verwendung von falsch gelagerten Reagenzien beeinträchtigt sein.
- S. Eine mikrobielle und Ribonuklease-Kontamination der Reagenzien vermeiden.
- T. Kits nicht nach dem Verfallsdatum verwenden.
- U. Assayreagenzien oder Kalibratoren aus Kits mit verschiedenen Chargennummern nicht austauschen, vermischen oder kombinieren.
- V. Aptima Assay-Flüssigkeiten und Aptima Auto Detect Reagenzien gehören nicht zur Hauptcharge; eine beliebige Charge kann benutzt werden.

- W. Die Assayreagenzien müssen gründlich vermischt werden, um korrekte Assayergebnisse zu erhalten.
- X. Es müssen Spitzen mit hydrophoben Stöpseln verwendet werden.
- Y. Einige Reagenzien dieses Kits sind mit Risiko- und Sicherheitssymbolen gekennzeichnet.

Hinweis: Die Gefahrenkommunikation spiegelt die Einstufung der EU Sicherheitsdatenblätter (SDS) wider. Informationen zur Gefahrenkommunikation spezifisch für Ihre Region finden Sie im regionsspezifischen SDB in der Sicherheitsdatenblatt-Sammlung (Safety Data Sheet Library) unter www.hologicsds.com. Weitere Informationen zu anderen Symbolen finden Sie in der Symbollegende auf <https://www.hologic.com/package-inserts>.

Gefahrenhinweise für die EU	
 	Selektionsreagenz Borsäure 1 – 5 % Triton X-100 1 – 5 % Natriumhydroxid < 1 % — GEFAHR H315 – Verursacht Hautreizungen. H360FD – Kann die Fruchtbarkeit beeinträchtigen. Kann das Kind im Mutterleib schädigen. P264 – Nach Gebrauch Gesicht, Hände und exponierte Haut gründlich waschen. P280 – Schutzhandschuhe/Schutzkleidung/Augenschutz/Gesichtsschutz tragen. P302 + P352 – BEI KONTAKT MIT DER HAUT: Mit viel Wasser und Seife waschen. P332 + P313 – Bei Hautreizung: Ärztlichen Rat einholen / ärztliche Hilfe hinzuziehen. P362 + P364 – Kontaminierte Kleidungsstücke ausziehen und vor erneutem Tragen waschen. P201 – Vor Gebrauch besondere Anweisungen einholen. P202 – Vor Gebrauch alle Sicherheitshinweise lesen und verstehen. P308 + P313 – Bei Exposition oder falls betroffen: Ärztlichen Rat einholen / ärztliche Hilfe hinzuziehen. P405 – Unter Verschluss aufbewahren. P501 – Inhalt/Behälter einer zugelassenen Einrichtung zur Abfallentsorgung zuführen.
	Target Capture-Reagenz HEPES 5 – 10 % EDTA 1 – 5 % Lithiumhydroxid, Monohydrat 1 – 5 % — — H412 – Schädlich für Wasserorganismen, mit langfristiger Wirkung. P273 – Freisetzung in die Umwelt vermeiden. P501 – Inhalt/Behälter einer zugelassenen Einrichtung zur Abfallentsorgung zuführen.
—	Amplifikationsreagenz HEPES 25 – 30 % — — H402 – Schädlich für Wasserorganismen. H412 – Schädlich für Wasserorganismen, mit langfristiger Wirkung. P273 – Freisetzung in die Umwelt vermeiden. P501 – Inhalt/Behälter einer zugelassenen Einrichtung zur Abfallentsorgung zuführen.
—	Enzymreagenz HEPES 1 – 5 % Triton X-100 1 – 5 % — — H412 – Schädlich für Wasserorganismen, mit langfristiger Wirkung. P273 – Freisetzung in die Umwelt vermeiden. P501 – Inhalt/Behälter einer zugelassenen Einrichtung zur Abfallentsorgung zuführen.

—	Sondenreagenz LAURYSULFAT-LITHIUMSALZ 35 – 40 % BERNSTEINSÄURE 10 – 15 % — H412 – Schädlich für Wasserorganismen, mit langfristiger Wirkung. P273 – Freisetzung in die Umwelt vermeiden. P501 – Inhalt/Behälter einer zugelassenen Einrichtung zur Abfallentsorgung zuführen.
—	Lösung zur Enzymrekonstitution Glycerin 20 – 25 % Triton X-100 5 – 10 % HEPES 1 – 5 % — H412 – Schädlich für Wasserorganismen, mit langfristiger Wirkung. P273 – Freisetzung in die Umwelt vermeiden. P501 – Inhalt/Behälter einer zugelassenen Einrichtung zur Abfallentsorgung zuführen.

Lagerungs- und Handhabungsbedingungen für Reagenzien

Reagenzien dürfen nach dem auf den Fläschchen angegebenen Verfallsdatum nicht mehr verwendet werden. Nachfolgend finden Sie weitere Angaben zur Lagerung.

- A. Die folgenden Reagenzien sind nach Empfang gekühlt bei 2 °C bis 8 °C zu lagern:
 - HPV-Amplifikationsreagenz.
 - HPV-Enzymreagenz.
 - HPV-Sondenreagenz.
 - Internes HPV-Kontrollreagenz.
 - HPV-Positivkalibratoren und -Negativkalibratoren.
- B. Die folgenden Reagenzien sind bei 15 °C bis 30 °C (Raumtemperatur) zu lagern:
 - HPV-Amplifikationsrekonstitutionslösung.
 - HPV-Enzymrekonstitutionslösung.
 - HPV-Sondenrekonstitutionslösung.
 - HPV-Target-Capture-Reagenz.
 - HPV-Selektionsreagenz.
- C. Nach der Rekonstitution sind die folgenden Reagenzien bei Lagerung bei 2 °C bis 8 °C 30 Tage lang stabil:
 - HPV-Amplifikationsreagenz.
 - HPV-Enzymreagenz.
 - HPV-Sondenreagenz.
- D. Target-Capture-Arbeitsreagenz (Working Target Capture Reagent, wTCR) ist 30 Tage lang stabil, wenn es bei 15 °C bis 30 °C gelagert wird. Nicht gekühlt lagern.
- E. Entsorgen Sie alle unbenutzten rekonstituierten Reagenzien einschließlich wTCR nach 30 Tagen oder nach Ablauf des Verfallsdatums der Hauptcharge (das frühere Datum ist ausschlaggebend).
- F. Im Panther System aufbewahrte Aptima HPV Assayreagenzien haben eine Haltbarkeit von 72 Stunden (kumulativ) im System.

- G. Das Sondenreagenz und das rekonstituierte Sondenreagenz sind lichtempfindlich. Die Reagenzien sind vor Licht geschützt zu lagern.

H. **Reagenzien nicht einfrieren.**

Probenentnahme und -lagerung

Hinweis: Alle Patientenproben sind als potenziell infektiös zu handhaben. Es sind allgemeine Vorsichtsmaßnahmen zu treffen.

A. Probenentnahme und -bearbeitung.

ThinPrep Flüssig-Zytologieproben.

1. Entnehmen Sie Zervixproben gemäß den Anweisungen des Herstellers mit besenartigen Entnahmeverrichtungen oder Zyto-Bürstchen/Spachtel und geben sie diese in ThinPrep Pap-Testfläschchen mit PreservCyt-Lösung.
2. Vor oder nach der Bearbeitung mit dem ThinPrep 2000 Prozessor, ThinPrep 5000 Prozessor, ThinPrep 5000 Prozessor mit Autoloader oder ThinPrep Genesis Processor überführen Sie 1 ml der ThinPrep Flüssig-Zytologieproben gemäß den Anweisungen der Packungsbeilage für das Aptima Probentransferkit und der Packungsbeilage der Aptima-Transferlösung in ein Aptima Probentransferröhrchen.

SurePath Flüssig-Zytologieproben

1. Entnehmen Sie eine SurePath Flüssig-Zytologieprobe gemäß der Gebrauchsanweisung für den SurePath Pap-Test und/oder das PrepStain-System.
2. Übertragen Sie die SurePath Flüssig-Zytologieprobe in das Aptima Probentransferröhrchen gemäß den Anweisungen in der Packungsbeilage des Aptima Probentransferkits und der Packungsbeilage der Aptima-Transferlösung.

Aptima Zervixprobenentnahme- und Transportkit-Proben.

1. Entnehmen Sie die Probe gemäß der Gebrauchsanweisung für das Aptima CSCT Kit

Aptima Multitest-Tupfer-Probenentnahmekit-Proben

1. Entnehmen Sie die Probe entsprechend der Gebrauchsanweisung für das Aptima Multitest-Tupfer-Probenentnahmekit-Kit.

B. Probentransport und -lagerung vor dem Test.

ThinPrep Flüssig-Zytologieproben:

1. Transportieren Sie die ThinPrep Flüssig-Zytologieproben bei 2 °C bis 30 °C.
2. Die Proben sollten innerhalb von 105 Tagen nach der Entnahme in Aptima Probentransferröhrchen transferiert werden.
3. Vor dem Transfer sind ThinPrep Flüssig-Zytologieproben bei 2 °C bis 30 °C zu lagern, jedoch nicht länger als 30 Tage über 8 °C.
4. ThinPrep Flüssig-Zytologieproben, die in ein Aptima Probentransferröhrchen transferiert wurden, können bis zu 60 Tage lang bei 2 °C bis 30 °C gelagert werden.
5. Wenn längere Lagerzeiten erforderlich sind, können die ThinPrep Flüssig-Zytologieprobe bzw. die in Probentransferröhrchen verdünnten ThinPrep Flüssig-Zytologieproben bis zu 24 Monate bei -20 °C oder darunter gelagert werden.

SurePath Flüssig-Zytologieproben:

1. Transportieren Sie die SurePath Flüssig-Zytologieproben bei 2 °C bis 25 °C.
2. Die Proben sollten innerhalb von 7 Tagen nach der Entnahme in Aptima Probentransferröhrchen transferiert werden.
3. Vor dem Überführen sind SurePath Flüssig-Zytologieproben bei 2 °C bis 25 °C zu lagern.

4. SurePath Flüssig-Zytologieproben, die in ein Aptima Probentransferröhrchen transferiert wurden, können bis zu 7 Tage lang bei 2 °C bis 25 °C gelagert werden.

Aptima Zervixprobenentnahme- und Transportkit-Proben:

1. Transportieren und lagern Sie die Proben bis zu 60 Tage bei 2 °C bis 30 °C.
2. Wenn eine längere Lagerung erforderlich ist, können Transportkit-Proben bis zu 24 Monate bei -20 °C oder darunter gelagert werden.

Aptima Multitest-Tupfer-Probenentnahmekit-Proben

1. Transport von Patientenproben
 - a. Transportieren Sie Proben bei 2 °C bis 30 °C.
 - b. Die Proben sollten innerhalb von 5 Tagen nach der Entnahme im Labor eintreffen.
2. Probenlagerung vor dem Test
 - a. Option 1: Die Proben können bis zu 30 Tage bei 2 °C bis 8 °C gelagert werden.
 - b. Option 2: Die Proben können bis zu 30 Tage bei 15 °C bis 30 °C gelagert werden.

C. Behandlung der SurePath Flüssig-Zytologieproben:

Hinweis: Vor dem Test mit dem Aptima HPV Assay müssen SurePath Flüssig-Zytologieproben mit der Aptima Transferlösung behandelt werden.

1. Aptima Transferlösung

Behandelte Proben können vor dem Test mit dem Aptima HPV Assay bis zu 17 Tage lang bei 2 °C bis 8 °C gelagert werden. Weitere Details finden Sie in der Packungsbeilage des Aptima Probentransferkits und der Packungsbeilage der Aptima-Transferlösung.

D. Probenlagerung nach dem Test:

1. Die bereits getesteten Proben müssen aufrecht in einem Ständer gelagert werden.
2. Die Probenröhrchen sind mit einem neuen Barrierschutz aus sauberem Plastik oder sauberer Folie abzudecken.
3. Wenn getestete Proben gefroren oder versandt werden müssen, entfernen Sie die durchlässigen Kappen und setzen Sie neue undurchlässige Kappen auf die Probenröhrchen. Wenn Proben zum Test an eine andere Einrichtung versandt werden müssen, müssen die angegebenen Temperaturen eingehalten werden. Vor der Entfernung des Deckels von bereits getesteten und wieder verschlossenen Proben müssen die Probenröhrchen 5 Minuten bei 420 RCF (relative Zentrifugalkraft) zentrifugiert werden, um die gesamte Flüssigkeit zum Boden des Röhrchens zu bringen.

Hinweis: Der Versand der Proben muss in Übereinstimmung mit geltenden nationalen und internationalen Frachtbestimmungen erfolgen.

Panther System

Die Reagenzien für den Aptima HPV Assay auf dem Panther System sind unten aufgeführt. Die Symbole zur Identifikation der Reagenzien sind neben dem Reagenznamen angegeben.

Im Lieferumfang enthaltene Reagenzien und Materialien

Aptima HPV Assay, 250 Tests, Bestellnr. 303093 (3 Schachteln).

Aptima HPV Assay, 100 Tests, Bestellnr. 302929 (3 Schachteln).

Kalibratoren sind separat erhältlich. Siehe die Bestellnummern für Einzelpackungen.

Aptima HPV, gekühlte Schachtel (Lagerung bei 2 °C bis 8 °C nach Empfang)

Symbol	Komponente	Menge
A	HPV-Amplifikationsreagenz <i>Nicht infektiöse Nukleinsäuren, getrocknet in gepufferter Lösung mit < 5% Füllstoff.</i>	1 Fläschchen
E	HPV-Enzymreagenz <i>Reverse Transkriptase und RNA-Polymerase, getrocknet in HEPES-gepufferter Lösung mit < 10% Füllreagenz.</i>	1 Fläschchen
P	HPV-Sondenreagenz <i>Nicht infektiöse chemilumineszierende DNA-Sonden (< 500 ng/Fläschchen), getrocknet in sukzinatgepufferter Lösung mit < 5% Detergens.</i>	1 Fläschchen
IC	Internes HPV-Kontrollreagenz <i>Nicht infektiöses RNA-Transkript in gepufferter Lösung mit < 5% Detergens.</i>	1 Fläschchen

Aptima HPV, Raumtemperatur-Schachtel (Lagerung bei Raumtemperatur, 15 °C bis 30 °C nach Empfang)

Symbol	Komponente	Menge
AR	HPV-Amplifikationsrekonstitutionslösung <i>Wässrige Lösung mit Konservierungsmitteln.</i>	1
ER	HPV-Enzymrekonstitutionslösung <i>HEPES-gepufferte Lösung mit oberflächenaktiver Substanz und Glycerol.</i>	1
PR	HPV-Sondenrekonstitutionslösung <i>Sukzinatgepufferte Lösung mit < 5% Detergens.</i>	1
S	HPV-Selektionsreagenz <i>600 mM boratgepufferte Lösung mit oberflächenaktiver Substanz.</i>	1
TCR	HPV-Target-Capture-Reagenz <i>Gepufferte Lösung mit Festphase und Fänger-Oligomeren (< 0,5 mg/ml).</i>	1
	Rekonstitutionsverbindungsstücke	3
	Barcode-Blatt für Hauptcharge	1 Blatt

Schachtel mit Aptima HPV Kalibratoren (Bestellnr. 302554)
(Lagerung bei 2 °C bis 8 °C nach Empfang)

Symbol	Komponente	Menge
PCAL	HPV-Positivkalibrator <i>Nicht infektiöses In-vitro-Transkript von HPV 16 mit 1.000 Kopien pro ml in gepufferter Lösung mit < 5% Detergens.</i>	5 Fläschchen
NCAL	HPV-Negativkalibrator <i>Gepufferte Lösung mit < 5% Detergens.</i>	5 Fläschchen

Erforderliche, jedoch nicht im Lieferumfang enthaltene Materialien

Hinweis: Materialien, die von Hologic erhältlich sind, sind mit der Bestellnummer aufgeführt, sofern nicht anders angegeben.

Material	Kat.- Nr.
Panther System	303095
Panther Fusion System	PRD-04172
Panther System Continuous Fluid and Waste (Panther Plus)	PRD-06067
Panther Durchlauf-Kit	303096
<i>Aptima Assayflüssigkeitskit</i>	303014
<i>(Aptima Waschlösung, Aptima Puffer für Deaktivierungsflüssigkeit, und Aptima Ölreagenz)</i>	
<i>Aptima Auto Detect Kit</i>	303013
<i>Multi-Röhrchen-Einheiten (MTU)</i>	104772-02
<i>Panther Entsorgungsbeutel-Kit</i>	902731
<i>Panther Abfallabdeckung</i>	504405
Spitzen, 1000 µl, gefiltert, leitfähig, zur Flüssigkeitsstandmessung und Einwegmaterial	901121 (10612513 Tecan) 903031 (10612513 Tecan)
<i>Nicht alle Produkte sind in allen Regionen verfügbar. Wenden Sie sich an Ihren Vertreter, um regionsspezifische Informationen zu erhalten</i>	MME-04134 (30180117 Tecan) MME-04128
Aptima Probentransferkit	301154C
Aptima Probentransferkit – druckfähig	PRD-05110
Aptima Zervixprobenentnahme- und Transportkit	302657
Aptima Multitest-Tupfer-Probenentnahmekit	PRD-03546
Aptima durchstechbare Kappen	105668
Ersatzkappen, undurchlässig	103036A
Ersatzkappen für die Kits mit 250 Tests:	—
<i>Rekonstitutionslösungen für Amplifikations- und Sondenreagenz</i>	CL0041
<i>Rekonstitutionslösung für Enzymreagenz</i>	501616
<i>TCR und Selektionsreagenz</i>	CL0040
Ersatzkappen für die Kits mit 100 Tests:	—
<i>Rekonstitutionslösungen für Amplifikations- und Sondenreagenz</i>	CL0041
<i>Rekonstitutionslösung für Enzymreagenz</i>	CL0041
<i>TCR und Selektionsreagenz</i>	501604
Chlorbleiche, 5,0 % bis 8,25 % (0,7 M bis 1,16 M)	—
Natriumhypochloritlösung	

Einweghandschuhe	—
Aptima-Transferlösungsskit (nur für SurePath Proben)	303658

Optionale Materialien

Material	Kat.- Nr.
Hologic Bleichmittel-Verstärker für die Reinigung	302101
Wärmeblock	—
Wippschüttler für Röhrchen	—

Testverfahren mit dem Panther System

Hinweis: Nähere Verfahrensinformationen zum Panther System finden sich in der Bedienungsanleitung für das Panther/Panther Fusion System (Panther/Panther Fusion System Operator's Manual).

A. Vorbereitung des Arbeitsbereichs.

1. Reinigen Sie die Arbeitsflächen, auf denen die Reagenzien vorbereitet werden. Wischen Sie die Arbeitsflächen mit einer 2,5 %igen bis 3,5 %igen (0,35 M bis 0,5 M) Natriumhypochloritlösung ab. Lassen Sie die Natriumhypochloritlösung mindestens 1 Minute auf den Flächen einwirken und spülen Sie die Flächen anschließend mit entionisiertem Wasser ab. Die Natriumhypochloritlösung darf nicht antrocknen. Decken Sie die Arbeitsfläche, auf der die Reagenzien und Proben vorbereitet werden, mit sauberen, absorbierenden Labortischunterlagen mit Kunststoffunterschicht ab.
2. Reinigen Sie eine separate Arbeitsfläche, auf der die Proben vorbereitet werden. Gehen Sie wie oben beschrieben (Schritt A.1) vor.
3. Reinigen Sie alle Pipetten. Wenden Sie das oben beschriebene Reinigungsverfahren (Schritt A.1) an.

B. Vorbereitung von Reagenzien eines neuen Kits.

Hinweis: Die Reagenzrekonstitution sollte vor Beginn von Arbeiten mit dem Panther System durchgeführt werden.

1. Vor dem Test müssen Amplifikations-, Enzym- und Sondenreagenzien rekonstituiert werden, indem der Inhalt der Flaschen mit gefriergetrocknetem Reagenz mit entsprechender Rekonstitutionslösung kombiniert wird.
 - a. Lassen Sie die gefriergetrockneten Reagenzien vor der Verwendung auf Raumtemperatur (15 °C bis 30 °C) aufwärmen.
 - b. Paaren Sie jede Rekonstitutionslösung mit ihrem gefriergetrockneten Reagenz. Kontrollieren Sie vor Anschluss des Rekonstitutionsverbindungsstücks, dass Rekonstitutionslösung und Reagenz übereinstimmende Symbole auf den Etiketten aufweisen.
 - c. Kontrollieren Sie die Chargennummern auf dem Hauptchargen-Barcodeblatt, um sicherzustellen, dass die richtigen Reagenzien miteinander gepaart werden. Beschriften Sie die Deckel der Fläschchen mit der Rekonstitutionslösung.
 - d. Öffnen Sie das Glasfläschchen mit dem gefriergetrockneten Reagenz und stecken Sie das gekerbte Ende des Rekonstitutionsverbindungsstücks fest in die Glasfläschchenöffnung (Abbildung 1, Schritt 1).

- e. Öffnen Sie die Flasche mit der entsprechenden Rekonstitutionslösung und legen Sie den Verschluss auf eine saubere, abgedeckte Arbeitsfläche.
- f. Führen Sie das andere Ende des Rekonstitutionsverbindungsstücks in die Öffnung der Flasche ein, während Sie die Flasche mit der Lösung auf dem Labortisch festhalten (Abbildung 1, Schritt 2).
- g. Drehen Sie die zusammengefügt Flaschen langsam um. Lassen Sie die Lösung aus der Flasche in das Glasfläschchen ablaufen (Abbildung 1, Schritt 3).
- h. Schwenken Sie die zusammengefügt Flaschen, um den Inhalt gründlich zu vermischen. Vermeiden Sie beim Schwenken der Flasche Schaumbildung (Abbildung 1, Schritt 4).
- i. Stellen Sie sicher, dass das gefriergetrocknete Reagenz vollständig in Lösung geht. Schwenken Sie die Flaschen erneut und mischen Sie anschließend die Lösung gründlich, indem Sie das Glasfläschchen leicht nach vorne und hinten kippen.
- j. Führen Sie eine Sichtprüfung durch, ob das Reagenz vollständig in Lösung ist und keine Pulver, Klumpen oder Wellenlinien aufweist.
- k. Drehen Sie die zusammengefügt Flaschen dann wieder langsam um, damit die Lösung wieder komplett zurück in die Flasche mit der Rekonstitutionslösung fließen kann (Abbildung 1, Schritt 5).
- l. Entfernen Sie das Rekonstitutionsverbindungsstück und das Glasfläschchen (Abbildung 1, Schritt 6).
- m. Verschließen Sie die Kunststoffflasche entweder mit dem aufbewahrten, beschrifteten Deckel, der dem Reagenz entspricht, oder mit einem neuen Deckel. Achten Sie darauf, die Deckel nicht zu vertauschen. Schreiben Sie die Initialen des Anwenders und das Rekonstitutionsdatum auf das Etikett (Abbildung 1, Schritt 7).
- n. Entsorgen Sie das Rekonstitutionsverbindungsstück und das Glasfläschchen (Abbildung 1, Schritt 8).
- o. Mischen Sie alle Reagenzien vor dem Laden in das Panther System durch vorsichtiges Umdrehen gründlich durch.

Option: Ein zusätzliches Mischen der Amplifikations-, Enzym- und Sondenreagenzien ist zulässig, wenn die wieder verschlossenen Kunststoffflaschen bei mäßiger Geschwindigkeit auf einen Wippschüttler für Röhrchen gestellt und mindestens 5 Minuten geneigt werden. Stellen Sie sicher, dass die Reagenzien gründlich durchgemischt sind.

Warnung: Bei der Rekonstitution von Reagenzien Schaumbildung vermeiden. Schaum beeinträchtigt die Füllstandsmessung im Panther System.

Warnung: Ein ausreichendes Mischen der Reagenzien ist erforderlich, um die erwarteten Testergebnisse zu erhalten.

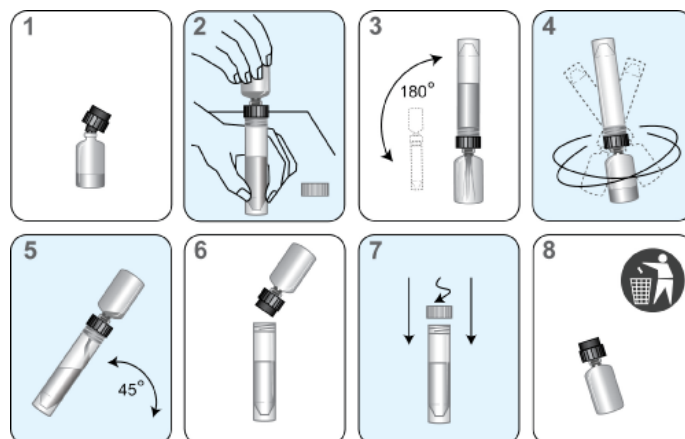


Abbildung 1. Rekonstitutionsverfahren mit dem Panther System

2. Bereiten Sie das Target-Capture-Arbeitsreagenz (working Target Capture Reagent, wTCR) vor:
 - a. Stellen Sie sicher, dass die richtigen Flaschen TCR und IC miteinander gepaart wurden.
 - b. Prüfen Sie die Reagenzchargennummern auf dem Hauptchargen-Barcodeblatt, um sicherzustellen, dass die entsprechenden Reagenzien im Kit miteinander gepaart wurden.
 - c. Öffnen Sie die Flasche mit TCR und legen Sie den Deckel auf eine saubere, abgedeckte Arbeitsfläche.
 - d. Öffnen Sie die Flasche mit IC und gießen Sie den gesamten Inhalt in die Flasche mit TCR. Sie können erwarten, dass eine geringe Menge Flüssigkeit in der IC-Flasche verbleibt.
 - e. Verschließen Sie die TCR-Flasche und schwenken Sie die Lösung behutsam, um den Inhalt zu mischen. Vermeiden Sie während dieses Schritts Schaumbildung.
 - f. Tragen Sie die Initialen des Bedieners und das aktuelle Datum auf dem Etikett ein.
 - g. Entsorgen Sie die IC-Flasche und den Deckel.
 - h. Im wTCR kann sich ein Präzipitat bilden, was zu ungültigen Ergebnissen aufgrund von Volumenüberprüfungsfehlern führen kann. Das Präzipitat kann aufgelöst werden, indem das wTCR bis zu 90 Minuten lang auf 42 °C bis 60 °C erwärmt wird. Lassen Sie das wTCR vor der Verwendung auf Raumtemperatur kommen. Nicht verwenden, wenn immer noch ein Präzipitat vorhanden ist.
3. Vorbereitung von Selektionsreagenz
 - a. Prüfen Sie die Reagenzchargennummer auf dem Hauptchargen-Barcodeblatt, um sicherzustellen, dass es zum Kit gehört.
 - b. Wenn das Selektionsreagenz ein Präzipitat enthält, erwärmen Sie es bis zu 45 Minuten lang auf 60 °C $\pm$ 1 °C, um die Auflösung des Präzipitats zu erleichtern. Vermischen Sie den Flascheninhalt vorsichtig alle 5 bis 10 Minuten. Lassen Sie das Selektionsreagenz vor der Verwendung auf Raumtemperatur kommen. Nicht verwenden, wenn immer noch ein Präzipitat oder Trübung vorhanden ist.

Hinweis: Mischen Sie alle Reagenzien vor dem Laden in das System durch vorsichtiges Umdrehen gründlich durch. Beim Umdrehen der Reagenzien Schaumbildung vermeiden.

C. Reagenzienvorbereitung für bereits rekonstituierte Reagenzien:

1. Zuvor rekonstituierte Amplifikations-, Enzym- und Sondenreagenzien müssen vor dem Start des Tests auf Raumtemperatur (15 °C bis 30 °C) gebracht werden.

Option: Die mit einem Deckel verschlossenen Kunststoffflaschen mit dem rekonstituierten Amplifikations-, Enzym- und Sondenreagenz können bei mäßiger Geschwindigkeit auf einen Wippschüttler für Röhrchen gestellt und mindestens 25 Minuten geneigt werden, um sicherzustellen, dass die Reagenzien Raumtemperatur erreichen und gründlich durchgemischt sind.

2. Wenn das rekonstituierte Sondenreagenz ein Präzipitat enthält, das bei Raumtemperatur nicht wieder in Lösung geht, erwärmen Sie es 1 bis 2 Minuten lang auf höchstens 60 °C. Nicht verwenden, wenn ein Präzipitat oder eine Trübung vorhanden ist.
3. Wenn das wTCR ein Präzipitat enthält, erwärmen Sie es bis zu 90 Minuten lang auf 42 °C bis 60 °C. Lassen Sie das wTCR vor der Verwendung auf Raumtemperatur kommen. Nicht verwenden, wenn immer noch ein Präzipitat vorhanden ist.
4. Wenn das Selektionsreagenz ein Präzipitat enthält, erwärmen Sie es bis zu 45 Minuten lang auf 60 °C ± 1 °C, um die Auflösung des Präzipitats zu erleichtern. Vermischen Sie den Flascheninhalt vorsichtig alle 5 bis 10 Minuten. Lassen Sie das Selektionsreagenz vor der Verwendung auf Raumtemperatur kommen. Nicht verwenden, wenn immer noch ein Präzipitat oder Trübung vorhanden ist.
5. Mischen Sie alle Reagenzien vor dem Laden in das System durch vorsichtiges Umdrehen gründlich durch. Beim Umdrehen der Reagenzien Schaumbildung vermeiden.
6. Füllen Sie Reagenzienflaschen nicht nach. Das Panther System erkennt Flaschen, die nachgefüllt wurden, und nimmt sie nicht an.

D. Probenhandhabung:

1. Führen Sie für jede mit dem Aptima Multitest-Tupfer-Probenentnahmekit entnommene Probe folgende Aktionen durch:
 - a. Überprüfen Sie visuell, dass sich im Entnahmeröhrchen ein einzelner rosafarbener Aptima Multitest-Tupfer befindet.
 - b. Erhitzen Sie die Aptima Multitest-Tupferproben vor dem Test 75 Minuten lang auf 90 °C. Die Proben sollten während dieses Vorgangs verschlossen bleiben.
2. Lassen Sie die Proben (Kalibratoren und Patientenproben) vor der Bearbeitung auf Raumtemperatur kommen.
3. **Mischen Sie Proben nicht mit dem Vortex-Mischer.**
4. Prüfen Sie die Probenröhrchen vor dem Laden in den Ständer. Wenn ein Probenröhrchen Blasen oder ein geringeres Volumen aufweist, als es normalerweise beobachtet wird, zentrifugieren Sie das Röhrchen 5 Minuten bei 420 RCF, um sicherzustellen, dass sich keine Flüssigkeit im Deckel befindet.

Hinweis: Bei Nichtbefolgen von Schritt 4 kann aus der Kappe des Probenröhrchens Flüssigkeit auslaufen.

E. Vorbereitung des Systems:

1. Richten Sie das Gerät nach der Anweisung in der Bedienungsanleitung für das Panther System (*Panther System Operator's Manual*) und dem folgenden Abschnitt *Verfahrenshinweise* ein. Achten Sie darauf, Reagenzienstände und TCR-Adapter der geeigneten Größe zu verwenden.
2. Laden Sie die Proben.

Verfahrenshinweise**A. Kalibratoren:**

1. Um eine korrekte Funktion mit der Aptima HPV Assay-Software auf dem Panther System sicherzustellen, sind drei Replikate des Positivkalibrators und drei Replikate des Negativkalibrators erforderlich. Ein Fläschchen jedes Kalibrators kann in eine beliebige Ständerposition in einer beliebigen Probenfachbahn auf dem Panther System geladen werden. Die Pipettierung der Proben beginnt, wenn eine der folgenden beiden Bedingungen erfüllt ist:
 - a. Das System bearbeitet derzeit einen Positiv- und einen Negativkalibrator.
 - b. Gültige Ergebnisse für die Kalibratoren werden auf dem System registriert.
2. Sobald die Kalibratorröhrchen für ein bestimmtes Reagenzkit pipettiert wurden und in Bearbeitung sind, können mit dem zugehörigen Assayreagenzienkit bis zu 24 Stunden lang Patientenproben ausgeführt werden, es sei denn, dass:
 - a. die Kalibratorergebnisse ungültig sind.
 - b. das zugehörige Assayreagenzienkit aus dem System entfernt wird
 - c. die Haltbarkeit des zugehörigen Assayreagenzienkits überschritten ist.
3. Wenn versucht wird, mehr als drei Replikate aus einem Kalibratorröhrchen zu pipettieren, kann es zu Bearbeitungsfehlern kommen.

B. Temperatur.

Raumtemperatur ist definiert als 15 °C bis 30 °C.

C. Handschuhpuder.

Wie in jedem Reagenzsystem kann übermäßiger Puder auf manchen Handschuhen eine Kontamination geöffneter Röhrchen verursachen. Es werden ungepuderte Handschuhe empfohlen.

Qualitätskontrollverfahren

A. Laufvaliditätskriterien.

Die Software stellt automatisch die Gültigkeit des Durchlaufs fest. Die Software macht einen Durchlauf ungültig, wenn einer der folgenden Zustände eintritt:

- Mehr als ein ungültiges Replikat des Negativkalibrators.
- Mehr als ein ungültiges Replikat des Positivkalibrators.

Der Bediener kann einen Durchlauf ungültig machen, wenn bei der Durchführung des Assays technische Schwierigkeiten oder Schwierigkeiten des Bedieners bzw. Gerätes beobachtet und dokumentiert werden.

Ein ungültiger Lauf muss wiederholt werden.

B. Kalibrator-Annahmekriterien.

Die nachstehende Tabelle definiert die RLU-Kriterien für die Replikate des Negativ- und Positivkalibrators.

Negativkalibrator

Analyt	$\geq 0 \text{ und } \leq 45.000 \text{ RLU}$
IC	$\geq 75.000 \text{ und } \leq 400.000 \text{ RLU}$

Positivkalibrator

Analyt	$\geq 480.000 \text{ und } \leq 1.850.000 \text{ RLU}$
IC	$\leq 450.000 \text{ RLU}$

C. Berechnung des IC-Grenzwerts.

Der IC-Grenzwert wird anhand des IC-Signals (Flasher-Signal) der gültigen Replikate des Negativkalibrators bestimmt.

$$\text{IC-Grenzwert} = 0,5 \times [\text{mittlerer IC-RLU-Wert der gültigen Replikate des Negativkalibrators}]$$

D. Berechnung des Analyt-Grenzwerts.

Der Analyt-Grenzwert wird anhand des Analytsignals (Glomer-Signal) der gültigen Replikate des Negativkalibrators sowie des Analytsignals der gültigen Replikate des Positivkalibrators bestimmt

$$\text{Analyt-Grenzwert} = [\text{mittlerer Analyt-RLU-Wert der gültigen Replikate des Negativkalibrators}] + [0,09 \times \text{mittlerer Analyt-RLU-Wert der gültigen Replikate des Positivkalibrators}]$$

E. Berechnung des Verhältnisses von Analytsignal zu Grenzwert (Signal to Cutoff, S/CO).

Der S/CO-Wert des Analyten wird anhand des Analyt-RLU-Werts der Testprobe und des Analyt-Grenzwerts für den Durchlauf bestimmt.

$$\text{Analyt-S/CO} = \frac{\text{Analyt-RLU-Wert der Testprobe}}{\text{Analyt-Grenzwert}}$$

Testauswertung

Die Testergebnisse werden automatisch von der Assay-Software ermittelt. Ein Testergebnis kann gemäß IC-RLU- und S/CO-Wert für den Analyten negativ, positiv oder ungültig sein. Das erste gültige Ergebnis ist das Ergebnis, das berichtet werden sollte. Ein Testergebnis kann auch aufgrund anderer Parameter (abnormaler Verlauf der Kinetik-Kurve), die außerhalb der normalen Erwartungswerte liegen, ungültig sein. Ungültige Testergebnisse sollten wiederholt werden. Wenn das Ergebnis bei der erneuten Testung ungültig ist, muss eine neue Patientenprobe entnommen werden.

Aptima CSCT Kit-Proben können verdünnt werden, um mögliche Hemmstoffe außer Kraft zu setzen. Verdünnen Sie 1 Teil der ungültigen Proben mit 8 Teilen Proben-Transportmedium (die Lösung in den CSCT-Kit-Röhrchen); z.B. 560 µL Probe in ein neues CSCT-Kit-Röhrchen, das 4,5 ml Proben-Transportmedium enthält. Drehen Sie die verdünnte Probe vorsichtig um, um sie zu vermischen. Vermeiden Sie Schaumbildung. Testen Sie die verdünnte Probe entsprechend dem Standard-Assayverfahren.

Hinweis: Eine Mindestmenge von 1,7 ml ist erforderlich, um 1 Teilprobe der Probe zu testen. Verdünnen Sie keine bereits verdünnten ungültigen Proben. Falls eine verdünnte Probe ein ungültiges Ergebnis erzielt, sollte eine neue Probe vom Patienten entnommen werden.

Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay	Kriterien
Negativ	$\text{Analyt-S/CO} < 0,50$ $\text{IC} \geq \text{IC-Grenzwert}$ $\text{IC} \leq 2.000.000 \text{ RLU}$
Positiv	$\text{Analyt-S/CO} \geq 0,50$ $\text{IC} \leq 2.000.000 \text{ RLU}$ $\text{Analyt} \leq 13.000.000 \text{ RLU}$
Ungültig	$\text{IC} > 2.000.000 \text{ RLU}$ oder $\text{Analyt-S/CO} < 0,50$ und $\text{IC} < \text{IC-Grenzwert}$ oder $\text{Analyt} > 13.000.000 \text{ RLU}$

Einschränkungen

- A. Probentypen, die von den im Verwendungszweck angegebenen abweichen, wurden nicht geprüft.
- B. Die Leistung des Aptima HPV Assays wurde nicht bei Personen geprüft, die gegen HPV geimpft sind.
- C. Der Aptima HPV Assay wurde nicht in Fällen mit Verdacht auf sexuellen Missbrauch bewertet.
- D. Die Prävalenz von HPV-Infektionen in einem Kollektiv kann die Leistung beeinträchtigen. Der positive prädiktive Wert nimmt ab, wenn ein Kollektiv mit niedriger Prävalenz bzw. Personen ohne Infektionsrisiko getestet werden.
- E. ThinPrep Flüssig-Zytologieproben, die nach der Vorbereitung eines Testobjektglases für den ThinPrep-Pap-Test weniger als 1 ml enthalten, gelten als unzureichend für den Aptima HPV Assay.
- F. Die Auswirkung einer Entnahme von 1 ml der SurePath Flüssig-Zytologieprobe vor der zytologischen Bearbeitung auf das zytologische Ergebnis wurde nicht geprüft.
- G. Die Testergebnisse können durch eine unsachgemäße Probenentnahme, Lagerung oder Probenbearbeitung beeinträchtigt sein.
- H. Die interne Kontrolle überwacht die Assayschritte Target Capture, Amplifikation und Detektion. Sie ist nicht als Kontrolle für eine ausreichende Zervixprobe vorgesehen.
- I. Ein negatives Ergebnis im Aptima HPV Assay schließt die Möglichkeit zytologischer Anomalien oder einer zukünftigen oder zugrunde liegenden Erkrankung des Schweregrads CIN2, CIN3 oder ein Karzinom nicht aus.
- J. Polyquaternium-15 enthaltende Intimgeleitmittel können die Assayleistung beeinträchtigen, wenn sie in Konzentrationen von über 0,025% (Vol./Vol. oder Gew./Vol.) in einer Testprobe vorliegen.
- K. Tioconazol enthaltende Antimykotika können die Assayleistung beeinträchtigen, wenn sie in Konzentrationen von über 0,075% (Gew./Vol.) in einer Testprobe vorliegen.
- L. Sonnenschutzcreme mit Zinkoxid kann die Assay-Leistung beeinträchtigen, wenn sie in Konzentrationen von über 2,5 % (Gew./Vol.) in einer Testprobe vorliegt.
- M. Hämorrhoidencreme mit Zinkoxid, Bismutoxid und Perubalsam kann die Assay-Leistung beeinträchtigen, wenn sie in Konzentrationen von über 1 % (Gew./Vol.) in einer Testprobe vorliegen.
- N. Schleim kann die Assay-Leistung beeinträchtigen, wenn er in Konzentrationen von über 2,5 % (Gew./Vol.) in einer Testprobe vorliegt.
- O. Der Aptima HPV Assay liefert qualitative Ergebnisse. Daher kann keine Korrelation zwischen der Stärke eines positiven Assaysignals und dem mRNA-Expressionsniveau in einer Probe aufgestellt werden.
- P. Die Detektion von Hochrisiko-HPV-mRNA ist abhängig von der Anzahl in der Probe vorhandener Kopien und kann durch Probeentnahmemethoden, Patientenfaktoren, das Infektionsstadium und das Vorhandensein von Störsubstanzen beeinträchtigt werden.

- Q. Die Infektion mit HPV ist kein Indikator für zytologisches HSIL oder zugrunde liegende hochgradige CIN, und lässt nicht auf die Entwicklung von CIN2, CIN3 oder Krebs schließen. Die meisten Frauen, die sich mit einem oder mehreren Hochrisiko-HPV-Typen infiziert haben, entwickeln weder CIN2, CIN3 noch Krebs.
- R. Die Auswirkungen anderer möglicher Variablen wie Vaginalausfluss, die Verwendung von Tampons, Intimduschen etc. sowie unterschiedliche Probeentnahmemethoden wurden nicht bewertet.
- S. Die Anwendung dieses Produkts muss auf Personen beschränkt werden, die in der Anwendung des Aptima HPV Assays geschult sind.
- T. Eine Kreuzkontamination von Proben kann zu falschpositiven Ergebnissen führen. Die Verschleppungsrate des Aptima HPV Assays auf dem Panther System wurde im Rahmen einer nicht klinischen Studie ermittelt und beträgt 0,7 %.
- U. Die Ergebnisse des Aptima HPV Assays müssen in Verbindung mit anderen dem Arzt zur Verfügung stehenden Labordaten und klinischen Befunden interpretiert werden.
- V. Bei diesem Test sind falschpositive Ergebnisse möglich. *In-vitro*-Transkripte der Niedrigrisiko-HPV-Genotypen 26, 67, 70 und 82 wiesen eine Kreuzreaktivität mit dem Aptima HPV Assay auf.
- W. Selbst entnommene Vaginalproben können ggf. im Vergleich zu vom Arzt entnommenen Zervixproben fehleranfälliger sein. Patientinnen mit positiven Ergebnissen aus selbst entnommenen Vaginalproben sollten zur Nachuntersuchung an eine Ärztin bzw. einen Arzt überwiesen werden.

Erwartete Ergebnisse auf dem Panther System: Prävalenz von High-Risk-HPV-mRNA

Die Prävalenz von Hochrisiko-HPV-Infektionen variiert stark und wird von mehreren Faktoren beeinflusst, wobei das Alter der größte Einflussfaktor ist.^{36,37} Viele Studien haben die HPV-Prävalenz anhand des Nachweises von HPV-DNA untersucht, aber nur wenige Studien geben die Prävalenz auf Basis des Nachweises von HPV-onkogener mRNA an. Frauen an verschiedenen klinischen Zentren (n=18), die eine breit gefächerte geografische Streuung und ein differenziertes Kollektiv (10 US-Bundesstaaten) repräsentieren, wurden in eine prospektive klinische Studie, die sogenannte CLEAR-Studie, aufgenommen. Die anhand des Aptima HPV Assays auf dem Panther System im Rahmen der klinischen Studie beobachtete Prävalenz von HPV-mRNA-positiven Proben wurde insgesamt, nach Altersgruppe und nach Testzentrum kategorisiert. Die Ergebnisse gehen aus Tabelle 1 hervor, und zwar für die Populationen ASC-US (Atypical Squamous Cells of Undetermined Significance, atypische Plattenepithelzellen von unbestimmter Bedeutung) und NILM (negativ für intraepitheliale Läsion oder Malignität).

Tabelle 1: Prävalenz von High-Risk-HPV-mRNA nach Altersgruppen, Testzentren sowie insgesamt

	Positivitätsrate % (x/n)	
	ASC-US-Population (≥ 21 Jahre)	NILM-Population (≥ 30 Jahre)
Alle	42,3 (404/956)	4,7 (512/10.860)
Altersgruppe (Jahre)		
21 bis 29	60,0 (251/418)	N. zutr.
30 bis 39	38,1 (101/265)	6,8 (286/4192)
≥ 40	19,0 (52/273)	3,4 (226/6668)
Testzentrum		
1	41,5 (134/323)	3,7 (304/8286)
2	43,1 (137/318)	9,2 (118/1285)
3	42,2 (133/315)	7,0 (90/1289)

N. zutr. – Nicht zutreffend

Design der klinischen Studie zum Aptima HPV Assay mit ThinPrep Flüssig-Zytologieproben

Der Aptima HPV Assay auf dem Panther System wurde anhand von verbliebenen Überweisungszytologieproben evaluiert, die von Frauen während einer prospektiven, multizentrischen klinische Studie in den USA, der sogenannten CLEAR-Studie, entnommen wurden.³⁸

Der Aptima HPV Assay wurde erstmals 2008 auf dem Tigris DTS System eingeführt. Im Jahr 2011 wurden die Indikationen für den Einsatz des Aptima HPV Assays auf dem Panther System ausgeweitet. Das Panther System ist eine kleinere Geräteplattform als Alternative zum Tigris DTS System. Beide Systeme sind für die vollständige Automatisierung von amplifizierten Nukleinsäuretests für diagnostische Tests vorgesehen. Ausgewählte, auf dem Tigris DTS System durchgeführte Assay-Leistungstests wurden zur Unterstützung der Assay-Leistung auf dem Panther System genutzt.

CLEAR-Studie - Untersuchung zu Studienbeginn (Baseline-Evaluierung)

Die CLEAR-Studie wurde zur Ermittlung der klinischen Leistung des Aptima HPV Assays auf dem Tigris DTS System für den Nachweis einer zervikalen intraepithelialen Neoplasie vom Schweregrad 2 oder einer Zervixerkkrankung höheren Grades ($\geq$ CIN2) durchgeführt. Die CLEAR-Studie beinhaltete eine Untersuchung zu Studienbeginn (Baseline-Evaluierung) sowie eine dreijährige Nachsorgephase (Follow-up Evaluierung). Die Teilnehmerinnen wurden aufgrund ihrer Zytologieergebnisse beim routinemäßigen Screening auf Zervixkarzinom entweder der ASC-US-Studie oder der NILM-Studie zugewiesen. Die Population der ASC-US-Studie bestand aus Frauen ab 21 Jahren mit einem auf ASC-US lautenden Zytologie-Ergebnis und die Population der NILM-Studie bestand aus Frauen ab 30 Jahren mit einem auf NILM lautenden Zytologie-Ergebnis. Die NILM-Studie war darauf ausgelegt, die Forderung nach ergänzendem Screening für Frauen ab 30 Jahren zu unterstützen, da sich Frauen in diesem Altersbereich mit zytologischen Befunden höheren Grades als eines ASC-US unabhängig von ihrem HPV-Status einer Kolposkopie unterziehen sollten.³⁹

Patientinnen an 18 klinischen Zentren, bei denen es sich überwiegend um Geburtshilfe- bzw. Gynäkologiekliniken handelte und die eine breite geografische Verteilung und verschiedene Bevölkerungsgruppen abdeckten, wurden erfasst. Geeignete Patientinnen wurden abhängig von den zur Überweisung führenden ThinPrep Flüssig-Zytologieproben der ASC-US-Studie oder der NILM-Studie zugeteilt. Zu Studienbeginn wurden verbliebene Überweisungsproben von Frauen der ASC-US-Studie und der NILM-Studie zunächst sowohl mit dem Aptima HPV Assay auf dem Tigris DTS System als auch mit einem kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test getestet. Anschließend wurden die Proben archiviert und bei -70 °C gelagert, bis sie mit dem Aptima HPV Assay auf dem Panther System getestet wurden.

Alle Teilnehmerinnen der ASC-US-Studie wurden zu Studienbeginn unabhängig vom jeweiligen HPV-Ergebnis zur Kolposkopie überwiesen. Es wurden eine Biopsie mittels endozervikaler Kürettage (ECC) sowie Zervix-Stanzbiopsien (1 Biopsie aus jedem der 4 Quadranten) entnommen. Wenn eine Läsion sichtbar war, wurde eine Stanzbiopsie entnommen (gerichtete Methode, 1 Biopsie pro Läsion); in Quadranten ohne sichtbare Läsionen wurden Biopsien aus der Transformationszone entnommen (Zufallsmethode).

In der NILM-Studie wurden Patientinnen mit positivem Aptima HPV Assay auf dem Tigris DTS System und/oder dem im Handel erhältlichen HPV-DNA-Test sowie nach dem Zufallsprinzip ausgewählte Patientinnen mit negativen Befunden aus beiden Assays zur Erstuntersuchung vor Behandlung zur Bewertung mittels Kolposkopie überwiesen. Die nach dem Zufallsprinzip ausgewählten Frauen mit negativen Befunden aus beiden Assays wurden

einbezogen, um durch berichtigte Leistungsschätzwerte, die in einem Verfahren mit multipler Imputation erstellt wurden, einem Verifizierungsbias entgegenzuwirken. Von allen Teilnehmerinnen, die zur Kolposkopie erschienen, wurden ECC-Biopsien entnommen. Stanzbiopsien wurden nur von sichtbaren Läsionen entnommen (gezielte Methode, 1 Biopsie pro Läsion).

Der Erkrankungsstatus wurde mithilfe eines Konsenspanels zur Histologiebeurteilung bestimmt, das auf der übereinstimmenden Meinung von mindestens 2 erfahrenen Pathologen beruhte. Den erfahrenen Pathologen wurde weder der HPV- und Zytologie-Status der Teilnehmerinnen noch die histologische Diagnose des anderen Pathologen mitgeteilt. Bei einer Nichtübereinstimmung der Pathologen wurden die Präparate an einem Multihead-Diskussionsmikroskop gemeinsam von den drei Pathologen begutachtet um Konsens zu erzielen. Zur Vermeidung einer Verzerrung wurden die HPV-Testergebnisse den Prüfarzten, Klinikern und Teilnehmerinnen erst nach Abschluss des Kolposkopietermins mitgeteilt.

Zu Beginn wurde die klinische Leistung des Aptima HPV Assays hinsichtlich des Nachweises einer Zervixerkrankung $\geq$ CIN2 und einer zervikalen intraepithelialen Neoplasie des Grades 3 oder höher ($\geq$ CIN3) im relativen Verhältnis zum Status der Zervixerkrankung, die bei Studienbeginn festgestellt wurde, bewertet. Die klinische Leistung des kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Tests wurde ebenfalls ermittelt, um einen direkten Vergleich mit den Ergebnissen des Aptima HPV Assays zu ermöglichen.

CLEAR-Studie – Nachsorgephase (Follow-up Evaluierung)

Frauen der NILM-Studie aus 14 klinischen Einrichtungen wurden ausgewählt, um an der dreijährigen Nachsorgephase der Studie teilzunehmen, wenn i) sie bei Studienbeginn eine Kolposkopieuntersuchung hatten und keine Erkrankung $\geq$ CIN2 festgestellt wurde oder ii) sie keine Kolposkopieuntersuchung zu Studienbeginn hatten. Die Nachsorgephase der Studie bestand aus jährlichen Untersuchungen. Bei diesen Untersuchungen wurden bei jeder Frau Zervixabstriche durchgeführt und manche Frauen wurden mit einem kommerziell erhältlichen HPV-Test getestet. Frauen, die während der Nachsorgephase ASC-US oder schwerwiegendere zytologische Ergebnisse aufwiesen, wurden zur Kolposkopie überwiesen. Bei ihnen wurden dieselben Biopsie- und Histologieverfahren durchgeführt, die auch zur Baseline-Evaluierung in der NILM-Studie durchgeführt wurden. Der Status einer Zervixerkrankung bei der Nachsorgeuntersuchung wurde basierend auf der NILM-Zytologie oder bei Frauen mit abweichenden zytologischen Testergebnissen basierend auf normalen oder CIN1 Ergebnissen des Konsenspanels zur Histologiebeurteilung als „negativ“ eingestuft. Bei Frauen, bei denen während der Nachsorgephase eine Erkrankung $\geq$ CIN2 festgestellt wurde, wurde die Nachsorge als abgeschlossen betrachtet und sie nahmen an keinen weiteren Untersuchungen teil. Bei Frauen, bei denen während der Nachsorgephase keine Erkrankung $\geq$ CIN2 festgestellt wurde, die aber eine Studienuntersuchung im Nachsorgejahr 1 und/oder Nachsorgejahr 2 hatten und an einer Studienuntersuchung im Nachsorgejahr 3 teilnahmen, wurde die Nachsorge als abgeschlossen betrachtet.

Ziel der Nachsorgeuntersuchung war ein Vergleich des kumulativen 3-Jahres-Risikos für eine Zervixerkrankung bei Frauen mit positivem Aptima HPV Assay-Ergebnis zu Studienbeginn mit dem kumulativen 3-Jahres-Risikos einer Zervixerkrankung bei Frauen mit negativem Aptima HPV Assay-Ergebnis. Der 3-Jahres-Status der Zervixerkrankung wurde wie folgt bestimmt:

- Positiver Status einer Zervixerkrankung ($\geq$ CIN2 und/oder $\geq$ CIN3) – Frauen, bei denen eine Erkrankung $\geq$ CIN2 bei Studienbeginn oder während der Nachsorge festgestellt wurde.

- Negativer Status einer Zervixerkrankung ($< \text{CIN2}$) – Frauen, die die Nachsorge ohne Diagnose $\geq \text{CIN2}$ abschlossen haben und deren Status der Zervixerkrankung nicht als „unbestimmt“ eingestuft wurde.
- Unbestimmter Status einer Zervixerkrankung – Frauen mit auffälligem zytologischen Testergebnis während der Nachsorge und ohne nachfolgendes Ergebnis des Konsenspanels zur Histologiebeurteilung oder Frauen mit einer nicht auswertbaren Zytologie bei ihrer letzten Untersuchung.
- Abbruch der Nachsorge – Frauen, die die Nachsorge nicht abgeschlossen haben und die nicht mit dem Status „unbestimmt“ hinsichtlich einer Zervixerkrankung bewertet wurden.

Die klinische Leistung des Aptima HPV Assays auf dem Panther System zum Nachweis einer Erkrankung $\geq \text{CIN2}$ und $\geq \text{CIN3}$ wurde im Verhältnis zum 3-Jahres-Status der Zervixerkrankung evaluiert.

Leistung des Assays auf dem Panther System

ASC-US-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 21 Jahre: Klinische Leistung des Aptima HPV Assays

Insgesamt wurden 1252 Patientinnen ab 21 Jahren mit auf ASC-US lautendem zytologischem Befund in die ASC-US-Studie eingeschrieben. Davon wurden 294 Patientinnen ausgesondert. Die verbleibenden 958 Patientinnen kamen für Tests auf dem Panther System infrage. Bei zwei Patientinnen fehlten Proben und 19 hatten einen unbestimmten Krankheitsbefund; diese Patientinnen wurden von der Analyse ausgeschlossen. Die verbleibenden auswertbaren 937 Patientinnen waren 21 Jahre und älter mit zytologischem Befund ASC-US, Ergebnissen mit dem Aptima HPV Assay auf dem Panther System und geklärtem Erkrankungsstatus. Einundneunzig (91) Patientinnen hatten $\geq$ CIN2 und einundvierzig (41) hatten $\geq$ CIN3. Die Prävalenz von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 bei auswertbaren Patientinnen mit auf ASC-US lautendem Zytologie-Ergebnis betrug 9,7% bzw. 4,4%. Die Ergebnisse des Aptima HPV Assays nach Diagnose anhand des Konsenspanels zur Histologiebeurteilung gehen aus Tabelle 2 hervor.

Tabelle 2: ASC-US-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 21 Jahre: Ergebnisse des Aptima HPV Assays nach Diagnose anhand des Konsenspanels zur Histologiebeurteilung

Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay*	HPV-DNA-Test	Diagnose des histologischen Konsensbefund-Gremiums						Gesamt
		Unbestimmt**	Normal	CIN1	CIN2	CIN3	Karzinom	
Positiv	Positiv	6	178	110	40	32	1	367
Positiv	Negativ	0	5	2	0	2	0	9
Positiv	Kein Ergebnis***	0	15	11	0	2	0	28
Negativ	Positiv	0	39	15	3	3	0	60
Negativ	Negativ	10	372	53	7	1	0	443
Negativ	Kein Ergebnis***	3	39	7	0	0	0	49
Gesamt		19	648	198	50	40	1****	956

*Für alle Proben wurden gültige Endergebnisse erzielt (im ersten Test oder nach Abklärung von zuerst ungültigen Proben gemäß dem Verfahren).

**Bei 19 Teilnehmerinnen, die zum Kolposkopietermin erschienen, konnte aus den folgenden Gründen keine Diagnose bestimmt werden: < 5 Biopsieproben entnommen, die alle das Histologie-Ergebnis Normal/CIN1 erbrachten (n=15), keine Biopsien entnommen (n=3) und Verlust der Biopsie-Objektträger (n=1).

***Für 77 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

****Eine Teilnehmerin litt an einem Adenocarcinoma in situ (AIS).

Die Schätzwerte der klinischen Leistung des Aptima HPV Assays, einschließlich Sensitivität, Spezifität, positivem prädiktivem Wert (PPV) und negativem prädiktivem Wert (NPV), bezüglich des Nachweises von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 auf Basis der Beurteilung aller Biopsien und unter Einschluss ausschließlich gezielter Biopsien sowie die Schätzwerte für den kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test gehen aus Tabelle 3 hervor.

Tabelle 3: ASC-US-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 21 Jahre: Leistung des Aptima HPV Assays und eines kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Tests für den Nachweis von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3

		Aptima HPV Assay N=937		HPV-DNA-Test N=863*		
Leistung		Schätzwert	(95% VI)	Schätzwert	(95% VI)	
≥ CIN2	Alle Biopsien					
	Sensitivität (%)	84,6 (77/91)	(75,8, 90,6)	88,8 (79/89)	(80,5, 93,8)	
	Spezifität (%)	62,1 (525/846)	(58,7, 65,3)	55,8 (432/774)	(52,3, 59,3)	
	PPV (%)	19,3 (77/398)	(17,3, 21,2)	18,8 (79/421)	(17,0, 20,4)	
	NPV (%)	97,4 (525/539)	(96,0, 98,5)	97,7 (432/442)	(96,2, 98,8)	
	Prävalenz (%)	9,7 (91/937)		10,3 (89/863)		
	Gezielte Biopsien**					
	Sensitivität (%)	90,0 (54/60)	(79,9, 95,3)	93,2 (55/59)	(83,8, 97,3)	
	Spezifität (%)	60,8 (531/874)	(57,5, 63,9)	54,5 (437/802)	(51,0, 57,9)	
	PPV (%)	13,6 (54/397)	(12,0, 15,0)	13,1 (55/420)	(11,7, 14,2)	
	NPV (%)	98,9 (531/537)	(97,8, 99,6)	99,1 (437/441)	(97,9, 99,7)	
	Prävalenz (%)	6,4 (60/934)		6,9 (59/861)		
	≥ CIN3	Alle Biopsien				
		Sensitivität (%)	90,2 (37/41)	(77,5, 96,1)	92,3 (36/39)	(79,7, 97,3)
Spezifität (%)		59,7 (535/896)	(56,5, 62,9)	53,3 (439/824)	(49,9, 56,7)	
PPV (%)		9,3 (37/398)	(8,0, 10,3)	8,6 (36/421)	(7,4, 9,4)	
NPV (%)		99,3 (535/539)	(98,3, 99,8)	99,3 (439/442)	(98,3, 99,8)	
Prävalenz (%)		4,4 (41/937)		4,5 (39/863)		
Gezielte Biopsien**						
Sensitivität (%)		93,1 (27/29)	(78,0, 98,1)	96,4 (27/28)	(82,3, 99,4)	
Spezifität (%)		59,1 (535/906)	(55,8, 62,2)	52,8 (440/834)	(49,4, 56,1)	
PPV (%)		6,8 (27/398)	(5,7, 7,5)	6,4 (27/421)	(5,5, 7,0)	
NPV (%)		99,6 (535/537)	(98,8, 100)	99,8 (440/441)	(98,9, 100)	
Prävalenz (%)		3,1 (29/935)		3,2 (28/862)		

*Für 74 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

**Das histologische Konsensergebnis beruhte ausschließlich auf Ergebnissen von gezielten Biopsien. Bei Frauen ohne gezielte Biopsien war der Kolposkopiebefund normal, und diese Frauen sind in diesen Analysen als nicht erkrankt eingeschlossen ($<$ CIN2 bzw. $<$ CIN3). Wenn nur gezielte Biopsien einbezogen waren, konnte nicht immer ein Konsens erzielt werden.

Die Beurteilung aller Biopsien ergab, dass die Schätzwerte der klinischen Sensitivität des Aptima HPV Assays und des kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Tests für den Nachweis von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3, sofern beide Ergebnisse vorlagen, ähnlich waren (die Differenzen der geschätzten Sensitivitätswerte waren statistisch unerheblich). Für $\geq$ CIN2 betrug die Sensitivitätsdifferenz -4,5% (95% VI: -12,2%, 2,5%). Die Schätzwerte der klinischen Spezifität des Aptima HPV Assays für den Nachweis von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 waren höher als für den kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test (die Differenzen der geschätzten Spezifitätswerte waren statistisch signifikant). Für $\geq$ CIN2 betrug die Spezifitätsdifferenz 6,1% (95% VI: 4,2%, 8,2%). Die NPVs waren ähnlich, für den Nachweis von $\geq$ CIN2 war der PPV für den Aptima HPV Assay jedoch etwas höher als der PPV für den kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test (19,3% gegenüber 18,8%).

Von den 91 Fällen $\geq$ CIN2 wurden 60 (65,9%) in gezielten Biopsien identifiziert und 31 (34,1%) zufällig und/oder in ECC-Biopsien (d. h. nicht in gezielten Biopsien). Diese Untersuchungsergebnisse sind vergleichbar mit den Ergebnissen aus veröffentlichten Studien, wonach etwa 25% bis 40% der Fälle $\geq$ CIN2 nur zufällig und/oder durch ECC-Biopsieproben identifiziert wurden.^{40,41} Wurden ausschließlich gezielte Biopsien zur Bestimmung des Erkrankungsstatus herangezogen (in der Annahme, dass das Histologieergebnis bei Frauen ohne gezielte Biopsie normal ist, da keine sichtbaren Läsionen vorlagen), betrug die Prävalenz von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 im Rahmen der Studie 6,4% bzw. 3,1%. Die Schätzwerte der klinischen Sensitivität für den Nachweis von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 waren, wenn ausschließlich gezielte Biopsien verwendet wurden, in beiden Tests höher als wenn zur Berechnung alle Biopsien herangezogen wurden. Für beide Assays war die klinische Spezifität unter ausschließlicher Berücksichtigung von gezielten Biopsien vergleichbar mit der Spezifität unter Berücksichtigung aller Biopsien. Dementsprechend war unter ausschließlicher Berücksichtigung gezielter Biopsien die Spezifität des Aptima HPV Assays signifikant höher als die des kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Tests.

Schätzwerte der klinischen Leistung des Aptima HPV Assays und des kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Tests sind nach Altersgruppe in Tabelle 4 und Tabelle 5 aufgeführt ($\geq$ CIN2 bzw. $\geq$ CIN3, basierend auf der Bewertung aller Biopsien).

Tabelle 4: ASC-US-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 21 Jahre: Leistung des Aptima HPV Assays und eines kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Tests für den Nachweis von $\geq$ CIN2 nach Altersgruppe

	Leistung	Aptima HPV Assay N=937		HPV-DNA-Test N=863*	
		Schätzwert	(95% VI)	Schätzwert	(95% VI)
21 bis 29 Jahre		N=415		N=389	
	Sensitivität (%)	88,5 (54/61)	(78,2, 94,3)	94,9 (56/59)	(86,1, 98,3)
	Spezifität (%)	44,9 (159/354)	(39,8, 50,1)	35,5 (117/330)	(30,5, 40,8)
	PPV (%)	21,7 (54/249)	(19,3, 23,9)	20,8 (56/269)	(19,0, 22,5)
	NPV (%)	95,8 (159/166)	(92,3, 98,1)	97,5 (117/120)	(93,6, 99,4)
	Prävalenz (%)	14,7 (61/415)		15,2 (59/389)	
30 bis 39 Jahre		N=261		N=238	
	Sensitivität (%)	85,0 (17/20)	(64,0, 94,8)	80,0 (16/20)	(58,4, 91,9)
	Spezifität (%)	66,4 (160/241)	(60,2, 72,1)	61,9 (135/218)	(55,3, 68,1)
	PPV (%)	17,3 (17/98)	(13,1, 21,1)	16,2 (16/99)	(11,8, 19,8)
	NPV (%)	98,2 (160/163)	(95,7, 99,6)	97,1 (135/139)	(94,1, 99,1)
	Prävalenz (%)	7,7 (20/261)		8,4 (20/238)	
≥ 40 Jahre		N=261		N=236	
	Sensitivität (%)	60,0 (6/10)	(31,3, 83,2)	70,0 (7/10)	(39,7, 89,2)
	Spezifität (%)	82,1 (206/251)	(76,9, 86,3)	79,6 (180/226)	(73,9, 84,4)
	PPV (%)	11,8 (6/51)	(5,6, 17,7)	13,2 (7/53)	(6,9, 18,7)
	NPV (%)	98,1 (206/210)	(96,6, 99,4)	98,4 (180/183)	(96,6, 99,6)
	Prävalenz (%)	3,8 (10/261)		4,2 (10/236)	

*Für 74 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

Tabelle 5: ASC-US-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 21 Jahre: Leistung des Aptima HPV Assays und eines HPV-DNA-Tests für den Nachweis von $\geq$ CIN3 nach Altersgruppe

Aptima HPV Assay N=937			HPV-DNA-Test N=863*		
Leistung	Schätzwert	(95% VI)	Schätzwert	(95% VI)	
21 bis 29 Jahre	N=415		N=389		
	Sensitivität (%)	96,3 (26/27)	(81,7, 99,3)	100 (25/25)	(86,7, 100)
	Spezifität (%)	42,5 (165/388)	(37,7, 47,5)	33,0 (120/364)	(28,3, 38,0)
	PPV (%)	10,4 (26/249)	(9,0, 11,5)	9,3 (25/269)	(8,2, 10,0)
	NPV (%)	99,4 (165/166)	(97,2, 100)	100 (120/120)	(97,5, 100)
	Prävalenz (%)	6,5 (27/415)		6,4 (25/389)	
30 bis 39 Jahre	N=261		N=238		
	Sensitivität (%)	88,9 (8/9)	(56,5, 98,0)	77,8 (7/9)	(45,3, 93,7)
	Spezifität (%)	64,3 (162/252)	(58,2, 69,9)	59,8 (137/229)	(53,4, 66,0)
	PPV (%)	8,2 (8/98)	(5,0, 10,1)	7,1 (7/99)	(4,0, 9,2)
	NPV (%)	99,4 (162/163)	(97,6, 100)	98,6 (137/139)	(96,4, 99,8)
	Prävalenz (%)	3,4 (9/261)		3,8 (9/238)	
≥ 40 Jahre	N=261		N=236		
	Sensitivität (%)	60,0 (3/5)	(23,1, 88,2)	80,0 (4/5)	(37,6, 96,4)
	Spezifität (%)	81,3 (208/256)	(76,0, 85,6)	78,8 (182/231)	(73,1, 83,6)
	PPV (%)	5,9 (3/51)	(1,6, 9,7)	7,5 (4/53)	(2,9, 10,7)
	NPV (%)	99,0 (208/210)	(98,0, 99,9)	99,5 (182/183)	(98,2, 100)
	Prävalenz (%)	1,9 (5/261)		2,1 (5/236)	

*Für 74 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

Das absolute Erkrankungsrisiko ($\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3, basierend auf der Bewertung aller Biopsien) anhand von Ergebnissen im Aptima HPV Assay und das relative Erkrankungsrisiko bei positivem gegenüber negativem Ergebnis im Aptima HPV Assay sowie die Schätzwerte für den kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test gehen aus Tabelle 6 hervor. Das relative Risiko für $\geq$ CIN2 betrug 7,4 (95% VI: 4,3, 13,0), was bedeutet, dass eine Frau mit positivem Ergebnis im Aptima HPV Assay mit einer 7,4-fach höheren Wahrscheinlichkeit $\geq$ CIN2 hat als eine Frau mit negativem Ergebnis im Aptima HPV Assay. Das relative Risiko für $\geq$ CIN3 betrug 12,5 (95% VI: 4,5, 34,9).

Tabelle 6: ASC-US-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 21 Jahre: Absolutes und relatives Risiko für $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 nach Ergebnis im Aptima HPV Assay und einem HPV-DNA-Test

		Aptima HPV Assay N=937		HPV-DNA-Test N=863*	
	Assayergebnis	Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)	Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)
≥ CIN2	Positiv	19,3 (77/398) (17,3, 21,2)	7,4 (4,3, 13,0)	18,8 (79/421) (17,0, 20,4)	8,3 (4,4, 15,8)
	Negativ	2,6 (14/539) (1,5, 4,0)		2,3 (10/442) (1,2, 3,8)	
	Prävalenz (%)		9,7 (91/937)		10,3 (89/863)
≥ CIN3	Positiv	9,3 (37/398) (8,0, 10,3)	12,5 (4,5, 34,9)	8,6 (36/421) (7,4, 9,4)	12,6 (3,9, 40,6)
	Negativ	0,7 (4/539) (0,2, 1,7)		0,7 (3/442) (0,2, 1,7)	
	Prävalenz (%)		4,4 (41/937)		4,5 (39/863)

*Für 74 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

Schätzwerte des absoluten und des relativen Erkrankungsrisikos ($\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3, basierend auf der Beurteilung aller Biopsien) für den Aptima HPV Assay und den kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test sind nach Altersgruppe in Tabelle 7 aufgeführt.

Tabelle 7: ASC-US-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 21 Jahre: Absolutes und relatives Risiko für $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 nach Ergebnis im Aptima HPV Assay und einem HPV-DNA-Test nach Altersgruppe

		Aptima HPV Assay N=937		HPV-DNA-Test N=863*		
Alter	Assayergebnis	Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)	Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)	
		N=415		N=389		
21 bis 29 Jahre	Positiv	21,7 (54/249) (19,3, 23,9)	5,1 (2,4, 11,0)	20,8 (56/269) (19,0, 22,5)	8,3 (2,7, 26,1)	
	Negativ	4,2 (7/166) (1,9, 7,7)		2,5 (3/120) (0,6, 6,4)		
	Prävalenz (%)		9,7 (61/415)		15,2 (59/389)	
			N=261		N=238	
≥ CIN2 30 bis 39 Jahre	Positiv	17,3 (17/98) (13,1, 21,1)	9,4 (2,8, 31,3)	16,2 (16/99) (11,8, 19,8)	5,6 (1,9, 16,3)	
	Negativ	1,8 (3/163) (0,4, 4,3)		2,9 (4/139) (0,9, 5,9)		
	Prävalenz (%)		7,7 (20/261)		8,4 (20/238)	
			N=261		N=236	
≥ 40 Jahre	Positiv	11,8 (6/51) (5,6, 17,7)	6,2 (1,8, 21,1)	13,2 (7/53) (6,9, 18,7)	8,1 (2,2, 30,1)	
	Negativ	1,9 (4/210) (0,6, 3,4)		1,6 (3/183) (0,4, 3,4)		
	Prävalenz (%)		3,8 (10/261)		4,2 (10/236)	
			N=415		N=389	
21 bis 29 Jahre	Positiv	10,4 (26/249) (9,0, 11,5)	17,3 (2,4, 127)	9,3 (25/269) (8,2, 10,0)	Nicht kalkulierbar	
	Negativ	0,6 (1/166) (0,0, 2,8)		0,0 (0/120) (0,0, 2,5)		
	Prävalenz (%)		6,5 (27/415)		6,4 (25/389)	
			N=261		N=238	
≥ CIN3 30 bis 39 Jahre	Positiv	8,2 (8/98) (5,0, 10,1)	13,3 (1,7, 105)	7,1 (7/99) (4,0, 9,2)	4,9 (1,0, 23,2)	
	Negativ	0,6 (1/163) (0,0, 2,4)		1,4 (2/139) (0,2, 3,6)		
	Prävalenz (%)		3,4 (9/261)		3,8 (9/238)	
			N=261		N=236	
≥ 40 Jahre	Positiv	5,9 (3/51) (1,6, 9,7)	6,2 (1,1, 36,0)	7,5 (4/53) (2,9, 10,7)	13,8 (1,6, 121)	
	Negativ	1,0 (2/210) (0,1, 2,0)		0,5 (1/183) (0,0, 1,8)		
	Prävalenz (%)		1,9 (5/261)		2,1 (5/236)	

*Für 74 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Klinische Leistung des Aptima HPV Assays mit ThinPrep-Flüssig-Zytologieproben zu Studienbeginn

Insgesamt wurden 11.644 Patientinnen mit auf NILM lautendem zytologischem Befund in die NILM-Studie aufgenommen. Davon wurden 773 Patientinnen ausgesondert. Die verbleibenden 10.871 Patientinnen kamen für Tests auf dem Panther System infrage. Bei elf Patientinnen fehlten Proben, sodass sie von der Erstuntersuchung des Aptima HPV Assays auf dem Panther System ausgeschlossen wurden. Die verbliebenen 10.860 auswertbaren Patientinnen waren 30 Jahre oder älter mit auf NILM lautendem zytologischem Befund und einem Ergebnis im Aptima HPV Assay auf dem Panther System. Von den 512 Patientinnen mit positivem Ergebnis im Aptima HPV Assay auf dem Panther System erschienen 284 zur Kolposkopie zu Studienbeginn. Von den 10.348 Patientinnen mit negativem Ergebnis im Aptima HPV Assay erschienen 580 zur Kolposkopie zu Studienbeginn. Zwanzig (20) Patientinnen hatten $\geq$ CIN2 und elf (11) hatten $\geq$ CIN3; bei 798 Patientinnen lautete das Histologie-Ergebnis Normal/CIN1; bei 46 Patientinnen war der Erkrankungsstatus unbestimmt. Die Ergebnisse des Aptima HPV Assays auf dem Panther System nach Diagnose anhand des Konsenspanels zur Histologiebeurteilung gehen aus Tabelle 8 hervor.

Tabelle 8: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Ergebnisse des Aptima HPV Assays und eines HPV-DNA-Tests und Diagnose des Konsenspanels zur Histologiebeurteilung

Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay*	HPV-DNA-Test	Diagnose des histologischen Konsensbefund-Gremiums						
		Unbestimmt**	Normal	CIN1	CIN2	CIN3	Karzinom	Gesamt
Positiv	Positiv	11	211	12	4	7	2	247
Positiv	Negativ	2	19	0	0	0	1	22
Positiv	Kein Ergebnis***	2	12	1	0	0	0	15
Negativ	Positiv	10	170	7	2	1	0	190
Negativ	Negativ	20	353	9	2	0	0	384
Negativ	Kein Ergebnis***	1	4	0	1	0	0	6
Gesamt		46	769	29	9	8	3****	864

*Für alle Proben wurden gültige Endergebnisse erzielt (im ersten Test oder nach Abklärung von zuerst ungültigen Proben gemäß dem Verfahren).

**Bei 46 Teilnehmerinnen, die zum Kolposkopietermin erschienen, konnte aus den folgenden Gründen keine Diagnose bestimmt werden: als unzureichend angesehene Biopsieproben (n=29), keine Biopsien entnommen (n=15) und Verlust der Biopsie-Objektträger (n=2).

***Für 21 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

****Drei Teilnehmerinnen litten an einem Adenocarcinoma in situ (AIS).

Insgesamt war der Erkrankungsstatus bei 10.042 Patientinnen unbestätigt (einschließlich unbestimmt) (Tabelle 9). Da nur nach dem Zufallsprinzip ausgewählte Patientinnen mit negativem Ergebnis sowohl im Aptima HPV Assay auf dem Tigris DTS System als auch im kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test zur Kolposkopie überwiesen wurden, war in dieser Gruppe der Anteil an Patientinnen mit unbestätigtem Erkrankungsstatus hoch (96,6%). From reference PDF – trans. Für die 818 Patientinnen mit bestätigtem Erkrankungsstatus werden sowohl hinsichtlich eines Verifizierungsbias berichtigte als auch unberichtigte Leistungsschätzwerte präsentiert.

Tabelle 9: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Klassifizierung von auswertbaren NILM-Patientinnen nach Ergebnis im Aptima HPV Assay und in einem HPV-DNA-Test, nach Erkrankungsstatus ($\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3) und Erkrankungsbestätigungstatus

Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay*		HPV-DNA-Test	Teilnehmerinnen insgesamt	Bestätigter Erkrankungsstatus: $\geq$ CIN2		Bestätigter Erkrankungsstatus: $\geq$ CIN3		Unbestimmter Erkrankungsstatus
Panther System	Tigris DTS System			Erkrankte Teilnehmerinnen ($\geq$ CIN2)	Nicht erkrankte Teilnehmerinnen ($<$ CIN2)	Erkrankte Teilnehmerinnen ($\geq$ CIN3)	Nicht erkrankte Teilnehmerinnen ($<$ CIN3)	Teilnehmerinnen mit unbekanntem Erkrankungsstatus (% unbekannt)
Positiv	Positiv	Positiv	313	13	189	9	193	111 (35,5%)
Positiv	Positiv	Negativ	37	1	18	1	18	18 (48,6%)
Positiv	Positiv	Kein Ergebnis**	22	0	13	0	13	9 (40,9%)
Positiv	Negativ	Positiv	70	0	34	0	34	36 (51,4%)
Positiv	Negativ	Negativ	60	0	1	0	1	59 (98,3%)
Positiv	Negativ	Kein Ergebnis**	10	0	0	0	0	10 (100%)
Negativ	Positiv	Positiv	46	0	33	0	33	13 (28,3%)
Negativ	Positiv	Negativ	113	1	41	0	42	71 (62,8%)
Negativ	Positiv	Kein Ergebnis**	8	0	4	0	4	4 (50,0%)
Negativ	Negativ	Positiv	236	3	144	1	146	89 (37,7%)
Negativ	Negativ	Negativ	9354	1	321	0	322	9032 (96,6%)
Negativ	Negativ	Kein Ergebnis**	591	1	0	0	1	590 (99,8%)
Gesamt			10.860	20	798	11	807	10.042 (92,5%)

*Für alle Proben wurden Endergebnisse erzielt (im ersten Test oder nach Abklärung von zuerst ungültigen Proben gemäß dem Verfahren).

**Für 631 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

Die berichtigte Prävalenz von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 bei Patientinnen mit auf NILM lautendem zytologischem Befund betrug 0,9% bzw. 0,4%. Die berichtigten Schätzungen des absoluten und des relativen Risikos für den Nachweis von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 zu Studienbeginn sind in Tabelle 10 dargestellt. Das berichtigte relative Risiko für $\geq$ CIN2 betrug 7,5 (95%-VI: 2,1, 26,3), was bedeutet, dass eine Frau mit positivem Ergebnis im Aptima HPV Assay mit einer 7,5-fach höheren Wahrscheinlichkeit $\geq$ CIN2 hat als eine Frau mit negativem Ergebnis im Aptima HPV Assay. Das berichtigte relative Risiko für $\geq$ CIN3 betrug 24,9 (95% VI: 2,0, 307,0). Die unberichtigten Schätzungen des absoluten und des relativen Risikos für den Nachweis von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 zu Studienbeginn gehen aus Tabelle 11 (insgesamt) und Tabelle 12 (nach Altersgruppe) hervor.

Tabelle 10: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe $\geq$ 30 Jahre: Absolutes und relatives Risiko für $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 nach Ergebnis im Aptima HPV Assay und einem HPV-DNA-Test (hinsichtlich eines Verifizierungsbias berichtigte Schätzungen) zu Studienbeginn

		Aptima HPV Assay		HPV-DNA-Test	
	Assayergebnis	Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)	Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)
≥ CIN2	Positiv	4,5 (2,7, 7,4)	7,5 (2,1, 26,3)	3,7 (2,3, 6,1)	7,3 (1,6, 33,5)
	Negativ	0,6 (0,2, 1,9)		0,5 (0,1, 2,1)	
	Prävalenz (%)		0,9	0,9	
≥ CIN3	Positiv	3,0 (1,6, 5,5)	24,9 (2,0, 307,0)	2,3 (1,3, 4,1)	21,0 (1,0, 423,8)
	Negativ	0,1 (0,0, 1,7)		0,1 (0,0, 2,4)	
	Prävalenz (%)		0,4	0,4	

Tabelle 11: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe $\geq$ 30 Jahre: Absolutes und relatives Risiko für $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 nach Ergebnis im Aptima HPV Assay und einem HPV-DNA-Test (unberichtigte Schätzungen) zu Studienbeginn

		Aptima HPV Assay N=818		HPV-DNA-Test N=800*	
Assayergebnis		Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)	Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)
≥ CIN2	Positiv	5,2 (14/269) (3,5, 6,6)	4,8 (1,9, 12,3)	3,8 (16/416) (2,9, 4,5)	4,9 (1,4, 16,8)
	Negativ	1,1 (6/549) (0,5, 1,9)		0,8 (3/384) (0,2, 1,9)	
	Prävalenz (%)		2,4 (20/818)		2,4 (19/800)
≥ CIN3	Positiv	3,7 (10/269) (2,5, 4,3)	20,4 (2,6, 159)	2,4 (10/416) (1,6, 2,7)	9,2 (1,2, 71,8)
	Negativ	0,2 (1/549) (0,0, 0,8)		0,3 (1/384) (0,0, 1,1)	
	Prävalenz (%)		1,3 (11/818)		1,4 (11/800)

*Für 18 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

Tabelle 12: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Absolutes und relatives Risiko für $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 nach Ergebnis im Aptima HPV Assay und einem HPV-DNA-Test nach Altersgruppe (unberichtigte Schätzungen) zu Studienbeginn

		Aptima HPV Assay N=818		HPV-DNA-Test N=800*		
Alter	Assayergebnis	Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)	Absolutes Risiko (95% VI)	Relatives Risiko (95% VI)	
≥ CIN2	30 bis 39 Jahre	N=383		N=376		
		Positiv	4,6 (7/153) (2,5, 5,9)	5,3 (1,1, 25,0)	3,3 (7/215) (1,8, 4,1)	2,6 (0,6, 12,4)
		Negativ	0,9 (2/230) (0,1, 2,2)		1,2 (2/161) (0,2, 3,2)	
		Prävalenz (%)	2,3 (9/383)		2,4 (9/376)	
	≥ 40 Jahre	N=435		N=424		
		Positiv	6,0 (7/116) (3,2, 8,5)	4,8 (1,4, 16,1)	4,5 (9/201) (2,9, 5,3)	10,0 (1,3, 78,1)
		Negativ	1,3 (4/319) (0,4, 2,3)		0,4 (1/223) (0,0, 1,8)	
		Prävalenz (%)	2,5 (11/435)		2,4 (10/424)	
	≥ CIN3	30 bis 39 Jahre	N=383		N=376	
			Positiv	3,3 (5/153) (1,6, 4,1)	7,5 (0,9, 63,7)	2,3 (5/215) (1,1, 2,9)
Negativ			0,4 (1/230) (0,0, 1,6)	0,6 (1/161) (0,0, 2,2)		
Prävalenz (%)			1,6 (6/383)		1,6 (6/376)	
≥ 40 Jahre		N=435		N=424		
		Positiv	4,3 (5/116) (2,2, 5,1)	Nicht kalkulierbar	2,5 (5/201) (1,3, 2,8)	Nicht kalkulierbar
		Negativ	0,0 (0/319) (0,0, 0,8)		0,0 (0/223) (0,0, 1,1)	
		Prävalenz (%)	1,1 (5/435)		1,2 (5/424)	

*Für 18 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

Die berichtigten Schätzungen der klinischen Leistung des Aptima HPV Assays, einschließlich Sensitivität, Spezifität, positivem prädiktivem Wert (PPV) und negativem prädiktivem Wert (NPV), für den Nachweis von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 zu Studienbeginn sowie die Schätzungen für den kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test gehen aus Tabelle 13 hervor. Die unberichtigten Schätzungen der klinischen Leistung sind in Tabelle 14 dargestellt. Der Aptima HPV Assay und der kommerziell erhältliche HPV-DNA-Test hatten vergleichbare Sensitivität, wohingegen die Spezifität des Aptima HPV Assays signifikant höher war (nicht überlappende 95% VI). Die Schätzungen des prädiktiven Werts für den Aptima HPV Assay waren klinisch relevant und vergleichbar mit den Schätzungen für den kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test. Die NPVs waren ähnlich, für den Nachweis von $\geq$ CIN2 war der PPV für den Aptima HPV Assay jedoch etwas höher als der PPV für den kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test (4,5% gegenüber 3,7%).

Tabelle 13: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Leistung des Aptima HPV Assays und eines HPV-DNA-Tests für den Nachweis von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 (hinsichtlich eines Verifizierungsbias berichtigte Schätzwerte) zu Studienbeginn

		Aptima HPV Assay		HPV-DNA-Test	
	Leistung	Schätzwert	(95% VI)	Schätzwert	(95% VI)
≥ CIN2	Sensitivität (%)	28,4	(4,9, 51,8)	35,4	(3,8, 66,9)
	Spezifität (%)	95,5	(95,1, 95,9)	93,7	(93,2, 94,2)
	PPV (%)	4,5	(2,7, 7,4)	3,7	(2,3, 6,1)
	NPV (%)	99,4	(98,1, 99,8)	99,5	(97,9, 99,9)
	Prävalenz (%)	0,9 (0,0, 1,9)		0,9 (0,0, 1,9)	
≥ CIN3	Sensitivität (%)	54,0	(3,6, 100)	56,4	(0,4, 100)
	Spezifität (%)	95,4	(95,0, 95,8)	93,6	(93,1, 94,1)
	PPV (%)	3,0	(1,6, 5,5)	2,3	(1,3, 4,1)
	NPV (%)	99,9	(98,3, 100)	99,9	(97,6, 100)
	Prävalenz (%)	0,4 (0,0, 1,2)		0,4 (0,0, 1,3)	

Tabelle 14: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Leistung des Aptima HPV Assays und eines HPV-DNA-Tests für den Nachweis von $\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3 (unberichtigte Schätzwerte) zu Studienbeginn

	Aptima HPV Assay N=818			HPV-DNA-Test N=800*	
	Leistung	Schätzwert	(95% VI)	Schätzwert	(95% VI)
$\geq$ CIN2	Sensitivität (%)	70,0 (14/20)	(48,1, 85,5)	84,2 (16/19)	(62,4, 94,5)
	Spezifität (%)	68,0 (543/798)	(64,7, 71,2)	48,8 (381/781)	(45,3, 52,3)
	PPV (%)	5,2 (14/269)	(3,5, 6,6)	3,8 (16/416)	(2,9, 4,5)
	NPV (%)	98,9 (543/549)	(98,1, 99,5)	99,2 (381/384)	(98,1, 99,8)
	Prävalenz (%)	2,4 (20/818)		2,4 (19/800)	
$\geq$ CIN3	Sensitivität (%)	90,9 (10/11)	(62,3, 98,4)	90,9 (10/11)	(62,3, 98,4)
	Spezifität (%)	67,9 (548/807)	(64,6, 71,0)	48,5 (383/789)	(45,1, 52,0)
	PPV (%)	3,7 (10/269)	(2,5, 4,3)	2,4 (10/416)	(1,6, 2,7)
	NPV (%)	99,8 (548/549)	(99,2, 100)	99,7 (383/384)	(98,9, 100)
	Prävalenz (%)	1,3 (11/818)		1,4 (11/800)	

*Für 18 Teilnehmerinnen mit einem Ergebnis mit dem Aptima HPV Assay lag kein Ergebnis mit dem HPV-DNA-Test vor; dies war hauptsächlich auf ein zu geringes Volumen der Zytologieprobe zurückzuführen.

Der direkte Vergleich des Aptima HPV Assays auf dem Panther System mit dem kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test zeigt eine vergleichbare Sensitivität und statistisch signifikant bessere Spezifität des Aptima HPV Assays gegenüber dem kommerziell erhältlichen HPV-DNA-Test für den Nachweis von $\geq$ CIN2. Dies geht aus den Verhältnissen der richtig-positiv Raten und der falsch-positiv Raten hervor (Tabelle 15 bzw. Tabelle 16).

Tabelle 15: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Verhältnis der richtig-positiv Raten (Aptima HPV Assay/HPV-DNA-Test) bei Patientinnen mit $\geq$ CIN2 (unberichtigte Schätzwerte) zu Studienbeginn

	HPV-DNA-Test		Gesamt
	Positiv	Negativ	
Aptima HPV Assay	Positiv	13	14 (73,7%)
	Negativ	3	5
	Gesamt	16 (84,2%)	19
Verhältnis der richtig-positiv Raten = 0,88 (14/16) (95% VI: 0,65, 1,10)			

Tabelle 16: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Verhältnis der falsch-positiv Raten (Aptima HPV Assay/HPV-DNA-Test) bei Patientinnen mit $<$ CIN2 (unberichtigte Schätzwerte) zu Studienbeginn

	HPV-DNA-Test		Gesamt
	Positiv	Negativ	
Aptima HPV Assay	Positiv	223	242 (31,0%)
	Negativ	177	539
	Gesamt	400 (51,2%)	781
Verhältnis der falsch-positiv Raten = 0,61 (242/400) (95% VI: 0,55, 0,66)			

NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Klinische Leistung des Aptima HPV Assays auf dem Panther System nach 3-jähriger Nachsorge (Follow-up)

Zu Studienbeginn konnten 10.843 Frauen im Alter von 30 Jahren und älter mit NILM-Zytologieergebnissen und validem Aptima HPV Assay-Ergebnis ausgewertet werden, die für die Nachsorgephase in Frage kamen. Von den Frauen ohne $\geq$ CIN2 haben 67,0% (7247/10.823) die Pap-Untersuchung im Nachsorgejahr 1, 60,3% (6517/10.814) im Nachsorgejahr 2 und 58,7% (6339/10.807) im Nachsorgejahr 3 abgeschlossen. Insgesamt haben 58,8% (6375/10.843) der Frauen die Studie abgeschlossen (mit $\geq$ CIN2 zu Studienbeginn oder während der Nachsorge und/oder haben die erforderlichen Untersuchungen abgeschlossen).

Von den 10.843 auswertbaren Frauen hatten 511 (4,7%) ein positives Aptima HPV Assay-Ergebnis auf dem Panther System zu Studienbeginn. Von diesen 511 Frauen hatten 255 (49,9%) einen positiven oder negativen 3-Jahres-Erkrankungsstatus - basierend auf Zytologie- oder Kolposkopie/Biopsieergebnissen. Die verbleibenden 10.332 Frauen hatten zu

Studienbeginn ein negatives Aptima HPV Assay-Ergebnis auf dem Panther System. Von diesen 10.332 Frauen hatten 5946 (57,5%) einen positiven oder negativen 3-Jahres-Erkrankungsstatus. Von den 6.201 Frauen mit einem 3-Jahres-Erkrankungsstatus wiesen 47 Frauen $\geq$ CIN2 auf, darunter 23 $\geq$ CIN3; 6154 Frauen wiesen nach dem Konsenspanel zur Histologiebeurteilung einen normalen/CIN1-Status auf. Die Ergebnisse zu Studienbeginn des Aptima HPV Assays und eines kommerziell erhältlichen HPV DNA Assays sowie der 3-Jahres-Erkrankungsstatus (mit Untersuchung zu Studienbeginn und Nachsorge) des Konsenspanels zur Histologiebeurteilung sind in Tabelle 17 aufgeführt.

Tabelle 17: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Klassifizierung der Frauen, die für die Nachsorgephase anhand des Aptima HPV Assay-Ergebnisses zu Studienbeginn, des HPV DNA Testergebnisses zu Studienbeginn und des Erkrankungsstatus ($\geq$ CIN2, $\geq$ CIN3, unbestätigt), der zu Studienbeginn und in der Nachsorgephase festgestellt wurde, in Frage kamen

Aptima HPV Assay-Ergebnis	HPV DNA Test	Frauen gesamt	Bestätigter Erkrankungsstatus: $\geq$ CIN2		Bestätigter Erkrankungsstatus: $\geq$ CIN3		Unbestätigter Erkrankungsstatus	
			Erkrankte Frauen ($\geq$ CIN2)	Nicht erkrankte Frauen ($<$ CIN2)	Erkrankte Frauen ($\geq$ CIN3)	Nicht erkrankte Frauen ($<$ CIN3)	Für die Nachsorge verloren	Unbestimmt*
Positiv	Positiv	382	23	171	16	178	167	21
Positiv	Negativ	97	1	48	1	48	44	4
Positiv	Ohne Ergebnis**	32	2	10	1	11	17	3
Negativ	Positiv	281	5	129	2	132	130	17
Negativ	Negativ	9452	15	5476	3	5488	3756	205
Negativ	Ohne Ergebnis**	599	1	320	0	321	264	14
Gesamt		10.843	47	6154	23	6178	4378	264

*Frauen mit abweichendem zytologischen Testergebnis während der Nachsorge und ohne nachfolgendes Ergebnis des Konsenspanels zur Histologiebeurteilung und Frauen mit einer nicht auswertbaren Zytologie bei ihrer letzten Untersuchung. 174 Frauen haben die Nachsorge nach Protokoll mit einem unbestimmten Erkrankungsstatus abgeschlossen.

**Bei 631 Frauen mit Aptima HPV Assay-Ergebnis lagen vor allem aufgrund der ungenügenden Menge der Zytologieproben keine HPV DNA-Testergebnisse vor.

Das kumulative Risiko einer Erkrankung innerhalb von drei Jahren ($\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3) basiert auf Kaplan-Meier-Einschätzung (Sterbetafelanalyse) und beinhaltet Erkrankungen, die bei Studienbeginn und bei der Nachsorge ermittelt wurden. Frauen mit Hinweisen auf eine Erkrankung (ASC-US oder schwerwiegendere Zytologieergebnisse) aber ohne Ergebnisse des Konsenspanels zur Histologiebeurteilung wurden in der Analyse berücksichtigt, indem durch Anwendung einer multiplen Imputationsmethode die Anzahl der erkrankten Frauen vorhergesagt wurde, die ermittelt worden wären, wenn die Frauen eine Kolposkopie erhalten hätten.

Die Schätzungen für das kumulative absolute und relative Risiko einer Erkrankung innerhalb von drei Jahren ($\geq$ CIN2 und $\geq$ CIN3) sind in Tabelle 18 aufgeführt.

Tabelle 18: NILM-Kollektiv in der Altersgruppe ≥ 30 Jahre: Kumulatives absolutes und relatives Risiko einer Erkrankung innerhalb von drei Jahren mit $\geq \text{CIN}2$ und $\geq \text{CIN}3$ bei Ergebnissen des Aptima HPV Assays und eines HPV DNA-Tests zu Studienbeginn

	Testergebnis	Aptima HPV Assay		HPV DNA Test	
		Absolutes Risiko (95% CI)	Relatives Risiko (95% CI)	Absolutes Risiko (95% CI)	Relatives Risiko (95% CI)
≥CIN2	Positiv	7,90 (5,50; 11,27)	24,45 (13,85; 43,15)	6,43 (4,50; 9,14)	22,71 (12,20; 42,30)
	Negativ	0,32 (0,21; 0,51)		0,28 (0,17; 0,47)	
	Prävalenz (%)		0,68	0,68	
≥CIN3	Positiv	5,23 (3,34; 8,13)	57,11 (21,09; 154,62)	4,14 (2,62; 6,52)	51,34 (17,74; 148,58)
	Negativ	0,09 (0,04; 0,23)		0,08 (0,03; 0,22)	
	Prävalenz (%)		0,34	0,35	

*Die kumulativen 3-Jahres-Risiken, die aufgrund anderer möglicher Bias angepasst wurden, waren mit den Risiken in dieser Tabelle vergleichbar. Aufgrund der zu erwartenden Unterschiede bei den Risiken in Jahr 1 und Jahr 2 der zwei Frauengruppen in den Nachsorgeuntersuchungen (mit Kolposkopie zu Studienbeginn und ohne Kolposkopie zu Studienbeginn) wurde lediglich das kumulative 3-Jahres-Risiko der kombinierten Gruppe angegeben.

Die kumulative 3-Jahres-Prävalenz für $\geq \text{CIN}2$ und $\geq \text{CIN}3$ bei Frauen mit NILM-Zytologieergebnissen zu Studienbeginn betrugen 0,68% bzw. 0,34%. Das relative Risiko für $\geq \text{CIN}2$ betrug 24,45 (95% CI: 13,85; 43,15), was darauf hindeutet, dass bei einer Frau mit einem positiven Ergebnis des Aptima HPV Assays auf dem Panther System das Risiko für $\geq \text{CIN}2$ um 24,45 Mal höher ist als bei einer Frau mit einem negativen Ergebnis des Aptima HPV Assays. Das relative Risiko für $\geq \text{CIN}3$ betrug 57,11 (95% CI: 21,09; 154,62).

Klinische Leistung des Aptima HPV Assays mit SurePath Flüssig-Zytologieproben

SurePath Flüssig-Zytologieproben wurden von Frauen in Kanada (n=1350) entnommen, die zur Nachsorge wegen eines oder mehrerer abnormer Pap-Tests, einer HPV-Infektion oder aus anderem Grund weiterverwiesen wurden. Ein Aliquot (0,5 ml) jeder Probe wurde in ein Aptima Probenentransferröhrchen übertragen und dann mit Aptima Transferlösung behandelt. Ein einzelnes Replikat jeder Probe wurde mit dem Aptima HPV Assay getestet. Ein zusätzliches Aliquot (1 ml) jeder Probe wurde entnommen und mit einem kommerziell erhältlichen HPV-PCR-Test analysiert. Die klinische Sensitivität zum Nachweis einer Krankheit, definiert als histologisch nachgewiesene $\geq$ CIN3, wurde für den Aptima HPV Assay und den HPV-PCR-Test, wie in Tabelle 19 gezeigt, mit positiven und negativen prädiktiven Werten berechnet.

Tabelle 19: Leistung des Aptima HPV Assays und eines HPV-PCR-Tests für den Nachweis von $\geq$ CIN3

Leistung	Aptima HPV Assay N=1326		HPV-PCR-Test N=1351	
	Schätzwert	(95% VI)	Schätzwert	(95% VI)
Sensitivität (%)	89,6 (69/77)	(80,8 - 94,6)	94,8 (73/77)	(87,4 - 98,0)
Spezifität (%)	57,3 (716/1249)	(54,6 - 60,0)	52,0 (663/1274)	(49,3 - 54,8)
PPV (%)	11,5 (69/602)	(10,3 - 12,4)	10,7 (73/684)	(9,8 - 11,4)
NPV (%)	98,9 (716/724)	(98,0 - 99,5)	99,4 (663/667)	(98,6 - 99,8)
Prävalenz (%)	5,8 (77/1326)		5,7 (77/1351)	

Leistung des Aptima HPV Assays mit Zervixprobenentnahme und Transportproben

735 Probanden wurden gepaarte ThinPrep Flüssig-Zytologieproben und Aptima CSCT Kit-Proben entnommen. Ein Milliliter (1,0 ml) jeder ThinPrep Flüssig-Zytologieprobe wurde in 2,9 ml Aptima Probenentransportmedium verdünnt und ein einzelnes Replikat wurde mit dem Aptima HPV Assay auf dem Tigris DTS System getestet. Ein einzelnes Replikat jeder CSCT-Probe wurde ebenfalls mit dem Aptima HPV Assay getestet. Die prozentuale Übereinstimmung mit dem Aptima HPV Assay zwischen der ThinPrep Flüssig-Zytologieprobe und der CSCT-Probe wurde ermittelt; die Ergebnisse gehen aus Tabelle 20 hervor.

Die prozentuale positive Übereinstimmung betrug 95,9 % (95 % VI: 92,6-97,8); die prozentuale negative Übereinstimmung betrug 95,5 % (95 % VI: 93,3-97,0); und die Gesamtübereinstimmung betrug 95,6 % (95 % VI: 93,9-96,9). Es wurde eine starke Korrelation zwischen Flüssig-Zytologieproben und Transportkit-Proben beobachtet (kappa = 0,90).

Tabelle 20: Gesamtübereinstimmung der Aptima HPV Assay-Ergebnisse von ThinPrep-Flüssig-Zytologieproben und Aptima Zervixprobenentnahme- und Transportkit-Proben, die auf dem Tigris DTS System getestet wurden

		ThinPrep Flüssig-Zytologieproben		Gesamt
		Positiv	Negativ	
Aptima CSCT Kit-Proben	Positiv	234	22	256
	Negativ	10	469	479
	Gesamt	244	491	735

Positive Übereinstimmung = 95.9% (92.6-97.8)

Negative Übereinstimmung = 95.5% (93.3-97.0)

Gesamtübereinstimmung = 95.6% (93.9-96.9)

Kappa-Koeffizient = 0,90

Für Hochrisiko-HPV positive und für Hochrisiko-HPV negative klinische Proben, die von Kollektiven bei Screeninguntersuchungen (Routineterminen) und Überweisungen (Kolposkopieterminen) mit dem Aptima CSCT-Kit entnommen wurden, wurden mit dem Aptima HPV Assay auf dem Panther System und dem Tigris DTS System getestet, wobei zwei Reagenzienchargen eingesetzt wurden. Die Übereinstimmung zwischen dem Panther System und dem Tigris DTS System für CSCT-Proben geht aus Tabelle 21 hervor.

Für CSCT-Proben betrug die Gesamtübereinstimmung zwischen dem Panther System und dem Tigris DTS System > 98%, wie in Tabelle 21 dargestellt. Von den getesteten 632 klinischen Proben waren 69 positiv für CIN2 und 38 positiv für CIN3. Die Sensitivität des Aptima HPV Assays für den positiven Nachweis von CIN2 betrug 97,1% (95% VI: 90,0%-99,2%) auf dem Panther System und 98,6% (95% VI: 92,2%-99,7%) auf dem Tigris DTS System. Die Sensitivität für den positiven Nachweis von CIN3 betrug 100% (VI: 90,8%-100%) sowohl auf dem Panther System als auch auf dem Tigris DTS System.

Tabelle 21: Übereinstimmung der Ergebnisse mit dem Aptima HPV Assay für Aptima CSCT-Proben auf dem Tigris DTS System und dem Panther System

		Tigris DTS System		
		Positiv	Negativ	Gesamt
Panther System	Positiv	490	3	493
	Negativ	9	130	139
	Gesamt	499	133	632

Gesamtübereinstimmung = 98,1% (VI 96,7-98,9)

Positive Übereinstimmung = 98,2% (VI 96,6-99,0)

Negative Übereinstimmung = 97,7% (VI 93,6-99,2)

Klinische Leistung des Aptima HPV Assay mit Aptima Multitest-Tupferproben

Die klinische Leistung von Vaginalproben, die mit dem Aptima Multitest-Tupfer-Probenentnahmekit entnommen wurden, wurde anhand einer Studie mit Frauen im Alter von 24 bis 64 Jahren in England nachgewiesen.⁴⁵ Zu den teilnahmeberechtigten Frauen (die die Einschlusskriterien erfüllten und gültige HPV-Ergebnisse aus vom Arzt und selbst entnommenen Proben vorweisen konnten) gehörten solche, die nach einem positiven oder unzureichenden HPV-Testergebnis aus der klinischen Untersuchung im Rahmen des Primärscreenings oder einer frühen Folgeuntersuchung höchstens 8 Wochen (≤ 56 Tage) vor der Kolposkopie ($n = 78$) zur weiteren Untersuchung an die Kolposkopie überwiesen wurden, sowie Frauen im Alter von 24 bis 64 Jahren, bei denen die routinemäßige Gebärmutterhalskrebsvorsorge fällig oder überfällig war ($n = 903$).

Von jeder Studienteilnehmerin wurde eine selbst entnommene und eine vom Arzt entnommene Probe erfasst. Vaginalproben, die mit dem Aptima Multitest-Tupfer-Probenentnahmekit entnommen wurden, wurden 75 Minuten lang bei 90 °C vorgewärmt und konnten vor der Verarbeitung im Panther System abkühlen.

Die bedingte relative Sensitivität für selbst entnommene Proben wurde definiert als der Anteil der CIN2+-Fälle, die durch eine positive vom Arzt entnommene Probe erkannt wurden und die auch ein positives HPV-Testergebnis bei einer selbst entnommenen Probe ergaben, die während einer Routinekolposkopie entnommen wurde.

Für die bedingte relative Spezifität bei Frauen ohne CIN2+ wurde die Anzahl der Frauen im primären Screening mit einem negativen Testergebnis der selbst entnommenen Probe bei einer Routineuntersuchung mit der Anzahl der Frauen mit einem negativen Testergebnis der gepaarten, vom Arzt entnommenen Probe verglichen.

Die geschätzte bedingte relative Sensitivität für hochgradige zervikale intraepitheliale Neoplasien (CIN2+) lag bei 0,92 (0,86–0,96) und für CIN3+ bei 1 (0,92–1,00). Die geschätzte relative Spezifität für CIN2+ lag bei 0,87 (0,85–0,89).

Nachweisgrenze (Limit of Detection, LoD) in Zervixabstrichen beim klinischen Grenzwert

Die Nachweisgrenze (Limit of Detection, LoD) am klinischen Grenzwert ist diejenige HPV-RNA-Konzentration, die in 95% der Fälle positiv (d. h. über dem klinischen Grenzwert) ist. Die LoD des Aptima HPV Assays wurde anhand von Tests an Verdünnungspanels von In-vitro-Transkripten (IVT) für alle 14 Hochrisiko-Genotypen sowie 4 HPV-infizierte Zelllinien (SiHa, HeLa, MS751 und ME180; ATCC, Manassas, Virginia [USA]) ermittelt. Für die IVT-Panels wurde Proben transportmedium mit IVT in verschiedenen Konzentrationen versetzt und anschließend vor dem Test mit einzelnen negativen ThinPrep Flüssig-Zytologieproben verdünnt. Für die HPV-infizierten Zellpanels wurden Pools aus HPV-negativen ThinPrep Flüssig-Zytologieproben mit HPV-infizierten Zellen in verschiedenen Konzentrationen versetzt und anschließend vor dem Test mit Proben transportmedium verdünnt. Dreißig Replikate jeder Kopienkonzentration wurden mit je zwei Reagenzienchargen getestet, sodass sich insgesamt 60 Replikate ergaben. Die Tests wurden im Verlauf von 17 Tagen durchgeführt, wobei pro Tag 1 bis 12 Durchläufe stattfanden und in jedem Durchlauf 5 Replikate eines bestimmten Genotyps und einer bestimmten Konzentration getestet wurden. Die 95%-Nachweisgrenze wurde anhand einer Probit-Regressionsanalyse der Positivitätsergebnisse für jedes Verdünnungspanel berechnet.

Die Ergebnisse der Probit-Analyse (Tabelle 22) zeigen, dass für HPV 16, 18, 31, 33, 35, 39, 45, 51, 56, 59 und 68 eine 95%-Nachweisgrenze von jeweils weniger als 100 Kopien/Reaktion und für die Typen 52, 58 und 66 eine 95%-Nachweisgrenze jeweils zwischen 100 und 500 Kopien/Reaktion ermittelt wurde. Für die vier getesteten Zelllinien ergaben sich 95%-Nachweisgrenzen von weniger als 1 Zelle/Reaktion.

Tabelle 22: Nachweisgrenze in von Ärzten entnommenen Zervixproben am klinischen Cutoff-Wert

Target	Nachweisgrenze* (95% VI)
HPV 16	49,4 (37,1 - 73,0)
HPV 18	44,0 (34,4 - 62,1)
HPV 31	32,5 (23,2 - 52,1)
HPV 33	67,5 (48,8 - 106,2)
HPV 35	32,7 (23,6 - 51,4)
HPV 39	20,9 (16,3 - 29,5)
HPV 45	37,1 (27,9 - 54,7)
HPV 51	51,1 (36,3 - 83,9)
HPV 52	410,2 (310,7 - 595,1)
HPV 56	59,4 (46,7 - 81,5)
HPV 58	124,1 (90,7 - 190,1)
HPV 59	81,1 (61,9 - 116,6)
HPV 66	118,5 (83,2 - 202,0)
HPV 68	22,4 (17,1 - 32,4)
SiHa	0,25 (0,19 - 0,36)
HeLa	0,11 (0,09 - 0,14)
ME180	0,10 (0,08 - 0,16)
MS751	0,17 (0,14 - 0,25)

*Kopien pro Reaktion für IVTs und Zellen pro Reaktion für Zelllinien

Nachweisgrenze (Limit of Detection, LoD) in Vaginalproben beim klinischen Grenzwert

Die LoD des Aptima HPV Assays wurde durch Testung von Verdünnungs-Panels von IVTs für alle 14 Hochrisiko-Genotypen und 4 HPV-infizierte Zelllinien (SiHa, HeLa, ME180 und MS751) in der Matrix von gepoolten selbst entnommenen HPV-negativen Vaginalproben ermittelt. Jeder negative Pool der Vaginalabstrichprobenmatrix wurde mit Zielkonzentrationen unter, bei und über der LoD gespikt. Es wurden zwanzig Replikate mit jeder der 2 Reagenzienchargen mit den 2 Panther/Panther Fusion Systemen getestet. Die LoD am klinischen Grenzwert wurde definiert als die Konzentration von HPV-RNA, die in mindestens 95 % der Fälle ein positives Ergebnis lieferte.

Tabelle 23 zeigt die LoD, die aus der Reagenziencharge mit der konservativsten (höchsten) LoD mit zweiseitigem 95%-Konfidenzintervall ermittelt wurde. HPV 16, 18, 31, 33, 35, 39, 45, 51, 66 und 68 zeigten 95%ige Nachweisgrenzen von weniger als 100 Kopien/Reaktion aufwiesen; HPV 52, 56, 58 und 59 wiesen 95%ige Nachweisgrenzen zwischen 100 und 600 Kopien/Reaktion auf. Die 4 Zelllinien wiesen eine 95%ige Nachweisgrenze bei 1 oder weniger als 1 Zelle/Reaktion auf.

Tabelle 23: Nachweisgrenze in selbst entnommenen Vaginalproben beim klinischen Grenzwert

Ziel	Nachweisgrenze*	95 % KI
HPV 16	50	76,4 % bis 99,1 %
HPV 18	75	83,9 % bis 100 %
HPV 31	30	76,4 % – 99,1 %
HPV 33	30	76,4 % – 99,1 %
HPV 35	5	76,4 % – 99,1 %
HPV 39	5	83,9 % – 100 %
HPV 45	30	76,4 % – 99,1 %
HPV 51	30	76,4 % – 99,1 %
HPV 52	600	76,4 % – 99,1 %
HPV 56	100	83,9 % – 100 %
HPV 58	100	83,9 % – 100 %
HPV 59	100	76,4 % – 99,1 %
HPV 66	50	76,4 % bis 99,1 %
HPV 68	10	76,4 % – 99,1 %
SiHa	1	83,9 % – 100 %
HeLa	0.2	76,4 % – 99,1 %
ME180	0.03	83,9 % – 100 %
MS751	0.1	76,4 % bis 99,1 %

*Kopien pro Reaktion für IVTs und Zellen pro Reaktion für Zelllinien

Präzision des Assays

Die Präzision des Aptima HPV Assays wurde in zwei Studien anhand des gleichen, aus 20 Proben bestehenden Panels bewertet. Studie 1 wurde an 3 Zentren durchgeführt, 2 externen und 1 internen. Studie 2 wurde hausintern durchgeführt. Das Panel bestand aus 13 für HPV positiven Proben mit Konzentrationen an oder über der Nachweisgrenze des Assays (erwartete Positivität: $\geq 95\%$), 3 für HPV positiven Proben mit Konzentrationen unterhalb der Nachweisgrenze des Assays (erwartete Positivität: $> 0\%$ bis $< 25\%$) sowie 4 für HPV negativen Proben. HPV-positive Panelproben wurden angesetzt, indem mit Probentransportmedium (Specimen Transport Medium, STM) verdünnte PreservCyt Lösung mit In-vitro-RNA-Transkripten (IVT) bzw. mit STM verdünnte, gepoolte, negative ThinPrep Flüssig-Zytologieproben mit HPV-infizierten kultivierten Zellen (SiHa, HeLa und MS751; ATCC, Manassas, Virginia [USA]) versetzt wurden. HPV-negative Panelproben wurden mit PreservCyt Lösung oder gepoolten, negativen, mit STM verdünnten ThinPrep Flüssig-Zytologieproben angesetzt.

In Studie 1 führten 2 Bediener an jedem der 3 Testzentren (1 Gerät pro Zentrum) über 3 Tage hinweg 2 Aptima HPV Assay Arbeitslisten (1 pro Reagenziencharge) pro Tag aus. In jeder Arbeitsliste waren für jede Probe im Reproduzierbarkeitspanel 3 Replikate enthalten. Für jede Panelprobe wurden einhundertacht (108) einzelne Probenröhrchen getestet (3 Zentren x 1 Gerät x 2 Anwender x 2 Chargen x 3 Arbeitslisten x 3 Replikate). In Studie 2 wurden die Tests intern im Verlauf von 13 Tagen durchgeführt, und zwar mit insgesamt 162 getesteten Reaktionen für jede Panelprobe (1 Zentrum x 3 Geräte x 3 Anwender x 3 Chargen x 2 Arbeitslisten x 3 Replikate).

Die Panelproben sind in Tabelle 24a (Panelproben mit erwarteten positiven Ergebnissen) und Tabelle 24b (Panelproben erwarteten negativen Ergebnissen) beschrieben, zusammen mit einer Zusammenfassung der Übereinstimmung mit erwarteten Ergebnissen und Analyt-S/CO-Werten am 2,5., 50. und 97,5. Perzentil der S/CO-Verteilung. Die Analyt-S/CO-Variabilität für die Panelproben mit erwarteten positiven Ergebnissen ist für Studie 1 in Tabelle 25 und für Studie 2 in Tabelle 26 beschrieben.

Tabelle 24a: Studie 1 und 2 zur Präzision des Aptima HPV Assays: Panelbeschreibung, positive Übereinstimmung und Perzentilenverteilung von Analyt-S/CO-Werten für Panelproben mit erwartetem positivem Ergebnis

Panelbezeichnung (Kopien oder Zellen/Reaktion)	Studie 1 (3 Testzentren)				Studie 2 (1 Testzentrum)			
	% positive Übereinstimmung (95 % VI)	Analyt-S/CO Perzentil			% positive Übereinstimmung (95 % VI)	Analyt-S/CO Perzentil		
		2,5ter	50ter	97,5ter		2,5ter	50ter	97,5ter
HPV-hochpositive klinische Probe 1	100 (107/107) (96,5, 100)	21,16	29,64	33,63	100 (161/161) (97,7, 100)	22,50	26,84	30,67
HPV-hochpositive klinische Probe 2	100 (107/107) (96,5, 100)	25,98	29,77	36,03	100 (162/162) (97,7, 100)	25,00	28,61	33,99
HPV-16-IVT (1830 Kopien)	100 (107/107) (96,5, 100)	10,45	11,18	12,40	100 (161/161) (97,1, 100)	10,40	11,07	11,75
HPV-18-IVT (1550 Kopien)	100 (107/107) (96,5, 100)	13,09	14,55	18,08	100 (162/162) (97,7, 100)	11,26	13,47	15,63
HPV-niedrigpositive klinische Probe 1	94,4 (101/107) (88,3, 97,4)	0,00	9,93	11,03	89,5 (145/162) (83,3, 93,3)	0,00	9,53	10,95
HPV-niedrigpositive klinische Probe 2	88,0 (95/108) (80,5, 92,8)	0,00	7,30	16,63	92,0 (149/162) (86,8, 95,3)	0,00	7,56	19,67
HPV-niedrigpositive klinische Probe 3	100 (108/108) (96,6, 100)	2,80	10,19	17,08	97,5 (157/161) (93,8, 99,0)	1,14	9,53	15,38
HPV-niedrigpositive klinische Probe 4	90,7 (98/108) (83,8, 94,9)	0,00	4,48	11,16	92,6 (150/162) (87,5, 95,7)	0,00	4,66	12,00
HPV-16-IVT (183 Kopien)	100 (102/102) (96,4, 100)	10,03	11,14	11,97	100 (162/162) (97,7, 100)	10,24	11,05	11,85
HPV-18-IVT (155 Kopien)	100 (108/108) (96,6, 100)	4,87	12,01	15,21	100 (159/159) (97,6, 100)	7,82	11,59	13,84
MS751-Zellen (0,63 Zellen)	100 (108/108) (96,6, 100)	5,90	10,99	14,00	100 (162/162) (97,7, 100)	5,61	10,14	12,26
HeLa-Zellen (0,35 Zellen)	100 (108/108) (96,6, 100)	1,43	6,19	13,28	100 (162/162) (97,7, 100)	3,24	7,88	12,58
SiHa-Zellen (0,90 Zellen)*	87,9 (94/107) (80,3, 92,8)	0,00	9,80	11,04	89,5 (145/162) (83,8, 93,3)	0,00	9,19	10,94

IVT = In-Vitro-Transkript

*Die erwartete prozentuale positive Übereinstimmung betrug ~95 %; der beobachtete Wert ist niedriger, möglicherweise aufgrund von fertigungsbedingten Schwankungen bei der Panelprobe.

Tabelle 24b: Studie 1 und 2 zur Präzision des Aptima HPV Assays: Panelbeschreibung, negative Übereinstimmung und Perzentilenverteilung von Analyt-S/CO-Werten für Panelproben mit erwartetem negativem Ergebnis

Panelbezeichnung (Kopien oder Zellen/Reaktion)	Studie 1 (3 Testzentren)				Studie 2 (1 Testzentrum)			
	% negative Übereinstimmung (95 % VI)	Analyt-S/CO Perzentil			% negative Übereinstimmung (95 % VI)	Analyt-S/CO Perzentil		
		2,5ter	50ter	97,5ter		2,5ter	50ter	97,5ter
MS751-Zellen (0,005 Zellen)	87,0 (94/108) (79,4, 92,1)	0,00	0,00	4,37	93,8 (152/162) (89,0, 96,6)	0,00	0,00	2,25
SiHa-Zellen (0,008 Zellen)	97,2 (105/108) (92,1, 99,1)	0,00	0,00	1,53	95,7 (155/162) (91,4, 97,9)	0,00	0,00	7,56
HeLa-Zellen (0,02 Zellen)	70,4 (76/108) (61,2, 78,2)	0,00	0,00	3,95	67,3 (109/162) (59,8, 74,0)	0,00	0,12	6,35
HPV-negative klinische Probe 1	99,1 (107/108) (94,9, 99,8)	0,00	0,00	0,33	100 (162/162) (97,7, 100)	0,00	0,00	0,07
HPV-negative klinische Probe 2	97,2 (105/108) (92,1, 99,1)	0,00	0,00	1,21	100 (162/162) (97,7, 100)	0,00	0,00	0,05
PreservCyt-Lösung 1	99,1 (107/108) (94,9, 99,8)	0,00	0,00	0,15	100 (162/162) (97,7, 100)	0,00	0,00	0,06
PreservCyt-Lösung 2	99,1 (107/108) (94,9, 99,8)	0,00	0,00	0,22	100 (161/161) (97,7, 100)	0,00	0,00	0,09

Tabelle 25: Studie 1 zur Präzision des Aptima HPV Assays: Signal-Variabilität für Panelproben mit erwartetem positivem Ergebnis

Panelbeschreibung (Kopien oder Zellen/Reaktion)	n	Mittl. S/CO	Zwischen Geräten		Zwischen Anwendern		Zwischen Chargen		Zwischen Arbeitslisten		Innerhalb von Arbeitslisten		Gesamt	
			SD	VK (%)	SD	VK (%)	SD	VK (%)	SD	VK (%)	SD	VK (%)	SD	VK (%)
HPV-hochpositive klinische Probe 1	107*	29,34	0,00	0,0	0,00	0,0	1,43	4,9	1,87	6,4	1,49	5,1	2,79	9,5
HPV-hochpositive klinische Probe 2	107*	30,09	0,55	1,8	0,00	0,0	1,06	3,5	0,73	2,4	2,21	7,3	2,61	8,7
HPV-16-IVT (1830 Kopien)	107*	11,20	0,09	0,8	0,16	1,4	0,03	0,3	0,14	1,3	0,46	4,1	0,52	4,6
HPV-18-IVT (1550 Kopien)	107*	14,89	0,18	1,2	0,00	0,0	0,20	1,3	0,14	0,9	1,53	10,3	1,56	10,5
HPV-niedrigpositive klinische Probe 1	107*	8,24	0,00	0,0	0,00	0,0	0,00	0,0	0,00	0,0	3,23	39,2	3,23	39,2
HPV-niedrigpositive klinische Probe 2	108	7,07	0,00	0,0	0,41	5,8	0,00	0,0	0,00	0,0	4,57	64,7	4,59	65,0
HPV-niedrigpositive klinische Probe 3	108	10,23	0,26	2,5	0,00	0,0	0,00	0,0	1,32	12,9	3,23	31,6	3,49	34,2
HPV-niedrigpositive klinische Probe 4	108	4,68	0,50	10,7	0,20	4,2	0,00	0,0	0,99	21,1	3,02	64,6	3,22	68,9
HPV-16-IVT (183 Kopien)	102*	11,09	0,08	0,7	0,00	0,0	0,00	0,0	0,26	2,3	0,54	4,9	0,61	5,5
HPV-18-IVT (155 Kopien)	108	11,78	0,00	0,0	0,43	3,7	0,00	0,0	1,12	9,5	1,97	16,7	2,30	19,6
MS751-Zellen (0,63 Zellen)	108	10,73	0,00	0,0	0,59	5,5	0,72	6,7	0,82	7,6	1,86	17,3	2,23	20,8
HeLa-Zellen (0,35 Zellen)	108	6,78	0,00	0,0	0,56	8,3	0,00	0,0	1,23	18,2	3,08	45,5	3,37	49,7
SiHa-Zellen (0,90 Zellen)	107*	7,74	0,37	4,8	0,00	0,0	0,00	0,0	0,00	0,0	3,85	49,8	3,87	50,1

VK = Variationskoeffizient; IVT = In-Vitro-Transkript; SAT = Standardabweichung

*Zwölf Proben erbrachten ungültige Ergebnisse im Aptima HPV Assay (1 für HPV-hochpositive klinische Probe 1, 1 für HPV-hochpositive klinische Probe 2, 1 für HPV-16-IVT (1830 Kopien), 1 für HPV-18-IVT (1550 Kopien), 1 für HPV-niedrigpositive klinische Probe 1, 6 für HPV-16-IVT (183 Kopien) und 1 für SiHa-Zellen (0,90 Zellen)).

Hinweis: Bei einigen Faktoren kann die Variabilität zahlenmäßig negativ sein. Dies liegt daran, dass die Variabilität aufgrund dieser Faktoren sehr gering ist. In diesen Fällen sind SD und VK als 0 angegeben.

Tabelle 26: Studie 2 zur Präzision des Aptima HPV Assays: Signal-Variabilität für Panelproben mit erwartetem positivem Ergebnis

Panelbeschreibung (Kopien oder Zellen/Reaktion)	n	Mittl. S/CO	Zwischen Geräten		Zwischen Anwendern		Zwischen Chargen		Zwischen Arbeitslisten		Innerhalb von Arbeitslisten		Gesamt	
			SD	VK (%)	SD	VK (%)	SD	VK (%)	SD	VK (%)	SD	VK (%)	SD	VK (%)
HPV-hochpositive klinische Probe 1	161*	26,81	0,75	2,8	0,00	0,0	0,91	3,4	0,48	1,8	1,84	6,9	2,24	8,3
HPV-hochpositive klinische Probe 2	162	28,83	0,00	0,0	0,00	0,0	0,96	3,3	0,65	2,3	2,35	8,2	2,62	9,1
HPV-16-IVT (1830 Kopien)	161*	11,07	0,14	1,2	0,00	0,0	0,05	0,5	0,16	1,4	0,32	2,9	0,39	3,5
HPV-18-IVT (1550 Kopien)	162	13,34	0,14	1,1	0,12	0,9	1,00	7,5	0,31	2,3	0,75	5,6	1,31	9,8
HPV-niedrigpositive klinische Probe 1	162	7,57	0,56	7,5	0,55	7,3	0,63	8,3	0,00	0,0	3,61	47,7	3,75	49,5
HPV-niedrigpositive klinische Probe 2	162	7,59	0,00	0,0	0,00	0,0	0,00	0,0	0,00	0,0	5,25	69,2	5,25	69,2
HPV-niedrigpositive klinische Probe 3	161*	8,83	0,00	0,0	0,00	0,0	0,26	3,0	0,00	0,0	3,48	39,4	3,49	39,5
HPV-niedrigpositive klinische Probe 4	162	4,95	0,00	0,0	0,00	0,0	0,75	15,2	0,00	0,0	3,35	67,6	3,43	69,3
HPV-16-IVT (183 Kopien)	162	11,02	0,13	1,2	0,11	1,0	0,12	1,1	0,13	1,2	0,54	4,9	0,59	5,4
HPV-18-IVT (155 Kopien)	159*	11,40	0,16	1,4	0,17	1,5	1,21	10,6	0,23	2,0	1,17	10,3	1,72	15,0
MS751-Zellen (0,63 Zellen)	162	9,87	0,76	7,7	0,00	0,0	0,65	6,6	0,65	6,6	1,41	14,3	1,85	18,7
HeLa-Zellen (0,35 Zellen)	162	7,80	0,55	7,0	0,00	0,0	0,85	10,9	0,00	0,0	2,44	31,3	2,65	33,9
SiHa-Zellen (0,90 Zellen)	162	7,30	0,32	4,3	0,00	0,0	0,93	12,7	1,04	14,3	3,49	47,8	3,77	51,7

VK = Variationskoeffizient; IVT = In-Vitro-Transkript; SAT = Standardabweichung

*Sechs Proben erbrachten ungültige Ergebnisse im Aptima HPV Assay (1 für HPV-hochpositive klinische Probe 1, 1 für HPV-16-IVT (1830 Kopien), 1 für HPV-niedrigpositive klinische Probe 3, 3 für HPV-18-IVT (155 Kopien).

Hinweis: Bei einigen Faktoren kann die Variabilität zahlenmäßig negativ sein. Dies liegt daran, dass die Variabilität aufgrund dieser Faktoren sehr gering ist. In diesen Fällen sind SD und VK als 0 angegeben.

Kreuzreaktivität

Hinweis: Tests mit potenziell kreuzreagierenden Organismen für den Aptima HPV Assay wurden mit dem Tigris DTS System durchgeführt. Der Aptima HPV Assay wurde erstmals 2008 auf dem Tigris DTS System eingeführt. Im Jahr 2011 wurden die Indikationen für die Verwendung des Aptima HPV Assay auf dem Panther System erweitert. Das Panther System ist eine kleinere Geräteplattform als Alternative zum Tigris DTS System. Beide Systeme sind für die vollständige Automatisierung von amplifizierten Nukleinsäuretests für diagnostische Tests vorgesehen. Ausgewählte, auf dem Tigris DTS System durchgeführte Assay-Leistungstests wurden zur Unterstützung der Assay-Leistung auf dem Panther System genutzt.

Die analytische Spezifität des Aptima HPV Assays wurde mit PreservCyt-Lösungsmedium bewertet, das im Verhältnis 1:2,9 in STM verdünnt und mit kultivierten Bakterien, Hefen oder Pilzen; kultivierten Viren; oder Niedrigrisiko-HPV *In-vitro*-Transkripten gespikt wurden. Die Organismen und Testkonzentrationen sind in Tabelle 27 identifiziert. Die Studienkriterien für die Untersuchung der Auswirkung des Vorhandenseins von Mikroorganismen auf die Spezifität des Assays wurde Positivität zugrunde gelegt. Für die Niedrigrisiko-HPV -Genotypen 26, 67, 70 und 82 wurde eine Kreuzreaktivität festgestellt, jedoch für keinen der anderen getesteten Organismen.

Tabelle 27: Panel für analytische Spezifität: Organismen und Konzentration ohne Kreuzreaktivität

Organismus	Test-konzentration ohne Kreuzreaktivität	Organismus	Test-konzentration ohne Kreuzreaktivität
Bakterien			
<i>Acinetobacter lwoffii</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Lactobacillus mucosae</i> *	1x10 ⁶ KBE/ml
<i>Actinomyces israelii</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Leptotrichia buccalis</i> *	1x10 ⁶ KBE/ml
<i>Alcaligenes faecalis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Listeria monocytogenes</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Atopobium vaginae</i>	5x10 ⁷ KBE/ml	<i>Micrococcus luteus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Bacillus cereus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Mobiluncus curtisii</i>	2x10 ⁷ KBE/ml
<i>Bacteroides fragilis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Mycobacterium smegmatis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Bacteroides ureolyticus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Mycoplasma fermentans</i>	5x10 ⁷ KBE/ml
<i>Bifidobacterium adolescentis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Mycoplasma genitalium</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Bifidobacterium breve</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Mycoplasma hominis</i>	5x10 ⁷ KBE/ml
<i>Bifidobacterium longum</i> *	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Neisseria gonorrhoeae</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Campylobacter fetus-fetus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Neisseria gonorrhoeae und Chlamydia trachomatis</i>	2,5x10 ⁷ KBE/ml 2,3x10 ⁵ TCID ₅₀ /ml
<i>Campylobacter jejuni</i> *	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Neisseria meningitidis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Chlamydia trachomatis</i>	3,2x10 ⁵ TCID ₅₀ /ml	<i>Peptoniphilus lacrimalis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Clostridium difficile</i>	6x10 ⁷ KBE/ml	<i>Peptostreptococcus anaerobius</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Clostridium perfringens</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Prevotella bivia</i> *	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Corynebacterium genitalium</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Propionibacterium acnes</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Corynebacterium xerosis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Proteus mirabilis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Eggerthella lenta</i> *	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Proteus vulgaris</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Enterobacter cloacae</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Providencia stuartii</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Enterococcus faecalis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Escherichia coli</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Ruminococcus productus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Fingoldia magna</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Serratia marcescens</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Fusobacterium nucleatum</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Sneathia amnii</i> *	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Gardnerella vaginalis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Staphylococcus aureus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Haemophilus ducreyi</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Staphylococcus epidermidis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Klebsiella pneumoniae</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Staphylococcus saprophyticus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Lactobacillus acidophilus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Streptococcus agalactiae</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Lactobacillus crispatus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Streptococcus pyogenes</i>	1x10 ⁸ KBE/ml

Tabelle 27: Panel für analytische Spezifität: Organismen und Konzentration ohne Kreuzreaktivität (*Fortsetzung*)

Organismus	Test-konzentration ohne Kreuzreaktivität	Organismus	Test-konzentration ohne Kreuzreaktivität
<i>Lactobacillus delbrueckii ssp. bulgaricus</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Streptococcus sanguinis</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Lactobacillus gasseri</i> *	1x10 ⁶ KBE/ml	<i>Ureaplasma parvum</i> *	1x10 ⁶ Genom-kopien/ml
<i>Lactobacillus iners</i> *	1x10 ⁶ KBE/ml	<i>Ureaplasma urealyticum</i>	1x10 ⁸ KBE/ml
<i>Lactobacillus jensenii</i>	1x10 ⁸ KBE/ml		
Hefe/Protozoen			
<i>Candida albicans</i>	1x10 ⁸ KBE/ml	<i>Pichia fermentans</i> *	1x10 ⁶ KBE/ml
<i>Cryptococcus neoformans</i> *	1x10 ⁶ KBE/ml	<i>Trichomonas tenax</i> *	1x10 ⁶ Zellen/ml**
<i>Pentatrichomonas hominis</i> *	1x10 ⁶ Zellen/ml	<i>Trichomonas vaginalis</i>	1x10 ⁷ Zellen/ml
Viren			
Adenovirus 2	1x10 ⁷ vp/ml	Herpes-Simplex-Virus 1	2,5x10 ⁵ TCID ₅₀ /ml
Adenovirus 40*	1x10 ⁵ Genomkopien/ml	Herpes-Simplex-Virus 2	5x10 ⁴ TCID ₅₀ /ml
Cytomegalovirus	5,6x10 ² TCID ₅₀ /ml	HIV-1	1,0x10 ⁶ Kopien/ml
Epstein-Barr-Virus	4,3x10 ⁶ vp/ml	SV40	1,2x10 ⁴ TCID ₅₀ /ml
Andere nicht zu den Zielsequenzen zählende HPV-Genotypen			
HPV 6	2,5x10 ⁶ Kopien/ml	HPV 61	2,5x10 ⁶ Kopien/ml
HPV 11	2,5x10 ⁶ Kopien/ml	HPV 67	1 Kopie/ml
HPV 26	2,5 Kopien/ml	HPV 69	2,5x10 ⁶ Kopien/ml
HPV 30	2,5x10 ⁶ Kopien/ml	HPV 70	1 Kopie/ml
HPV 34	2,5x10 ⁶ Kopien/ml	HPV 71	2,5x10 ⁶ Kopien/ml
HPV 42	2,5x10 ⁶ Kopien/ml	HPV 73	2,5x10 ⁶ Kopien/ml
HPV 43	2,5x10 ⁶ Kopien/ml	HPV 81	2,5x10 ⁶ Kopien/ml
HPV 44	2,5x10 ⁶ Kopien/ml	HPV 82	1 Kopie/ml
HPV 53	2,5x10 ⁶ Kopien/ml	HPV 85	2,5x10 ⁶ Kopien/ml
HPV 54	2,5x10 ⁶ Kopien/ml		

vp = virale Partikel; KBE = Koloniebildende Einheiten; TCID₅₀ = Tissue Culture Infective Dose 50 (Gewebekultur-Infektionsdosis 50)

Hinweis: Bei den durch Fettdruck hervorgehobenen Arten wurde eine Kreuzreaktivität (> 5 % Positivität) bei Tests mit Konzentrationen über den in der Tabelle angegebenen Werten beobachtet.

*Weitere Organismen wurden auf Kreuzreaktivität und mikrobielle Interferenz bei selbst entnommenen Vaginalproben bewertet. Ein Panel bestehend aus 15 Organismen wurde in STM bei Fehlen oder Vorhandensein von SiHa-Zellen bei 3-facher LoD getestet. Es wurde keine Kreuzreaktivität oder mikrobielle Interferenz für einen der Organismen in den aufgeführten Konzentrationen beobachtet.

**Es wurde keine Kreuzreaktivität für *Trichomonas tenax* festgestellt. Während die 100%ige Positivität für HPV-Target (SiHa-Zellen bei 3-facher LoD) in Anwesenheit von *Trichomonas tenax* beibehalten wurde, wurde eine Verringerung der S/CO-Werte beobachtet, die sich bei einer erneuten Testung mit 1x10⁶ Zellen/ml wieder erholte.

Die analytische Sensitivität des Aptima HPV Assays bei Vorhandensein von Mikroorganismen wurde mit demselben Panel wie in Tabelle 27 beschrieben bewertet, das ebenfalls mit einer niedrigen Konzentration von HPV-infizierten SiHa-Zellen gespickt war (1 Zelle pro Reaktion). Die Studienkriterien für die Untersuchung der Auswirkung des Vorhandenseins von Mikroorganismen auf die Sensitivität des Assays wurde Positivität zugrunde gelegt. Keiner der getesteten Organismen hatte Einfluss auf die Sensitivität des Aptima HPV Assays.

Interferenz

Hinweis: Tests mit potenziell interferierenden Substanzen für den Aptima HPV Assay wurden mit dem Tigris DTS System durchgeführt. Der Aptima HPV Assay wurde erstmals 2008 auf dem Tigris DTS System eingeführt. Im Jahr 2011 wurden die Indikationen für den Einsatz des Aptima HPV Assays auf dem Panther System ausgeweitet. Das Panther System ist eine alternative, kleinere Geräteplattform im Vergleich zum Tigris DTS System. Beide Systeme sind für die vollständige Automatisierung von amplifizierten Nukleinsäuretests für diagnostische Tests vorgesehen. Ausgewählte, auf dem Tigris DTS System durchgeführte Assay-Leistungstests wurden zur Unterstützung der Assay-Leistung auf dem Panther System genutzt.

1 % und 10 % Vol./Vol. oder Gew./Vol. der in Tabelle 28 beschriebenen Substanzen nach Verdünnung mit STM wurden einzeln in PreservCyt-Lösung gespikt und anschließend mit dem Aptima HPV Assay getestet. Alle Substanzen wurden in Gegenwart und Abwesenheit von HPV-infizierten kultivierten Zellen (SiHa, 3 Zellen/Reaktion) getestet. Mit zwei der sieben Gleitmittel, die Polyquaternium 15 enthielten, und mit einem der fünf Tioconazol enthaltenden Antimykotika wurde eine Interferenz beobachtet. Mit keiner der anderen getesteten Substanzen wurde eine Interferenz festgestellt.

Tabelle 28: Auf mögliche Interferenz mit dem Aptima HPV Assay getestete Substanzen

Produktkategorie	Marke bzw. Typ des Produktes	Höchste getestete Konzentration*, die keine Interferenz mit der Assay-Leistung ergab
Gleitmittel	KY Sensual Mist	10% V/V
	KY Warming Jelly	10 % W/V
	KY Warming Liquid	10% V/V
	Intimgleitmittel, Hausmarke CVS	10 % W/V
	Wärmende Massagelotion und Intimgleitmittel, Hausmarke Target	10% V/V
	Astroglide Intimgleitmittel**	0,3 % W/V (0,075 % W/V Testprobe)
	Gleitflüssigkeit, Hausmarke Target**	0,1 % V/V (0,025 % V/V Testprobe)
Spermizide	Gynol II vaginales Kontrazeptivum, Originalformel	10 % W/V
	Gynol II vaginales Kontrazeptivum, extra stark	10 % W/V
	Delfen vaginaler Kontrazeptivschaum	10 % W/V
	Encare vaginales Kontrazeptivum	10 % W/V
	Conceptrol vaginales Kontrazeptivum	10 % W/V
Fungizid-/ juckreizstillende Medikamente	Vagisil Maximum Strength	10 % W/V
	Monistat Soothing Care	10 % W/V
	Monistat 3 Kombinationspackung	10 % W/V
	Tioconazol 1, Hausmarke Target	0,3 % W/V (0,075 % W/V Testprobe)
	Miconazol 3, Hausmarke Target	10 % W/V
Antibiotikum-Gel†	Metronidazol Gel	123 µg/ml
Antivirale Creme†	Zovirax (Acyclovir) Creme	66 µg/ml
	Abreva Creme gegen Lippenherpes	5 % W/V
Hämorrhoidensalbe†	Anusol Hämorrhoidensalbe††	1 % W/V
	Präparation H Hämorrhoidensalbe	5 % W/V
Steroidsalbe†	Cortizone-10 Max Strength Juckreiz lindernde Creme	5 % W/V
Intimspülung†	Dynarex Povidon-Iod Prep Antiseptische Lösung	5 % V/V
	Summer's Eve Vaginal Douche, Extra Reinigungssessig und Wasser	5 % V/V
	Summer's Eve Odor Reduction Douche	5 % W/V
Waschlotion†	Summer's Eve Cleansing Wash	5 % V/V
	Vagisil Dry Wash	5 % V/V
Geruchsneutralisierendes Gel†	RepHresh Odor Eliminating Gel	5 % V/V
Handdesinfektionsmittel†	Germ-X Hand Sanitizer	5 % W/V
Handseife†	Dial Antibakterielle Flüssighandseife	5 % W/V
	Method Gel Handseife	5 % W/V
Lotion†	NIVEA Body Lotion	5 % W/V

Tabelle 28: Auf mögliche Interferenz mit dem Aptima HPV Assay getestete Substanzen(*Fortsetzung*)

Produktkategorie	Marke bzw. Typ des Produktes	Höchste getestete Konzentration*, die keine Interferenz mit der Assay-Leistung ergab
Sonnenschutzmittel†	CeraVe Feuchtigkeitslotion	5 % W/V
	Neutrogena Sonnenschutzlotion	5 % W/V
	NIVEA Feuchtigkeitsspendende Sonnencreme	5 % W/V
	Coppertone Sport Mineral-Sonnenschutzlotion**	2,5 % W/V
Eisessig	EMD M/N AX0073-11	10% V/V
Vollblut	Vollblut	10% V/V
Mukus†	Porkiner Mukus**	2,5 % W/V
Intravaginale Hormone†	Estradiol (Östrogen)	7,5 µg/ml
	Progesteron	0,18 mg/ml
Samenflüssigkeit†	Samenflüssigkeit	5 % V/V
Leukozyten†	Leukozyten	1x10 ⁶ Zellen/ml

*Konzentration in der Probe mit PreservCyt-Lösung; die Konzentration der Testprobe beträgt 1/4 der Konzentration aufgrund des Transfers der Probe mit PreservCyt-Lösung in das Probentransferröhrchen mit STM.

**Polyquaternium-15 enthaltende Intimleitmittle.

†Weitere Substanzen wurden auf Interferenzen in selbst entnommenen Vaginalproben untersucht. Ein Panel bestehend aus 15 Substanzen wurde in STM bei Fehlen oder Vorhandensein von SiHa-Zellen bei 3-facher LoD getestet.

**Die Substanzen können bei folgenden Produkten zu Interferenzen führen, wenn sie über den angegebenen Konzentrationen vorhanden sind: Hämorrhoidensalbe (mit Zinkoxid, Bismutoxid und Perubalsam) bei 1 % W/V, Sonnenschutzmittel (mit Zinkoxid) bei 2,5 % W/V und Mukus bei 2,5 % W/V.

Bibliographie

1. **Doorbar, J.** 2006. Molecular biology of human papillomavirus infection and cervical cancer. *Clin Sci (Lond)*. **110(5)**:525-41.
2. **Monsonogo J., F.X. Bosch, P. Coursaget, J.T. Cox, E. Franco, I. Frazer, R. Sankaranarayanan, J. Schiller, A. Singer, T.C. Wright Jr, W. Kinney, C.J. Meijer, J. Linder, E. McGoogan, and C. Meijer.** 2004. Cervical cancer control, priorities and new directions. *Int J Cancer*. **108(3)**:329-33. Erratum in: *Int J Cancer*. **108(6)**:945.
3. **Walboomers, J. M., M.V. Jacobs, M.M. Manos, F.X. Bosch, J.A. Kummer, K.V. Shah, P.J. Snijders, J. Peto, C. J. Meijer, N. Muñoz.** 1999. Human papillomavirus is a necessary cause of invasive cervical cancer worldwide. *J Pathol*. **189**:12-19.
4. **Lambert P.F., H. Pan, H.C. Pitot, A. Liem, M. Jackson, and A.E. Griep.** 1993. Epidermal cancer associated with expression of human papillomavirus type 16 E6 and E7 oncogenes in the skin of transgenic mice. *Proc Natl Acad Sci U S A*. **90(12)**:5583-7.
5. **Kjaer S.K., A.J.C. van den Brule, G., Paull, E.I. Svare, M.E. Sherman, B.L. Thomsen, M. Suntum, J.E. Bock, P.A. Poll, and C.J.L.M. Meijer.** 2002. Type specific persistence of high risk human papillomavirus (HPV) as indicator of high grade cervical squamous intraepithelial lesions in young women: population based prospective follow up study. *BMJ*. **325(7364)**: 572-579.
6. **Burd, E.M.** 2003. Human papillomavirus and cervical cancer. *Clin Microbiol Rev*. **16(1)**:1-17.
7. **Li N., S. Franceschi, R. Howell-Jones, P. J. Snijders, G. M. Clifford.** 2010. Human papillomavirus type distribution in 30,848 invasive cervical cancers worldwide: Variation by geographical region, histological type and year of publication. *Int J Cancer*, n/a. doi: 10.1002/ijc.25396.
8. **Cuschieri, K.S., M.J. Whitley, H.A. Cubie.** 2004. Human papillomavirus type specific DNA and RNA persistence--implications for cervical disease progression and monitoring. *J. Med. Virol.* **73(1)**: 65-70.
9. **Baseman J.G., and L.A. Koutsky.** 2005. The epidemiology of human papillomavirus infections. *J Clin Virol*. **32 Suppl 1**:S16-24.
10. **Czegledy J., C. Losif, B.G. Hansson, M. Evander, L. Gergely, and G. Wadell.** 1995. Can a test for E6/E7 transcripts of human papillomavirus type 16 serve as a diagnostic tool for the detection of micrometastasis in cervical cancer? *Int J Cancer*. **64(3)**:211-5.
11. **Wu R, Belinson SE, Du H, Na W, Qu X, Wu R, et al.** Human papillomavirus messenger RNA assay for cervical cancer screening: the Shenzhen Cervical Cancer Screening Trial I. *International Journal of Gynecological Cancer: official journal of the International Gynecological Cancer Society*. 2010; **20(8)**:1411-4.
12. **Ratnam S, Coutlee F, Fontaine D, Bentley J, Escott N, Ghatage P, et al.** Aptima HPV E6/E7 mRNA test is as sensitive as Hybrid Capture 2 Assay but more specific at detecting cervical precancer and cancer. *Journal of Clinical Microbiology*. 2011; **49(2)**:557-64.
13. **Monsonogo J, Hudgens MG, Zerat L, Zerat J-C, Syrjänen K, Halfon P, et al.** Evaluation of oncogenic human papillomavirus RNA and DNA tests with liquid-based cytology in primary cervical cancer screening: the FASE study. *International Journal of Cancer Journal international du cancer*. 2011;**129**:691-701.
14. **Monsonogo J, Hudgens MG, Zerat L, Zerat J-C, Syrjänen K, Smith JS.** Risk assessment and clinical impact of liquid-based cytology, oncogenic human papillomavirus (HPV) DNA and mRNA testing in primary cervical cancer screening (the FASE study). *Gynecologic Oncology*. 2012;**125**:175-80.
15. **Nieves L, Enerson CL, Belinson S, Brainard J, Chiesa-Vottero A, Nagore N, et al.** Primary cervical cancer screening and triage using an mRNA human papillomavirus assay and visual inspection. *International Journal of Gynecological Cancer: official journal of the International Gynecological Cancer Society*. 2013;**23(3)**:513-8.
16. **Cuzick J, Cadman L, Mesher D, Austin J, Ashdown-Barr L, Ho L, et al.** Comparing the performance of six human papillomavirus tests in a screening population. *British Journal of Cancer*. 2013;**108**:908-13.
17. **Rebolj M, Preisler S, Ejegod DM, Bonde J, Rygaard C, Lynge E.** Prevalence of human papillomavirus infection in unselected SurePath samples using the APTIMA HPV mRNA assay. *The Journal of Molecular Diagnostics*:2013;**15(5)**:670-7.
18. **Rebolj M, Bonde J, Ejegod D, Preisler S, Rygaard C, Lynge E.** A daunting challenge: human papillomavirus assays and cytology in primary cervical screening of women below age 30 years. *European Journal of Cancer*. 2015;**51**:1456-66.
19. **Rebolj M, Bonde J, Preisler S, Ejegod D, Rygaard C, Lynge E.** Human Papillomavirus Assays and Cytology in Primary Cervical Screening of Women Aged 30 Years and Above. *PLoS One*. 2016 Jan 20;**11(1)**:e0147326.
20. **Preisler S, Rebolj M, Ejegod DM, Lynge E, Rygaard C, Bonde J.** Cross-reactivity profiles of hybrid capture II, cobas, and APTIMA human papillomavirus assays: split-sample study. *BMC Cancer*. 2016;**16**:510.
21. **Rebolj M, Bonde J, Preisler S, Ejegod D, Rygaard C, Lynge E.** Differential Detection of Human Papillomavirus Genotypes and Cervical Intraepithelial Neoplasia by Four Commercial Assays. *Journal of Clinical Microbiology*. 2016;**54(11)**:2669-2675.
22. **Rebolj M, Njor S, Lynge E, Preisler S, Ejegod D, Rygaard C, Bonde J.** Referral population studies underestimate differences between human papillomavirus assays in primary cervical screening. *Cytopathology*. 2017;**28(5)**:419-428.
23. **Heideman DAM, Hesselink AT, van Kemenade FJ, Iftner T, Berkhof J, Topal F, et al.** The Aptima HPV assay fulfills the cross-sectional clinical and reproducibility criteria of international guidelines for human papillomavirus test requirements for cervical screening. *Journal of Clinical Microbiology*. 2013;**51(11)**:3653-7.
24. **Pyne MT, Hamula CL, Tardif K, Law C, Schlager R.** High-risk HPV detection and genotyping by APTIMA HPV using cervical samples. *Journal of Virological Methods*. 2015;**221**:95-9.
25. **Iftner T, Becker S, Neis KJ, Castanon A, Iftner A, Holz B, et al.** Head-to-Head Comparison of the RNA368 Based Aptima Human Papillomavirus (HPV) Assay and the DNA-Based Hybrid Capture 2 HPV Test in a Routine Screening Population of Women Aged 30 to 60 Years in Germany. *Journal of Clinical Microbiology*. 2015;**53**:2509-16.

26. **Iftner T, Neis KJ, Castanon A, Landy R, Holz B, Woll-Herrmann A, et al.** Longitudinal Clinical Performance of the RNA-Based Aptima Human Papillomavirus (AHPV) Assay in Comparison to the DNA-Based Hybrid Capture 2 HPV Test in Two Consecutive Screening Rounds with a 6-Year Interval in Germany. *Journal of Clinical Microbiology*. 2019;57(1):e01177-18.
27. **Maggino T, Sciarrone R, Murer B, Dei Rossi MR, Fedato C, Maran M, et al.** Screening women for cervical cancer carcinoma with a HPV mRNA test: first results from the Venice pilot program. *British Journal of Cancer* volume 115, pages 525-532(2016).
28. **Zorzi M, Del Mistro A, Giorgi Rossi P, Laurino L, Battagello J, Lorio M, et al.** Risk of CIN2 or more severe lesions after negative HPVmRNA E6/E7 overexpression assay and after negative HPV-DNA test: Concurrent cohorts with a 5-year follow-up. *International Journal of Cancer*. 2020 Jun 1;146(11):3114-3123.
29. **Cook DA, Smith LW, Law J, Mei W, van Niekerk DJ, Ceballos K, et al.** Aptima HPV Assay versus Hybrid Capture® 2 HPV test for primary cervical cancer screening in the HPV FOCAL trial. *Journal of clinical virology* 2017;87:23-29.
30. **Cook DA, Smith LW, Law JH, Mei W, Gondara L, van Niekerk DJ, et al.** Comparative performance of human papillomavirus messenger RNA versus DNA screening tests at baseline and 48 months in the HPV FOCAL trial. *Journal of Clinical Virology*. 2018;108:32-37.
31. **Huijsmans CJ, Geurts-Giele WR, Leeijen C, Hazenberg HL, van Beek J, de Wild C, et al.** HPV Prevalence in the Dutch cervical cancer screening population (DuSC study): HPV testing using automated HC2, cobas and Aptima workflows. *BMC Cancer*. 2016;16(1):922.
32. **Loonen AJM, Huijsmans CJJ, Geurts-Giele WRR, Leeijen C, van der Linden JC, van den Brule, AJC.** Performance analysis of high-throughput HPV testing on three automated workflows. *APMIS* 2020; 128: 497- 505.
33. **Lindroth Y, Borgfeldt C, Thorn G, Bodelsson G, Forslund O.** Population-based primary HPV mRNA cervical screening compared with cytology screening. *Preventative Medicine*. 2019;124:61-66.
34. **Forslund O, Miriam Elfström K, Lamin H, Dillner J.** HPV-mRNA and HPV-DNA detection in samples taken up to seven years before severe dysplasia of cervix uteri. *International Journal of Cancer*. 2019 Mar 1;144(5):1073-1081.
35. **Sangrajrang S, Laowahutanont P, Wongsena M, Muwonge R, Imsamran W, Ploysawang P, Basu P.** Human papillomavirus (HPV) DNA and mRNA primary cervical cancer screening: Evaluation and triaging options for HPV-positive women. *Journal of Medical Screening*. 2019 Dec;26(4):212-218.
36. **Datta, S. D., L. A. Koutsky, S. Ratelle, E. R. Unger, J. Shlay, T. McClain, B. Weaver, P. Kerndt, J. Zenilman, M. Hagensee, C. J. Suhr, and H. Weinstock.** 2008. Human Papillomavirus Infection and Cervical Cytology in Women Screened for Cervical Cancer in the United States, 2003–2005. *Annals Int Med*. **148**:493.
37. **Clifford, G.M., S. Gallus, R. Herrero, N. Muñoz, P. J. F. Snijders, S. Vaccarella, P. T. H. Anh, C. Ferreccio, N. T. Hieu, E. Matos, M. Molano, R. Rajkumar, G. Ronco, S. de Sanjosé, H. R. Shin, S. Sukvirach, J. O. Thomas, S. Tunsakul, C. J. L. M. Meijer, S. Franceschi, and the IARC HPV Prevalence Surveys Study Group.** Worldwide distribution of human papillomavirus types in cytologically normal women in the International Agency for Research on Cancer HPV prevalence surveys: a pooled Analysis. 2005. *The Lancet*. **366**, 991.
38. **Stoler, M.H., T.C. Wright, Jr., J. Cuzick, J. Dockter, J. Reid, D. Getman, C. Giachetti.** 2013. Aptima HPV assay performance in women with atypical squamous cells of undetermined significance cytology results. *American Journal of Obstetrics & Gynecology*. **208(2)**:144-145.
39. **Wright TC, Jr., Massad LS, Dunton CJ, Spitzer M, Wilkinson EJ, and Solomon D.** 2006 Consensus Guidelines for the Management of Women with Abnormal Cervical Cancer Screening Tests. 2007. *Am J Obstet Gynecol* 197 (4); 346-355.
40. **Pretorius R.G., W. H. Zhang, J. L. Belinson, et al.** Colposcopically directed biopsy, random cervical biopsy, and endocervical curettage in the diagnosis of cervical intraepithelial neoplasia II or worse. 2004. *Am J Obstet Gynecol*. **191**:430-434.
41. **Pretorius R.G., R. J. Kim, J. L. Belinson, P. Elson, Y-L Qiao.** Inflation of sensitivity of cervical cancer screening tests secondary to correlated error in colposcopy. 2006. *J Low Genit Tract Dis*. **10(1)**:5-9.
42. **Kacian, D.L. and T.J. Fultz.** 1995. Nucleic acid sequence amplification methods. U. S. Patent 5,399,491.
43. **Arnold, L. J., P. W. Hammond, W. A. Wiese, and N. C. Nelson.** 1989. Assay formats involving acridinium-ester-labeled DNA probes. *Clin Chem*. **35**: 1588-1594.
44. **Nelson, N. C., A. BenCheikh, E. Matsuda, and M. Becker.** 1996. Simultaneous detection of multiple nucleic acid targets in a homogeneous format. *Biochem*. **35**:8429-8438.
45. **Mathews, C. S., Sargent, A., Cuschieri, K., Rebolj, M., Brentnall, A. R., Mackie, A., Mills, C., Martinelli, C., Wright, A. M., Hunt, K., Bird, A., Patel, H., Smith, D., Johnson, T., Ellis, K., Hunt, M., & Denton, K.** 2025. HPVValidate-human papillomavirus testing with DNA and mRNA assays on self-collected samples in cervical screening: comparison of test characteristics on three self-sampling devices. *British Journal of Cancer*, 133(5), 665–673.

Kontaktdaten und Änderungsprotokoll



Hologic, Inc.
10210 Genetic Center Drive
San Diego, CA 92121 USA



Hologic BV
Da Vincilaan 5
1930 Zaventem
Belgium

Australian Sponsor
Hologic (Australia & New
Zealand) Pty Ltd.
Macquarie Park NSW 2113

Die länderspezifische E-Mail-Adresse und Telefonnummer für technischen Kundendienst und Kundendienst finden Sie auf www.hologic.com/support.

Schwerwiegende Vorkommnisse im Zusammenhang mit dem Produkt in der Europäischen Union sollten dem Hersteller und der zuständigen Behörde des Mitgliedstaats, in dem der Anwender und/oder der Patient niedergelassen ist, gemeldet werden.

Hologic, Aptima, DTS, Genesis, Panther, Panther Fusion, PreservCyt, ThinPrep, Tigris und die zugehörigen Logos sind Marken oder eingetragene Marken von Hologic, Inc. und/oder seinen Tochterunternehmen in den USA und/oder anderen Ländern.

SurePath und PrepStain sind Marken von BD

Alle anderen Marken, die möglicherweise in dieser Packungsbeilage erscheinen, gehören dem jeweiligen Eigentümer.

Dieses Produkt kann unter einem oder mehreren US-Patent(en) geschützt sein, zu finden unter www.hologic.com/patents.

©2016–2026 Hologic, Inc. Alle Rechte vorbehalten.

AW-22202-801 Rev. 003

2026-04

Änderungsprotokoll	Datum	Beschreibung
AW-22202-801 Rev. 001	März 2023	• Gebrauchsanweisung für Aptima™ HPV Assay (Panther™ System) AW-22202 Rev. 001 basierend auf AW-14517 Rev. 007 zur Einhaltung gesetzlicher Bestimmungen für IVDR erstellt. • Den Verwendungszweck durch Entfernen der Referenz für die Verwendung auf dem Tigris DTS System aktualisiert. • Zusammenfassung von Sicherheit und Leistung hinzugefügt. • Aktualisierte Gefahreninformationen für Europa. • Die Abschnitte Warnhinweise und Vorsichtsmaßnahmen, Lagerungs- und Handhabungsbedingungen für Reagenzien, Probenentnahme und -lagerung, Im Lieferumfang enthaltene Reagenzien und Materialien, Erforderliche, jedoch nicht im Lieferumfang enthaltene Materialien, Testverfahren mit dem Panther System, Einschränkungen, Tabellen mit der Präzision des Assays, Kreuzreaktivität, Interferenz und Literatur aktualisiert. • Kontaktinformationen einschließlich der folgenden aktualisiert: Bevollmächtigter für die Europäische Gemeinschaft, CE-Zeichen, Details zum australischen Sponsor und Informationen zum technischen Kundendienst. • Verschiedene Aktualisierungen von Stil und Formatierung.
AW-22202-801 Rev. 002	August 2024	• Aktualisierte Tabelle zur klinischen Leistungsfähigkeit von SurePath-Proben.

Änderungsprotokoll	Datum	Beschreibung
AW-22202-801 Rev. 003	April 2026	• Sicherheitsinformationen wie gute Standardpraktiken und allgemeine Vorsichtsmaßnahmen hinzugefügt • SDS-Tabelle aktualisiert • Anweisungen zur Vorbereitung von Reagenzien eines neuen Kits aktualisiert • Abschnitt Einschränkungen aktualisiert • Abschnitt Klinische Leistung des Aptima HPV Assay mit Aptima Multitest-Tupferproben hinzugefügt • Tabelle Substanz-Interferenzen und Organismus/Konzentration aktualisiert • Abschnitte ThingPrep Processor vor und nach der zytologischen Untersuchung entfernt • Literaturangaben aktualisiert