<u>Bericht zur Analyse des Genom Human T-Cell leukemia virus type 1 mittels HMM-</u> Profilen

Von Gensequenz zur Proteinsequenz:

Bei dem Human T-Cell leukemia virus Typ 1 handelt es sich um ein Retrovirus, welches eine Art Leukämie in den T-Zellen des Immunsystems auslöst. Mittels der HMM-Profile ist es möglich, Domänen innerhalb der Gen- bzw. Proteinsequenz des Virus zu finden. Über die Genom-Datenbank von NCBI erhält man die Basensequenz. Exemplarisch sind hier die ersten 100 Basen dargestellt:

 ${\tt GGCTCGCATCTCCTTCACGGCCCGCCGCCGCCTTACCTGAGGCCGCCATCCACGCCGGTTGAGTCGCGTTCTGAGCCGCCTCCCGCCTGTGGTGCCTCCTGA}$

Über die Basenpaarung A – T und G – C erhält man auch die ersten 100 Basenpaare:

CTGCCGCCTCCGGCTGTGGTGCCTCCTGA GACGGCGGAGGGCGGACACCACGGAGGACT

Mittels eines Übersetzungstools (ExPASy) wird die Basensequenz in eine Proteinsequenz übersetzt. Dabei wird sowohl die 3`5`-Richtung als auch die 5`3`-Richtung verwendet, da man nicht weiß in welche Richtung die Translation startet.

Exemplarisch sind hier die ersten 30 Aminosäuren im Einbuchstabencode des 1. 5`3` Frames dargestellt:

GSHLSFTRPPPYLRPPSTPVESRSAASRLW

Beantwortung der Fragen der Aufgabe 3 a und b:

3a) Wieso ist die Suche in der Proteinsequenz der in der Genomsequenz vorzuziehen?

Die Gensequenz besteht aus 4 Buchstaben/Basen (ACGT), jeweils 3 Basen(Codon) werden zu einer Aminosäure übersetzt(translatiert). Dabei ist der Übersetzungscode hoch konserviert, sodass eine Abfolge von Basen immer zu der gleichen Aminosäure führt. Der erste Grund ist daher, dass die Proteinsequenz immer kürzer als die Genomsequenz ist. Vielbedeutender in der Beantwortung ist jedoch der Übersetzungsprozess selbst. Es gibt 21 natürliche Aminosäuren, welche durch die Gene codiert werden müssen. Bei 4 verschiedenen Basen brauch man hierzu mindestens ein Codon der Länge 3 pro Aminosäure. Hätte man ein Codon der Länge 1, hätte man nur 4 Möglichkeiten und somit auch nur 4 Aminosäuren, die codiert werden können. Bei einem Codon der Länge 2 gäbe es insgesamt 16 Möglichkeiten. Auch dies ist zu wenig. Verwendet man jedoch jeweils ein Codon der Länge 3, erhält man 4³=64 Möglichkeiten. Diese werden ausgenutzt, indem eine Aminosäure durch mehrere Kombinationen der 4 Basen codiert wird. So können Punktmutationen in der Gensequenz auf die Proteinsequenz keine Auswirkung haben. Verwendet man jedoch die Gensequenz zur Analyse, würden bestimmte Motive unter Umständen nicht erkannt werden, obwohl die Proteinsequenz noch immer übereinstimmt. Die Analyse nach bekannten Motiven eignet sich daher mehr in der Proteinsequenz. Denn diese muss zum Ausbilden ein und derselben Funktion stark mit dem bekannten Motiv übereinstimmen. Durch die Verwendung der Gensequenz müsste man mit viel mehr Fehlern rechnen.

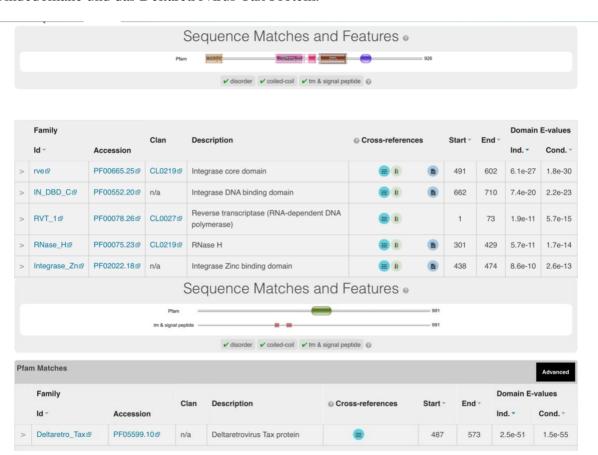
3b) Wieso ist es sinnvoll alle 6 möglichen Übersetzungsframes zu untersuchen?

Die Translation startet immer bei einer bestimmten Startsequenz. Bei dieser Suche wird jedoch einfach im ersten Frame einfach die erste Base als Startpunkt verwendet. Je nachdem, ob man den Startpunkt bei der ersten, zweiten oder dritten Base festlegt, ändert sich der "reading frame" und somit auch die Proteinsequenz, die man erhält. Da nicht bekannt ist, welche dieser drei Möglichkeiten der im Organismus entspricht, ist es sinnvoll alle mit den Profilen zu vergleichen, um so möglichst genaue Ergebnisse zu erzielen. Zusätzlich ist es möglich die Übersetzung am 3`bzw. 5` Ende zu starten. Auch dies führt zu unterschiedlichen Proteinsequenzen. Somit ergeben sich insgesamt 6 Möglichkeiten die Gensequenz in eine Proteinsequenz zu übersetzten. Jeweils drei Frames in 5`3`- und in 3`5`-Richtung.

<u>Durchsuchung des 1. Frame 5`3`mit den HMM-Profilen:</u>

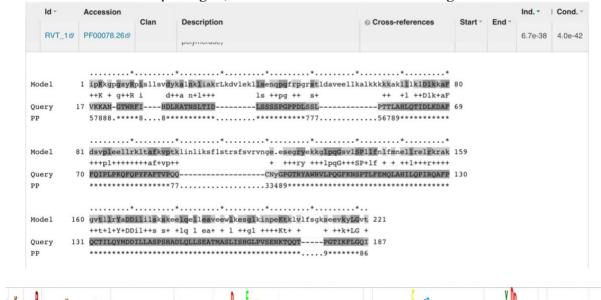
Der erste Frame in 5`3`-Richtung wird nun in die Datenbank mit den HMM-Profilen eingespeist und untersucht.

Gefunden wurden im ersten 5`3` Frame die Profile: reverse Transkriptase RVT_1, Rnase H, eine Integrase Zink-binde-Domäne, eine Integrase core domain, eine Integrase DNA Bindedomäne und das Deltaretrovirus Tax Protein.

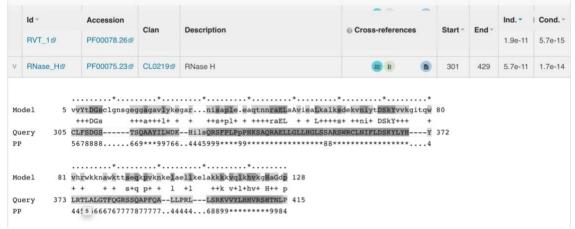


Das HMM Logo der <u>Reversen Transkriptase RVT_1</u> passt in weiten Teilen zu der Proteinsequenz. Vor allem hoch konservierte Aminosäuren (in HMM Logo größer als 1) stimmen mit der Sequenz überein. In der folgenden Abbildung wird dies durch die großen Buchstaben zwischen Model und Query angezeigt. Da das HMM Profil sehr lang ist und daher in diesem Bericht nur sehr klein dargestellt ist, zeige ich die Ähnlichkeit an dem Alignement von Model und eingespeister Proteinsequenz. Auffällig ist, dass es viele größere

Lücken in der Proteinsequenz gibt, wenn man sie mit dem Model vergleicht.



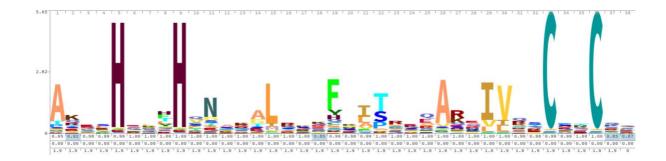
Das HMM Logo der <u>RNase H</u> zeigt zwar Ähnlichkeiten mit der Proteinsequenz, allerdings sind zum Teil die Sequenzen in wichtigen Teilen verschieden.





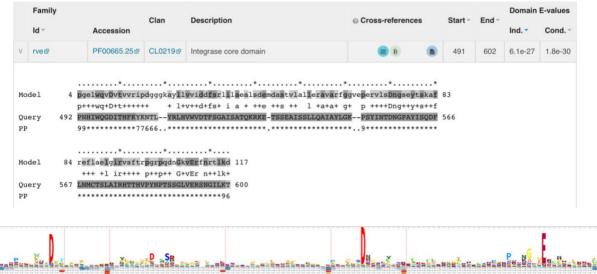
Beim Vergleich der Sequenzen für die <u>Zinkbindende Domäne</u> fällt auf, dass die hoch konservierten Aminosäuren H an Stelle 5 und 9 und C an Stelle 33 und 36 auch in der Proteinsequenz wiederzufinden sind. Auch die meisten andere Aminosäuren stimmen überein oder es handelt sich um ähnliche Aminosäuren.





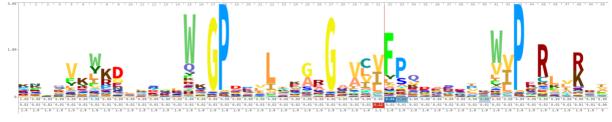
Der Vergleich der <u>Integrase core domain</u> zeigt, dass die konservierten Aminosäuren sich auch in dieser Sequenz wiederfinden. Dies sieht man z.B. an der Aminosäure Asparaginsäure (D) an den Positionen 12 und 74. Es gibt jedoch auch größere Lücken.

Das HMM Profil zeigt jedoch deutlich, dass es 3 Stellen gibt, an denen eine ganz bestimmte Aminosäure sein muss.



Auch beim Vergleich der <u>DNA bindenden Domäne</u> zeigt sich, dass hoch konservierte Aminosäuren übereinstimmten. Insbesondere die Abfolge W_GP an der Stelle 16 und W_P_R an der Stelle 41 finden sich in der Proteinsequenz.





Bei dem <u>Deltaretrovirus Tax Protein</u> erkennt man eine sehr hohe Übereinstimmung. Nur 14 Aminosäuren unterscheiden sich zwischen Modell und Proteinsequenz. Diese hohe Übereinstimmung deutet auf eine sehr spezialisierte Funktion des Proteins hin, welche genau diese Proteinsequenz für die Struktur bzw. die Funktion benötigt. Die genaue Funktion der Tax Proteine ist noch nicht geklärt. Man weiß jedoch, dass sie für die Virusexpression von Bedeutung sind. Dies würde die hohe Ähnlichkeit aller Tax Proteine erklären.

Das HMM Profil zeigt jedoch auch, dass an den meisten Positionen mehrere Aminosäuren gleich wahrscheinlich anzutreffen sind. Oftmals handelt es sich dabei um Aminosäuren, die

ähnliche Funktionen/chemische Umgebungen bieten. Family Domain E-values Cross-references ld ~ Accession Ind. ▼ Cond. Deltaretro Tax ₪ Deltaretrovirus Tax proteir 1.5e-55 Model $1\ \verb|mliisplsrvrtess|| rips|| rvwrlcsrrlvsrlrga|| fgppasarpsrhlsrasdh|| gphrwtryrlsstvpypsap|| 80 \\$ 487 MLIISPLPRVWTESSFRIPSLRVWRLCTRRLVPHLWGTMFGPPTSSRPTGHLSRASDHLGPHRWTRYRLSSTVPYPSTPL 566 Query 99********************** 81 lphpenl 87 Model lphpenl 567 LPHPENL 573 Query *****8



Die gefundenen Profile zeigen, dass oftmals nur einige wenige hochkonservierte Aminosäuren übereinstimmen müssen. Auch passen alle gefundenen Profile zu einem Retrovirus.

Wiederholung mit dem Human Immunodeficiency Virus 1

Bei dem HI-Virus handelt es sich um eines der bekanntesten Geschlechtskrankheiten, welche bis heute nicht geheilt werden kann.

Im Folgenden sind die ersten 100 Basen des Genoms:

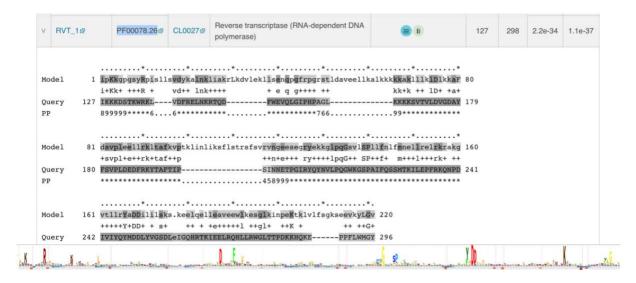
 ${\tt GGTCTCTGGTTAGACCAGATCTGAGCCTGGGAGCTCTCTGGCTAACTAGGGAACCCACTGCTTAAGCCTGCATAAAAGCTTGCCTTGAGTGCTTCAAGT}$

Mittels Übersetzung in eine Proteinsequenz erhält man:

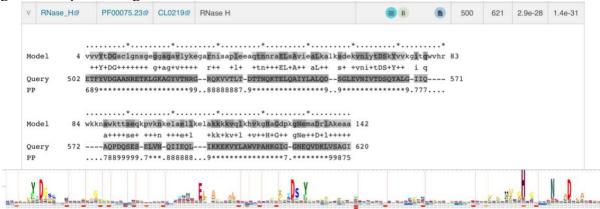
GLSG-TRSEPGSSLAN-GTHCLSLNKACLEC

Die Untersuchung des 2. Frames 5`3` findet folgende Motive: reverse Transkriptase, RNaseH und retrovirale aspartyl Protease.

Der Vergleich des Modells der <u>Reversen Transkriptase</u> zeigt, dass die hochkonservierten Aminosäuren auch in der Proteinsequenz vorhanden sind. Allerdings gibt es auch einige Lücken in der Sequenz.



Auch bei der RNase H stimmen hoch konservierte Aminosäuren überein. Zwischen diesen gibt es ein paar wenige Lücken.



Der Vergleich des Modells der <u>Retroviralen Aspartyl Protease</u> und der Proteinsequenz zeigt, obwohl einige Aminosäuren übereinstimmen, viele in der Proteinsequenz nicht wieder zu finden sind. Das liegt möglicherweise daran, dass nur ein Teil der Sequenz verwendet wird.

