

WS2017/2018

**F1-Praktikum**  
**Genomforschung und Sequenzanalyse:**  
**Einführung in Methoden der Bioinformatik**

Thomas Hankeln

---



**Alignments &**  
**Datenbanksuchen**

# Wiederholung „Alignments“

- Dynamic Programming
  - Needleman-Wunsch: globales Alignment
  - Smith-Waterman: lokales Alignment
- Scoring-Matrizen: PAM & BLOSUM
- Gap penalties
- Dotplots: Visualisierung von Alignments
- FASTA, BLAST, BLAT

} optimal

} heuristisch

# Dynamic Programming

- Wie finde ich das beste alignment?

Alle ausprobieren?

Zu langsam:  $2 \times 300 \text{ Bp} = 10^{88}$  Möglichkeiten

- Dynamic programming: **löse kleine Sub-Probleme  
und konstruiere daraus  
Gesamtlösung**

# Dynamic Programming

Zwei Sequenzen  $s$  und  $t$  der Länge  $L_s$  und  $L_t$

$$s = s_1, s_2, s_3 \dots s_{L_s}$$

$$t = t_1, t_2, t_3 \dots t_{L_t}$$

Wir möchte das optimale Alignment über die volle Länge

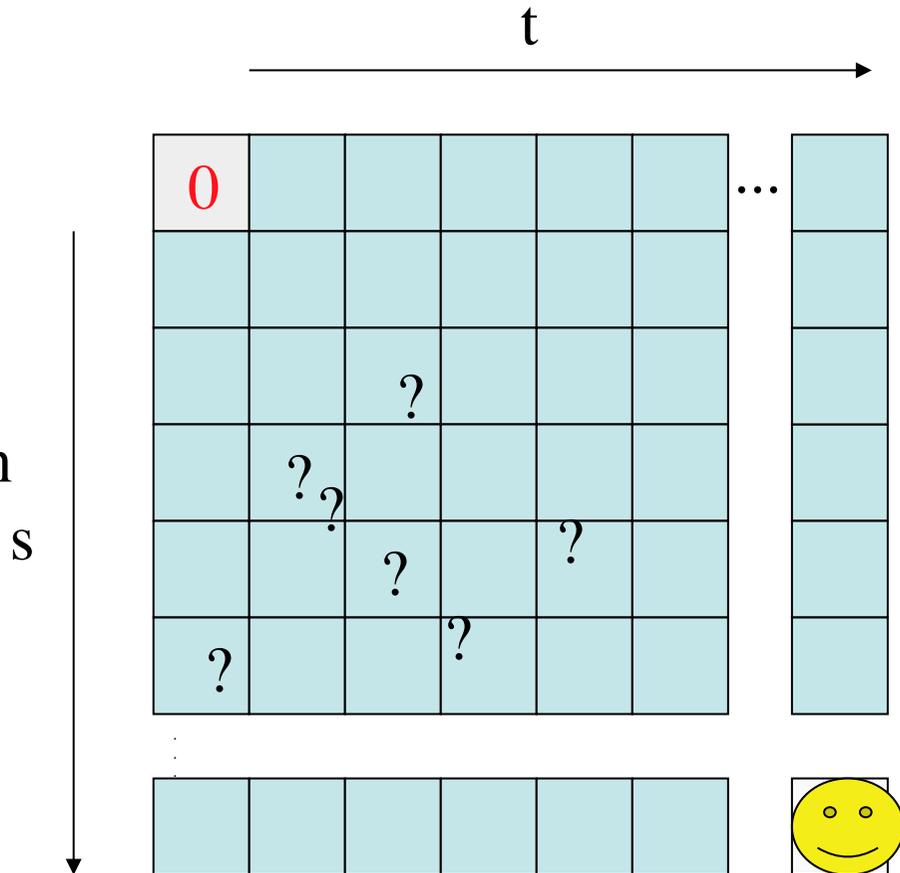
- Konstruiere Sub-Alignments
- Kombiniere diese Teillösungen rekursiv

Benutze dabei eine **dynamic programming-Matrix  $M$**

# Die DP Matrix

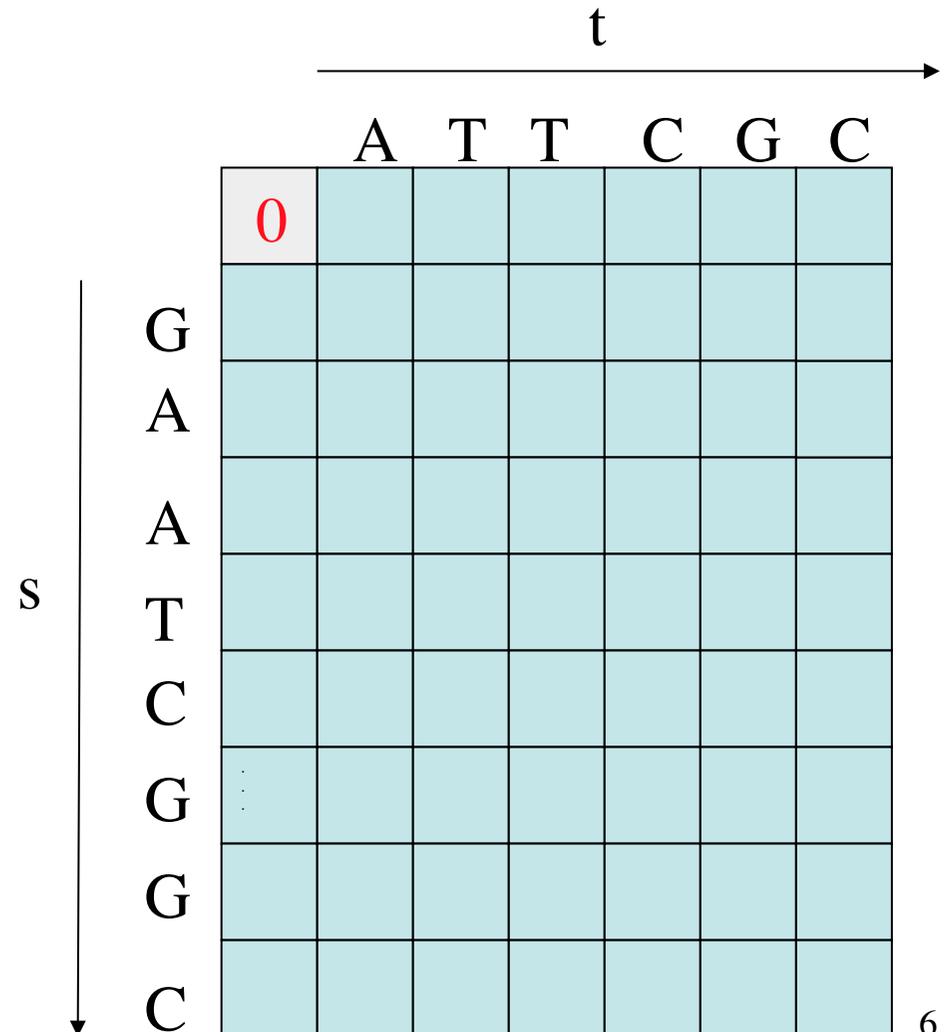
- Eintrag  $M(i,j)$ :  
Optimaler Score für  
Alignment von  $s$  mit  $t$

- Startfeld: Alignment von  
Nix mit Nix (= 0)



# Füllen der Matrix: Schritt 1

- einen Eintrag haben wir nun schon...
- von da aus gibt es drei Wege, sich durch die Matrix zu bewegen und weitere Felder auszufüllen



# Füllen der Matrix

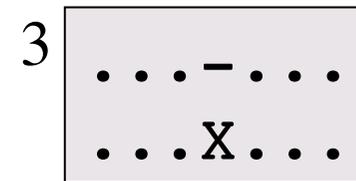
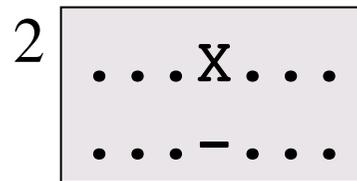
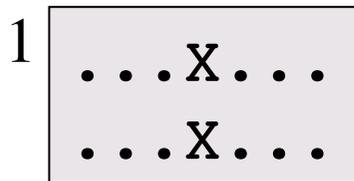
- wir haben drei Möglichkeiten in jedem Matrixfeld....

1. Aligne Nt in s mit Nt in t

2. Aligne Nt in s mit Lücke in t

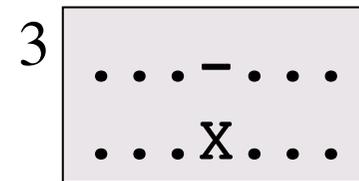
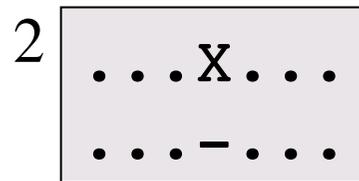
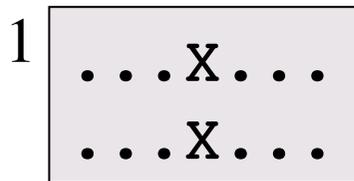
3. Aligne Lücke in s mit Nt in t

(4. Aligne Lücke mit Lücke = Quatsch)



# Füllen der Matrix: gap penalty

> **gap penalty** einführen (z. B. -1)



# Füllen der Matrix: matches

- Ziel: Maximaler Score
- Identitäts-Scores: Matches = +1, Mismatches = 0

# Füllen der Matrix: Schritt 2

- gap penalty = -1
- obere Reihe:  
aligne t mit gaps in s
- linke Spalte:  
aligne s mit gaps in t

t

→

	A	T	T	C	G	C
0	-1	-2	-3	-4	-5	-6
G	-1					
A	-2					
A	-3					
T	-4					
C	-5					
G	-6					
G	-7					
C	-8					

s

↓

10

# Füllen der Matrix

- für jedes Matrixfeld die drei Möglichkeiten berechnen:
  1. Aligne beide Nts und addiere score (+1 oder 0)
  2. Inseriere gap in s und addiere -1
  3. Inseriere gap in t und addiere -1
- Das Ganze rekursiv auf das jeweilige Nachbarfeld beziehen:

$$M(i,j) = \max \begin{cases} M(i-1, j-1) + \text{score}(a,b) \\ M(i-1, j) + (-1) \\ M(i, j-1) + (-1) \end{cases}$$



# Füllen der Matrix

Nur nochmal eine andere Formalisierung des Gesagten....

	$x_1$	$x_2$	$\dots$	$x_{i-1}$		$x_i$	$\dots$	$x_m$
	$F(0,0)$	$F(1,0)$	$F(0,2)$			$\vdots$		
$y_1$	$F(0,1)$					$\vdots$		
$y_2$	$F(0,2)$					$\vdots$		
$\vdots$						$\vdots$		
$y_{j-1}$				$F(i-1, j-1)$		$F(i, j-1)$		
						$\nwarrow$		
$y_j$	$\dots$	$\dots$	$\dots$	$\dots$	$F(i-1, j)$	$\leftarrow$	$F(i, j)$	
$\vdots$								
$y_n$								

# Füllen der Matrix

$$M(i,j) = \max \begin{cases} M(i-1, j-1) + \text{score}(a,b) \\ M(i-1, j) + (-1) \\ M(i, j-1) + (-1) \end{cases}$$

$\swarrow 0 + 0 = 0$   
 $\leftarrow -1 + (-1) = -2$   
 $\uparrow -1 + (-1) = -2$

$\swarrow -1 + 1 = 0$   
 $\leftarrow -2 + (-1) = -3$   
 $\uparrow 0 + (-1) = -1$

		A	T	T	C	G	C
	0	-1	-2	-3	-4	-5	-6
G	-1	0					
A	-2	0					
A	-3						
T	-4						
C	-5						
G	-6						
G	-7						
C	-8						

max

max

# Aufgabe: Füllen der Matrix

- Bestimme den optimalen Pfad des Alignments und Schreibe das Alignment

Achtung: es kann mehrere gleichwertig optimale Alignments geben!

		A	T	T	C	G	C
	0	-1	-2	-3	-4	-5	-6
G	-1	0					
A	-2	0					
A	-3						
T	-4						
C	-5						
G	-6						
G	-7						
C	-8						

# NW- Globales Alignment

- Alle möglichen optimalen Alignments werden durch „trace-back“ als Pfad in der Matrix gefunden
- Sequenzen sind von Anfang bis Ende align.

# Die Lösung...

$$A_1 = \begin{bmatrix} \text{GAATCGGC} \\ \text{-ATTTCG-C} \end{bmatrix}$$

$$A_2 = \begin{bmatrix} \text{GAATCGGC} \\ \text{-ATTC-GC} \end{bmatrix}$$

$s \backslash t$	A	T	T	C	G	C	
	0	-1	-2	-3	-4	-5	-6
G	-1	0 <sub>(↘)</sub>	-1 <sub>(↖)</sub>	-2 <sub>(↖)</sub>	-3 <sub>(↖)</sub>	-3 <sub>(↖)</sub>	-4 <sub>(←)</sub>
A	-2	0 <sub>(↘)</sub>	0 <sub>(↘)</sub>	-1 <sub>(↖)</sub>	-2 <sub>(↖)</sub>	-3 <sub>(↖)</sub>	-3 <sub>(↘)</sub>
A	-3	-1 <sub>(↖)</sub>	0 <sub>(↘)</sub>	0 <sub>(↘)</sub>	-1 <sub>(↖)</sub>	-2 <sub>(↖)</sub>	-3 <sub>(↖)</sub>
T	-4	-2 <sub>(↑)</sub>	0 <sub>(↘)</sub>	1 <sub>(↘)</sub>	0 <sub>(↖)</sub>	-1 <sub>(↖)</sub>	-2 <sub>(↖)</sub>
C	-5	-3 <sub>(↑)</sub>	-1 <sub>(↑)</sub>	0 <sub>(↑)</sub>	2 <sub>(↘)</sub>	1 <sub>(←)</sub>	0 <sub>(↖)</sub>
G	-6	-4 <sub>(↑)</sub>	-2 <sub>(↑)</sub>	-1 <sub>(↑)</sub>	1 <sub>(↑)</sub>	3 <sub>(↘)</sub>	2 <sub>(←)</sub>
G	-7	-5 <sub>(↑)</sub>	-3 <sub>(↑)</sub>	-2 <sub>(↑)</sub>	0 <sub>(↑)</sub>	2 <sub>(↑)</sub>	3 <sub>(↘)</sub>
C	-8	-6 <sub>(↑)</sub>	-4 <sub>(↑)</sub>	-3 <sub>(↑)</sub>	-1 <sub>(↑)</sub>	1 <sub>(↑)</sub>	3 <sub>(↘)</sub>

-  match
-  Gap in s
-  Gap in t

# NW- Globales Alignment

**Input:** two sequences  $x$  and  $y$

**Output:** optimal alignment and score  $\alpha$

**Initialization:**

Set  $F(0, 0) := 0$

Set  $F(i, 0) := -id$  and  $T(i, 0) := (i - 1, 0)$  for all  $i = 1, 2, \dots, m$

Set  $F(0, j) := -jd$  and  $T(0, j) := (0, j - 1)$  for all  $j = 1, 2, \dots, n$

**Recurrence:**

**for**  $i = 1, 2, \dots, m$  **do:**

**for**  $j = 1, 2, \dots, n$  **do:**

        Set  $F(i, j) := \max \begin{cases} F(i - 1, j - 1) + s(x_i, y_j) \\ F(i - 1, j) - d \\ F(i, j - 1) - d \end{cases}$

        Set backtrace  $T(i, j)$  to the maximizing pair  $(i', j')$  (encoded as  $\in \{\leftarrow, \nearrow, \uparrow\}$ )

The best score is  $\alpha := F(m, n)$

Set  $(i, j) := (m, n)$

**Traceback:**

**repeat**

**if**  $T(i, j) = (i - 1, j - 1)$  **print**  $\begin{pmatrix} x_{i-1} \\ y_{j-1} \end{pmatrix}$

**else if**  $T(i, j) = (i - 1, j)$  **print**  $\begin{pmatrix} x_{i-1} \\ - \end{pmatrix}$  **else print**  $\begin{pmatrix} - \\ y_{j-1} \end{pmatrix}$

    Set  $(i, j) := T(i, j)$

**until**  $(i, j) = (0, 0)$ .



# Lokales Alignment

Wenn die Sequenzen divergenter sind als zuvor...

- nur kurze konservierte Bereiche
- Abschnitte un-alignierbarer Sequenzen
- globales A. unsinnig

Verwende *Smith-Waterman* lokales Alignment:

$$M(i,j) = \max \begin{cases} M(i-1, j-1) + \text{score}(a,b) \\ M(i-1, j) + (-1) \\ M(i, j-1) + (-1) \\ 0 \quad \text{<hier ist der Unterschied!} \end{cases}$$

...wie Reset-Knopf: starte erneut wenn Score unter Null fällt

# Lokales Alignment

- lokales Alignment kann überall, auch innerhalb der Matrix starten
- obere Zeile und linke Spalte, sowie alle negativen Positionen werden mit 0 gefüllt
- trace-back vom Feld mit höchstem Score zuerst starten
- bei mehreren Startstellen: mehrere lokal konservierte Abschnitte

# Lokales Alignment

optimale lokale Alignments:

TCG  
TCG

A-TCGGC  
ATTC-GC

TCGGC  
TC-GC

AT-CGGC  
ATTCG-C

TCGGC  
TCG-C

		A	T	T	C	G	C
	G	0	0	0	0	0	0
	A	0	1	0	0	0	0
	A	0	1	0	0	0	0
	T	0	0	2	1	0	0
	C	0	0	1	1	2	1
	G	0	0	0	0	1	3
	G	0	0	0	0	0	2
	C	0	0	0	0	1	1
	C	0	0	0	0	1	3

# Zur Erinnerung...

- **„Optimales alignment“ heißt:**  
höchster score, gegeben die Matrix und die gap penalty
- dies ist nicht unbedingt das biologisch sinnvollste Alignment
- Paarweise Alignment-tools produzieren immer etwas, manchmal auch Sinnloses...
- **DNA:** Paarweise alignment-tools können nur Nt-matches finden, wenn der gleiche Strang zweier Sequenzen verglichen wird

# Gap Penalty

- linear:

$$W = - ( G_{\text{open}} \times \text{Länge } n )$$

- affin:

$$W = - ( G_{\text{open}} + (G_{\text{ext}} \times (n-1)) )$$

**lin**

```
GSAQVKGHGKKVADALTNAVAHVDDMPNALSALSDLHAHKL  
GSAQVKGHGKK-----VA--D-----A-SALSDLHAHKL
```

**aff**

```
GSAQVKGHGKKVADALTNAVAHVDDMPNALSALSDLHAHKL  
GSAQVKGHGKKVADA-----SALSDLHAHKL
```

# Gap Penalty

- affin: 
$$W = G_{\text{open}} + (G_{\text{ext}} \times (n - 1))$$

mit  $G_{\text{ext}} < G_{\text{open}}$  werden weniger aber, grössere Lücken favorisiert

- Werte zu gross: keine Lücken;  
Werte zu klein: zu viele Lücken
- gap penalties sind auf scoring-Matrix abgestimmt
- für overlap alignment: end-gaps nicht bestraft



# Scoring-Matrizen

- 4 x 4 für DNA
- 20 x 20 für Proteine
- Belohnungsscores für konservierte Positionen
- PAM (percent accepted mutation)
- BLOSUM (blocks substitution matrix)

# PAM-Familie

- 1 PAM = 1 % Austausch (ca. 10 Mio Jahre)

Was bedeutet dann PAM 250?

- umfasst multiple Austausche  $A > B > A$
- PAM (klein) für ähnliche Sequenzen  
PAM (groß) für divergente Sequenzen

# PAM 1 etc.

1. Finde sehr ähnliche Sequenzen (1% Divergenz)
2. Mache globales alignment (per Hand, 71 Gruppen)
3. Zähle die Austausche (1572)
4. Berechne die Scorewerte für die einzelnen Austausche
5.  $PAM2 = PAM1 \times PAM1$ ,  $PAM3 = PAM1 \times PAM2$  etc  
Extrapolation für größere Divergenzen durch Multiplikation

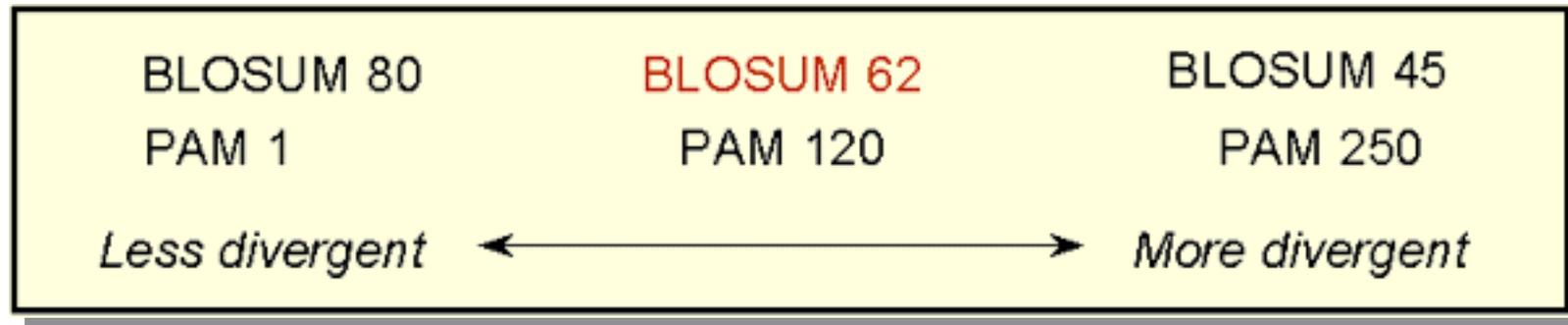
# PAM

PAM	Number of <u>observed</u> substitutions per 100 amino acids
1	1
11	10
23	20
38	30
56	40
80	50
120	60
159	70
250	80

# BLOSUM

1. Suche alignbare Blöcke ohne gaps  
(2000 Blöcke, 500 Proteinfamilien)
  2. Zähle Austausche direkt, kalkuliere log odds-Werte  
 $\text{Log}(a,b) / (a \times b)$
  3. Mache dies **ohne Extrapolation** für Blöcke unterschiedlichen Grades an Ähnlichkeit
- BLOSUM-Matrizen für unterschiedliche phylogenetische Abstände

# BLOSUM vs. PAM



PAM 60	für 60%	ähnliche Proteine
80	50%	
120	40%	

Achtung: die meisten Matrizen in Vergleichsprogrammen haben assoziierte (und oft auch optimierte) Gap penalty-Scores! Vorsicht bei drastischen Änderungen der gap penalty-Werte relativ zu den Substitutions-Scores.

# Matrizen und gap penalties bestimmen Signifikanz-Scores

## A. Search with MJ0050

	BLOSUM50 -10/-2				BLOSUM62 -7/-1				BLOSUM62 -11/-1			
<b>The best scores are:</b>	s-w	E()	%_id	alen	s-w	E()	%_id	alen	s-w	E()	%_id	alen
NP_416010 glutamate decarb.	250	e-11	24.9	401	216	e-7	25.3	415	137	e-8	22.9	332
NP_417379 glycine decarb.	169	e-05	22.1	420	163	0.001	23.3	430	88	0.004	22.1	331
NP_417025 aminotransferase	122	0.02	23.6	254	119	0.12	24.5	257	76	0.04	23.7	118
NP_414772 aminoacyl-his.	110	0.15	23.4	188	108	0.74	23.2	311	57	6.9	23.4	188
NP_415139 alkyl hydroperoxide	99	1.1	26.9	156	104	1.5	24.5	233	62	2.0	28.9	97

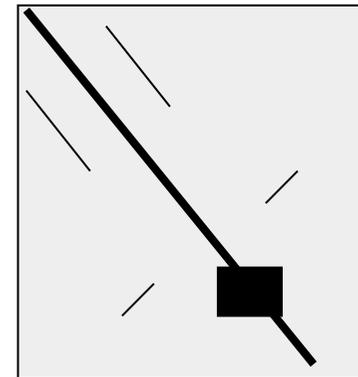
## B. Search with MJ1633

	BLOSUM50 -10/-2				BLOSUM62 -7/-1				BLOSUM62 -11/-1			
<b>The best scores are:</b>	s-w	E()	%_id	alen	s-w	E()	%_id	alen	s-w	E()	%_id	alen
NP_417809 KefB	196	e-06	28.2	177	162	0.02	27.3	176	143	e-8	34.4	96
NP_414589 K+ antiporter	175	e-04	25.4	142	141	0.2	24.7	166	131	e-7	25.4	142
NP_415011 transport protein	133	0.03	23.2	142	113	4.4	23.2	142	89	0.005	23.2	142
NP_417748 TrkA	128	0.04	23.7	135	114	2.9	22.2	176	99	e-3	21.8	133
NP_416807 NAD(P) binding	103	0.98	26.1	92					70	0.29	26.1	92

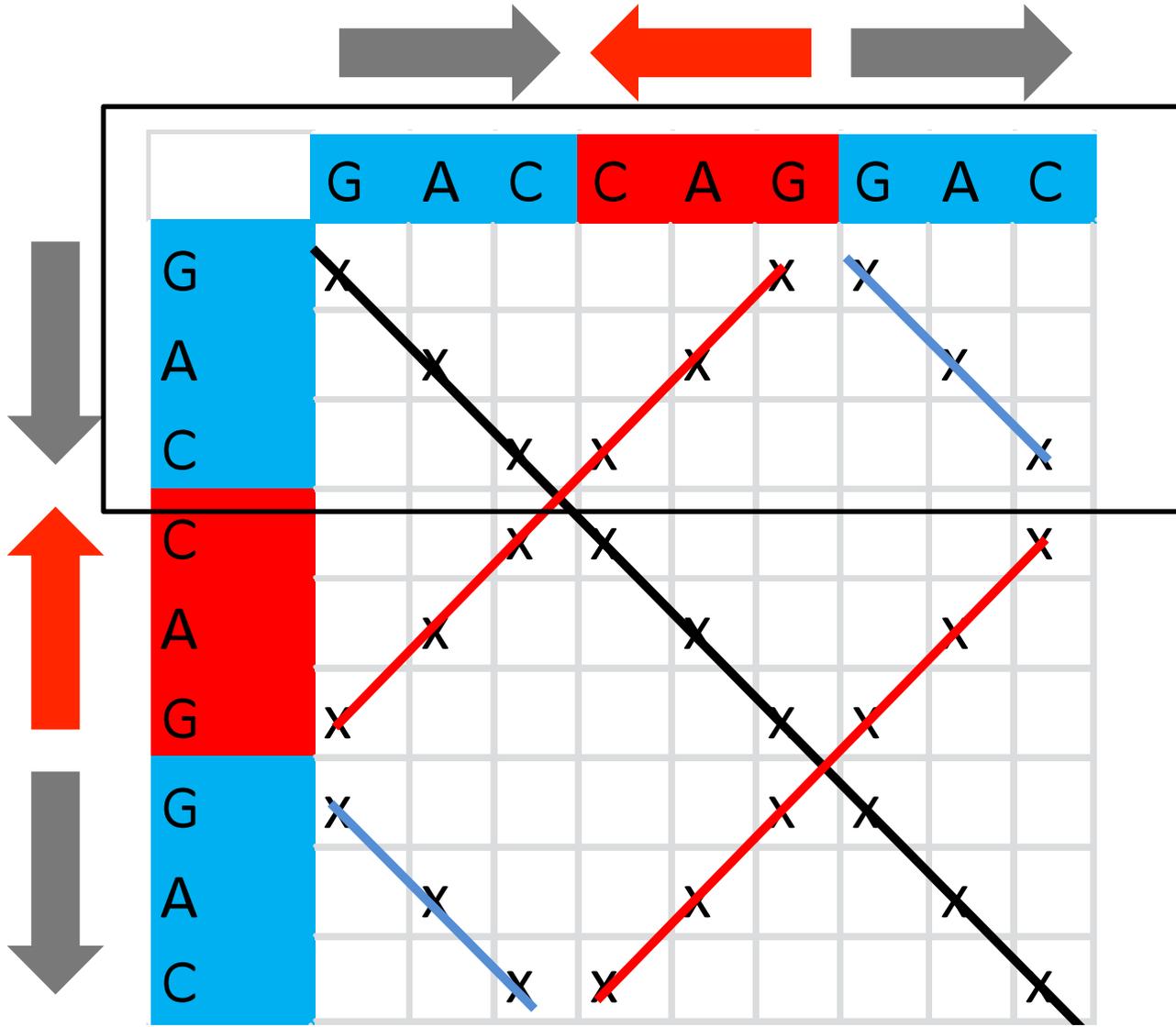
Wichtig im Grenzbereich...!!!

# Dot Plot

- manchmal reicht es, Alignments visuell zu vereinfachen...
- Sequenz mit sich selbst vergleichen:
  - > Hauptdiagonale
  - > parallele Diagonalen: direct repeats
  - > orthogonale Diagonalen: inverted repeats
  - > Quadrate mit „noise“: simple repeats



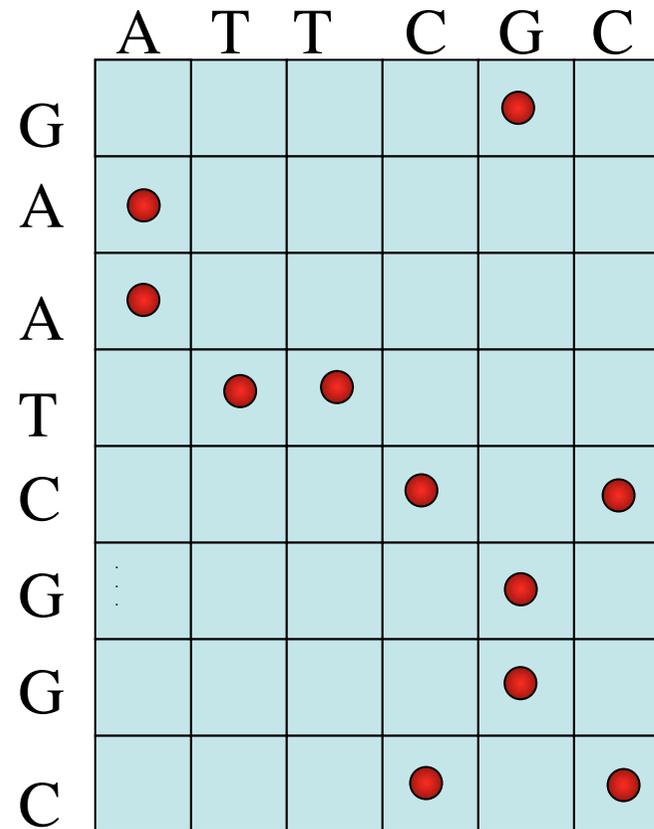
# Dot Plot



# Dot Plot

Mache einen Dotplot..

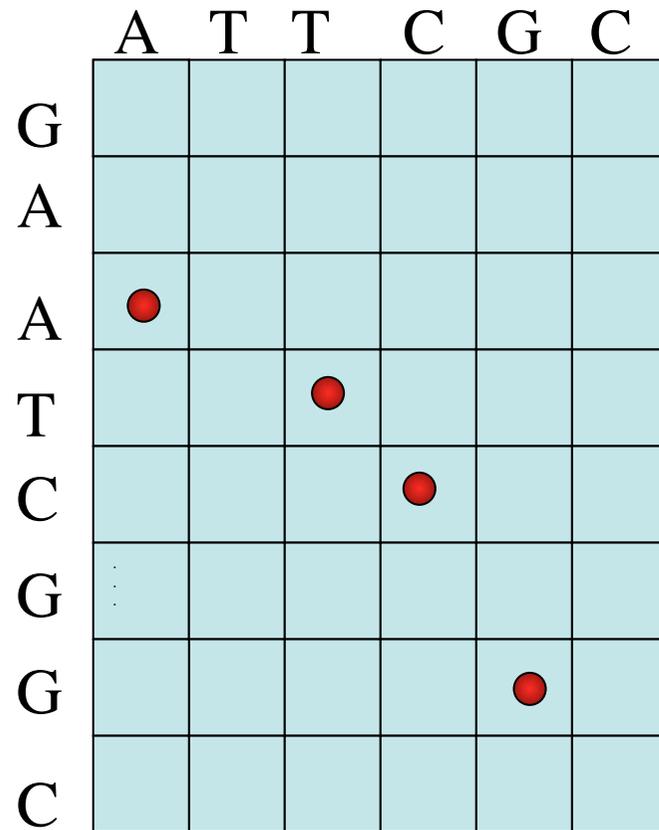
- window = 1  
Stringenz = 1 
- window = 2  
stringenz = 2



# Dot Plot

Mache einen Dotplot..

- window = 2  
stringenz = 2



# Alignment für DB-Suchen

Heuristische Algorithmen:

gut & schnell, aber nicht unbedingt optimal

**„seed-and extend“:**

- Suchsequenz in kurze Abschnitte („words“ bzw. „ $k$ -tuple“) aufbrechen (Wilbur und Lipman, 1983).
- zunächst sehr schnell nach „word hits“ in der DB suchen
- diese dann erweitern zu längeren Segmenten

# FastA

- **Fast-All:** Pearson & Lipman 1985
- ist DB-Suchprogramm-Kollektion, aber auch Dateiformat
- Ktup-Suche:  $aa = 2$ ,  $Nt = 6$   
Achtung: je länger das Ktup oder word, desto schneller,  
aber auch unsensitiver ist die Suche
- verbindet Ktuples, die nahe zueinander auf der gleichen Diagonale liegen

# FastA

KFLVMDEADRLLDEEFGPVL

Tuple	Matching positions
AD	8
DE	6, 13
DR	9
EA	7
EE	14
EF	15
FG	16
FL	2
GP	17
KF	1
LD	12
LL	11
LV	3
MD	5
PV	18
RL	10
VM	4
VL	19

K=2

1-> PTGLVPC

2-> APLVGGVV

3-> LVMDEADRLV



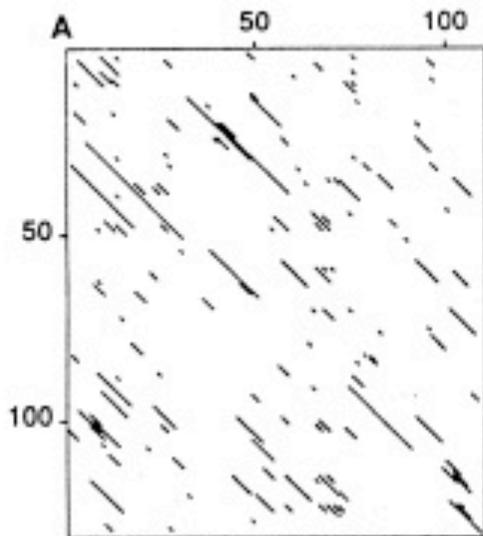
Tuple	Matching sequence	Matching position
LV	1	4
	2	3
	3	1,9

1. Berechne Index mit den Positionen aller Ktups in der Query-Sequenz

2. Berechne Index für Ktup-Positionen in der DB (einmal nur zu tun)

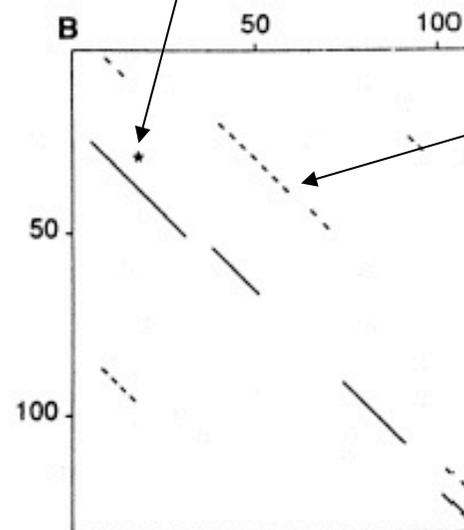
# FastA

Ktup matches zwischen Query  
und EINER DB-Sequenz



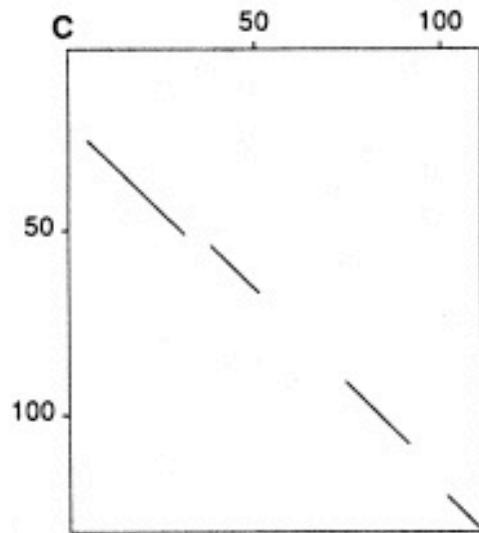
3. Identifiziere Position  
passender Ktups zwischen  
Query und allen DB-Einträgen  
unter Verwendung der Indices

Init1-Region

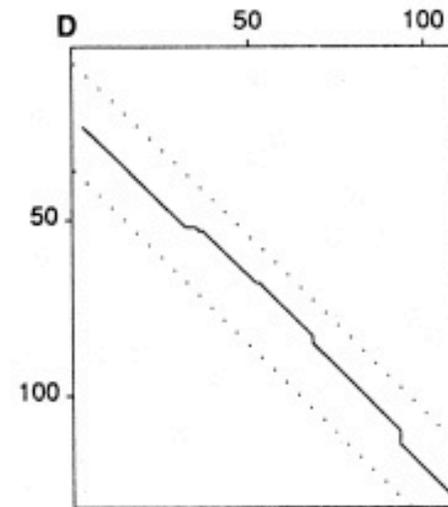


4. Identifiziere die 10 besten  
Diagonalen durch scoring:  
Höchster score = „init1“

# FastA

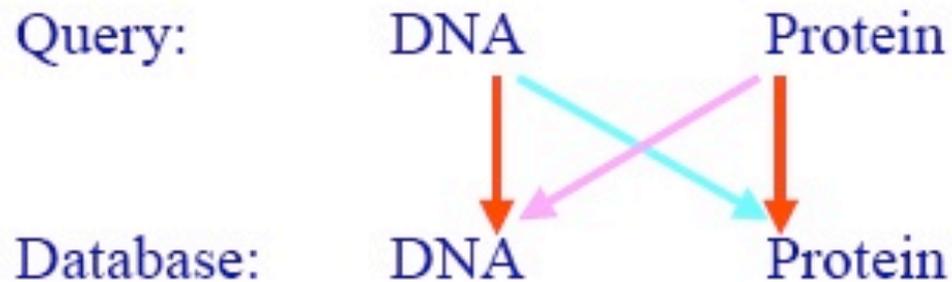


5. Verbinde high-score-Diagonalen  
(ergibt initn-score)



6. Für höchste initn-Matches  
kalkuliere optimales lokales  
Alignment (SW) in Streifen um  
Diagonale (Breite meist 32 As)  
(ergibt opt-score)

# FastA-Programmfamilie



PROGRAM	FUNCTION	:
fasta3	scan a protein or DNA sequence library for similar sequences	i
fastx/y3	compare a DNA sequence to a protein sequence database, comparing the translated DNA sequence in forward and reverse frames.	i
tfastx/y3	compares a protein to a translated DNA data bank	i
fasts3	compares linked peptides to a protein databank	i
fastf3	compares mixed peptides to a protein databank	i

# FastA-Output

FASTA (3.28 September 1999) function [optimized, /ebi/services/loata/martin/matrix/aa/blo  
 join: 36, opt: 24, gap-pen: -12/ -2, width: 16  
 Scan time: 2.100

The best scores are:

				initn	initl	opt	z-sc	E(13431)	
SWNE:	<a href="#">HBB_HVLEY</a>	Q95196	HEMOGLOBIN EPSILO	( 146)	638	638	638	1255.8	5.2e-64
SWNE:	<a href="#">HBB_MACFU</a>	P02027	HEMOGLOBIN BETA C	( 146)	573	573	604	1189.4	2.6e-60
SWNE:	<a href="#">HBB_YULVU</a>	P21201	HEMOGLOBIN BETA C	( 146)	564	564	596	1173.8	1.9e-59
SWNE:	<a href="#">HBB_HUMAN</a>	D02023	HEMOGLOBIN BETA C	( 146)	557	557	591	1164.0	6.7e-59
SWNE:	<a href="#">HBB_CNDZ1</a>	P02093	HEMOGLOBIN BETA C	( 146)	535	535	551	1085.9	1.5e-54
SWNE:	<a href="#">HBB1_ONCMY</a>	P02142	HEMOGLOBIN BETA-	( 146)	410	410	425	839.8	7.6e-41
SWNE:	<a href="#">HBB4_ONCMY</a>	P02141	HEMOGLOBIN BETA-	( 147)	330	305	370	732.4	7.4e-35
SWNE:	<a href="#">HBA_VULNU</a>	P21200	HEMOGLOBIN ALPHA	( 141)	199	199	285	566.7	1.3e-25
SWNE:	<a href="#">HBA3_ONCMY</a>	P14527	HEMOGLOBIN ALPHA	( 142)	233	205	283	562.7	2.1e-25
SWNE:	<a href="#">HBA_CAPH1</a>	P01970	HEMOGLOBIN ALPHA-	( 141)	222	196	280	556.9	4.4e-25
SWNE:	<a href="#">HBA_HUMAN</a>	P01922	HEMOGLOBIN ALPHA	( 141)	213	188	271	539.3	4.2e-24
SWNE:	<a href="#">HBA1_ONCMY</a>	P02019	HEMOGLOBIN ALPHA	( 144)	224	187	264	525.5	2.5e-23
SWNE:	<a href="#">MYG_HVLAG</a>	D02146	MYOGLOBIN.	( 153)	94	94	133	269.3	4.6e-09
SWNE:	<a href="#">MYG_PHYCA</a>	P02185	MYOGLOBIN.	( 153)	89	89	118	240.0	2e-07
SWNE:	<a href="#">LGB3_MESEA</a>	P14962	LEGHEMOGLOBIN II	( 146)	33	33	94	193.4	7.7e-05
SWNE:	<a href="#">LGB2_VICFA</a>	P93848	LEGHEMOGLOBIN 29	( 148)	37	37	67	140.6	0.068
SWNE:	<a href="#">FHP_CANNO</a>	Q03331	FLAVOHEMOPROTEIN	( 387)	28	28	59	118.8	1.1
SWNE:	<a href="#">RTG3_YEAST</a>	P38165	RETROGRADE REGUL	( 486)	35	35	55	109.6	3.6
SWNE:	<a href="#">GARS_PSEEL</a>	P48841	ARABINO GALACTAN	( 376)	47	47	54	109.3	3.8
SWNE:	<a href="#">RL1B_SVNR6</a>	O24704	50S RIBOSOMAL PR	( 120)	31	31	49	106.8	5.2
SWNE:	<a href="#">PUBB_PYRHO</a>	O58582	ADENYLOSUCCINATE	( 450)	53	53	53	106.2	5.6
SWNE:	<a href="#">ASG1_YEAST</a>	P38986	L-ASPARAGINASE I	( 381)	34	34	52	105.3	6.3
SWNE:	<a href="#">DAN1_RAT</a>	P21676	TRANSCRIPTIONAL RE	( 638)	29	29	53	103.9	7.5
SWNE:	<a href="#">DAN2_RAT</a>	P21677	TRANSCRIPTIONAL RE	( 649)	29	29	53	103.8	7.6
SWNE:	<a href="#">PDI2_RAT</a>	P20717	PROTEIN-ARGININE D	( 665)	43	43	53	103.7	7.7
SWNE:	<a href="#">PDI2_MOUSE</a>	Q08642	PROTEIN-ARGININE	( 673)	43	43	53	103.6	7.8
SWNE:	<a href="#">PL13_AERDE</a>	Q95B50	50S RIBOSOMAL PR	( 155)	46	46	48	103.2	8.2
SWNE:	<a href="#">KINO_MOUSE</a>	O55192	SODIUM-DEPENDENT	( 617)	52	52	52	102.2	9.3

**Database code hyperlinked to the SRS database at EBI**

**Accession number**

**Description**

**Length**

**Initn, initl, opt, z-score calculated during run**

**E score - expectation value, how many hits are expected to be found by chance with such a score while comparing this query to this database.**

**E() does not represent the % similarity**

# Bill Pearson says...

Which program when?

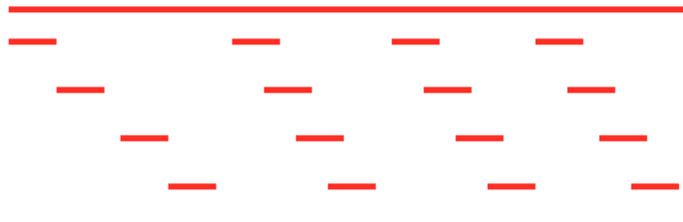
Problem	Program	Explanation	Alternate
Identify unknown protein	(1) <i>fasta3</i>	General protein comparison. Use <i>ktup=2</i> (the unknown default) for speed; <i>ktup=1</i> for a more sensitive search. Search first against the smallest library likely to contain a homolog (i.e. SwissProt rather than Genpept).	<i>blastp/</i>
	(2) <i>ssearch3</i>	10-50-fold slower than <i>fasta3</i> faster on Macs, but provides maximum sensitivity. No advantage for DNA comparisons.	<i>fasta3/blastp</i>
	(3) <i>tfastx3/tfasty3</i>	If a homolog cannot be found in the protein databases, check the DNA databases with <i>tfastx3</i> or <i>tfasty3</i> . <i>tfasty3</i> provides more accurate alignments, but is about 33% slower.	<i>tblastn/tfasta<sup>a</sup></i>
Identify structural DNA sequence	<i>fasta3</i>	If the DNA sequence encodes a protein, use protein sequence comparison first, then try translated protein sequence comparison ( <i>fastx3/fasty3</i> ). For repeated DNA sequences or structural RNAs, search first with <i>ktup=6</i> (the default), then <i>ktup=3</i> . Search with <i>ktup &lt; 3</i> only for very short sequences (PCR primers).	<i>blastn</i>
Identify EST sequence	<i>fastx3/fasty3</i>	Protein sequence comparison is far more sensitive than DNA comparison, so check first to see if the EST encodes a product homologous to a known protein. Current version searches forward strand only, so use <i>fastx3 -i</i> as well.	<i>fasta3/blastx/tblastx</i>
Confirm statistical significance	<i>prss3</i>	Use 500-2000 shuffles, and remember to normalize the statistical significance to the size of the database originally searched (typically 10,000 - 100,000 sequences).	

<sup>a</sup>No longer recommended.



# BLAST

Index-  
Einträge  
der Länge  $w$



Suchsequenz



Datenbanksequenz



Gibt es 2.Hit?



HSPs

zwei lokale Alignments,  
Verknüpfung über Lücken falls möglich erlaubt

# BLAST Parameter

- **E-value:** Wahrscheinlichkeit, dass ein solcher match zufällig in einer DB derselben Größe gefunden wird
- **Filters:** entfernt repetitive (low-complexity) Regionen
- **Matrix:** PAM, BLOSUM (machen manchmal den Unterschied!)
- **Datenbanken:** noch entscheidender!!! Vielfalt!
- **Limits:** z. B. nur in bestimmten Taxa suchen...
- **Alignments und Descriptions:** können bis zu Tausend angezeigt werden

# BLAST

- Programmfamilie
- schneller als FASTA!
- sucht lokale Alignments in DB
- ausgefeilte Such-Statistik (Karlin & Altschul 1990)
- Words können *ähnlich* sein (ungleich FastA)
- Low-complexity-Regionen werden entfernt

# BLAST :

## Entdecke die Möglichkeiten...

<b>blastn</b>	DNA-Sequenz ÷ DNA-DB > nur nahe Verwandtschaft; beide Stränge verglichen
<b>blastp</b>	As-Sequenz ÷ Protein-DB > entfernte Verwandtschaft (default:BLOSUM62)
<b>blastx</b>	DNA-Seq > in 6 Leserahmen translatiert ÷ Protein-DB > findet mögliche Proteine in einer nicht- charakterisierten DNA-Sequenz (z.B. EST)!

# BLAST :

## Entdecke die Möglichkeiten...

**tblastn** As-Seq gegen DNA-DB (6-frame translatiert!)

> findet nicht-annotierte Genregionen in DNA-DB-Sequenzen

**tblastx** 6-frame-Translation einer DNA-Seq ÷  
6-frame-Translation einer DNA-DB

> Analyse von ESTs auf Proteinebene zur Detektion entfernter Verwandtschaft

> kann nicht mit nr-DB benutzt werden (zu aufwendig)

# MegaBLAST

- sehr schnelle Nt-Suche (10x schneller als BLASTN)
- für sehr ähnliche Sequenzen
- word size : default 28
- nicht-affine gap penalty: schneller, weniger Memory erforderlich  
> mehr, aber kürzere gaps

**Anwendung:** schnelles Alignment zwischen ähnlichen Sequenzen, z. B. menschliche cDNA an menschliches Genom alignen

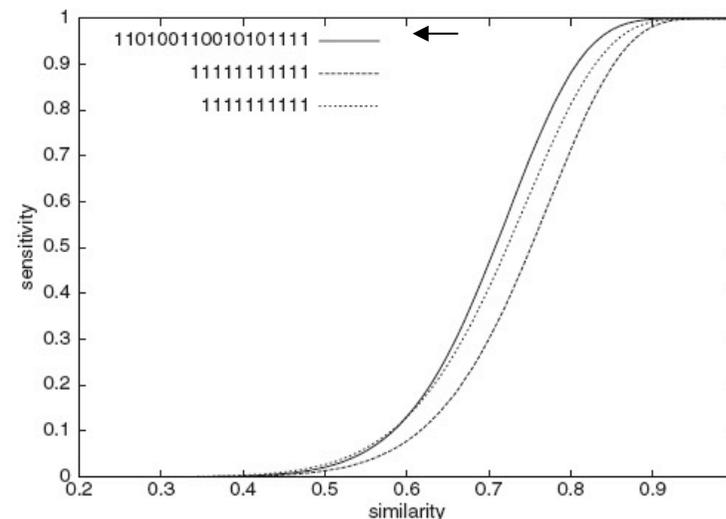
# Discontiguous MegaBLAST

- schaut **nicht** -wie BLASTN und MegaBLAST- nach exakten word-matches (wird unproduktiv bei  $< 80\%$  id)
- Suche nach ‚discontiguous words‘ besser (weniger, aber signifikantere hits):

random hits which slow down the computation. We use a new idea that allows us to have a higher probability of a hit in a homologous region, even while having somewhat lower expected number of random hits.

Blast looks for matches of  $k$  (default  $k = 11$  in Blastn and  $k = 28$  in MegaBlast) consecutive letters as seeds. Instead we propose to use *nonconsecutive*  $k$  letters as seeds. We call the relative positions of the  $k$  letters a *model*, and  $k$  its *weight*.

This seemingly simple change has a surprisingly large effect on sensitivity. An appropriately chosen model can have a significantly higher probability of having at least one hit in a homologous region, compared to Blast's consecutive seed model, even while having a lower *expected* number of hits<sup>†</sup>. For example, in a region of



**Anwendung: schnelle Nt- Suche bei entfernt verwandten DNA-Sequenzen auf EST und Genomebene (z.B. mit Datenbank ‚TRACES‘)**

# BLAT

„BLAST-like alignment tool“

- DNA-BLAT findet 40 Bp (>95% id) oder länger extrem schnell (500xBLAST)
- Protein-BLAT findet 20 aa (>80%id)
- **Index (DNA) enthält alle nicht-überlappenden 11-mere des Genoms (1 Gb RAM)**
- Index wird gebraucht um passende Regionen im Genom schnell zu identifizieren, die dann für genaueren Vergleich „hochgeladen“ werden

**Anwendung: lokales Alignment zwischen längeren Sequenzen,  
z. B. cDNA an menschliches Genom alignen**

# Score-Statistik

- **BLAST berechnet Signifikanz aus Simulationen mit „normalen“, d. h. durchschnittlichen Sequenzen**
- FASTA erstellt Verteilung von similarity scores während der DB-Suche (selektiert 60000 scores aus DB mit realen Sequenzen)
- PRSS (aus FASTA-Paket) berechnet Signifikanz durch Erstellen Hunderter von „shuffled (random) sequences“ gleicher Länge und Zusammensetzung

# Score-Statistik

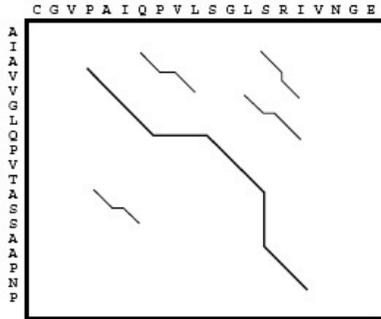
- Reale unverwandte Sequenzen haben similarity scores wie zufällige Sequenzen
- Wenn die Similarität statistisch signifikant nicht ZUFÄLLIG ist, muss sie daher auf VERWANDSCHAFT schließen lassen
- E-Values  $< 0.001$  sind erfahrungsgemäß Treffer

# DNA vs. Protein

The best scores are:

		DNA E(188,018)	tfastx3 E(187,524)	prot. E(331,956)
DMGST	D.melanogaster GST1-1	1.3e-164	4.1e-109	1.0e-109
MDGST1	M.domestica GST-1 gene	2e-77	3.0e-95	1.9e-76
LUCGLTR	Lucilia cuprina GST	1.5e-72	5.2e-91	3.3e-73
MDGST2A	M.domesticus GST-2 mRNA	9.3e-53	1.4e-77	1.6e-62
MDNF1	M.domestica nf1 gene. 10	4.6e-51	2.8e-77	2.2e-62
MDNF6	M.domestica nf6 gene. 10	2.8e-51	4.2e-77	3.1e-62
MDNF7	M.domestica nf7 gene. 10	6.1e-47	9.2e-77	6.7e-62
AGGST15	A.gambiae GST mRNA	3.1e-58	4.2e-76	4.3e-61
CVU87958	Culicoides GST	1.8e-41	4.0e-73	3.6e-58
AGG3GST11	A.gambiae GST1-1 mRNA	1.5e-46	2.8e-55	1.1e-43
BMO6502	Bombyx mori GST mRNA	1.1e-23	8.8e-50	5.7e-40
AGSUGST12	A.gambiae GST1-1 gene	2.3e-16	4.5e-46	5.1e-37
MOTGLUSTRA	Manduca sexta GST	5.7e-07	2.5e-30	8.0e-25
RLGSTARGN	R.leguminosarum gstA	0.0029	3.2e-13	1.4e-10
HUMGSTT2A	H. sapiens GSTT2	0.32	3.3e-10	2.0e-09
HSGSTT1	H.sapiens GSTT1 mRNA	7.2	8.4e-13	3.6e-10
ECAE000319	E. coli hypothet. prot.	—	4.7e-10	1.1e-09
MYMDCMA	Methyl. dichlorometh. DH	—	1.1e-09	6.9e-07
BCU19883	Burkholderia maleylacetate red.	—	1.2e-09	1.1e-08
NFU43126	Naegleria fowleri GST	—	3.2e-07	0.0056
SP505GST	Sphingomonas paucim.	—	1.8e-06	0.0002
EN1838	H. sapiens maleylaceto. iso.	—	2.1e-06	5.9e-06
HSU86529	Human GSTZ1	—	3.0e-06	8.0e-06
SYCCPNC	Synechocystis GST	—	1.2e-05	9.5e-06
HSEF1GMR	H.sapiens EF1g mRNA	—	9.0e-05	0.00065

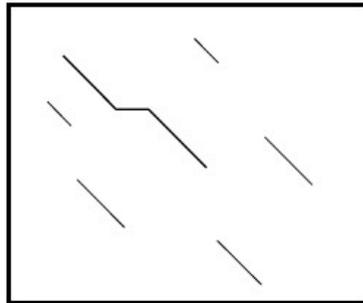
# Was ist besser?



Smith-Waterman

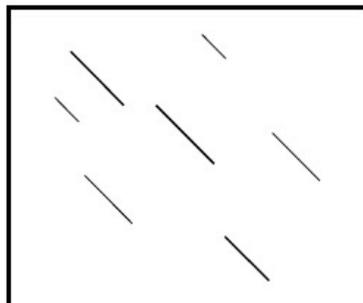
time: 10:00 min

**ssearch**



FASTA

time: 2:00 min



BLAST

time: 20 sec

↑  
Sensitivität

↓  
Speed

# Bill Pearson says...

*BLAST* and *FASTA*  
Which program when?

Blast for proteins

Blast for speed

FASTA for DNA

FASTA for frameshifts

FASTA for accurate statistics  
(protein and coding DNA)

SSEARCH for optimal  
(be careful with PSI-BLAST)

# Bill Pearson says...

Program		Function
BLAST	FASTA	
blastp	fasta3	General protein sequence similarity searches. <b>blastp</b> is faster and can show alignments between several domains in the same sequence. <b>fasta3</b> displays a Smith-Waterman final alignment and produces more accurate statistical estimates in some cases.
blastn	fasta3	DNA sequence comparison. <b>blastn</b> is highly optimized for speed; it uses a fixed word size (11 nucleotides) and scoring matrix that are inappropriate for some problems (e.g. searching for PCR primer matches).
blastx	fastx3/ fasty3	Compare a translated DNA to a protein sequence database. While <b>blastx</b> does six independent searches (one for each of the six frames), <b>fastx3</b> and <b>fasty3</b> effectively does a single forward (or backward) search, which allows frameshifts in computing the similarity score and alignments. As a result, <b>fastx3</b> and <b>fasty3</b> are more sensitive and can produce much better alignments than <b>blastx</b> when the DNA sequence has frameshift errors.
tblastn	tfastx3/ tfasty3	Compare a protein sequence to a DNA sequence database, translating in the three forward and reverse frames. Again, <b>tfastx3</b> and <b>tfasty3</b> provide more accurate alignments than <b>tblastn</b> when the DNA sequences have frameshift errors.
	tblastx	Compare a DNA query sequence to a DNA library, translating both sequences in all six frames and scoring using a protein substitution matrix (BLOSUM62). <b>fasta3</b> with <i>ktup=6</i> (the default) provides a similar function, but does not use a protein scoring matrix.

# Anhang

# Dotlet

Figure 1: The dotlet menu bar

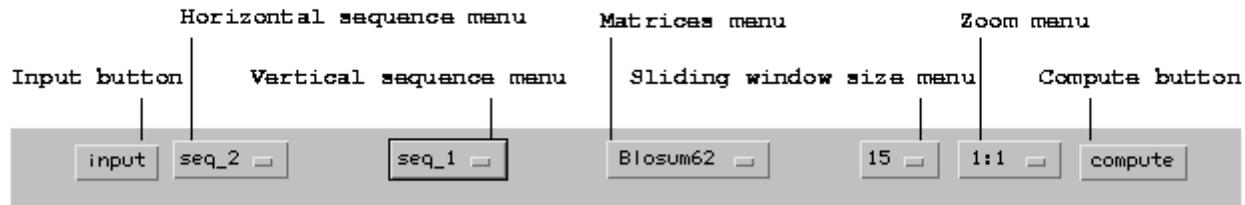


Figure 3: The Dots window, with no grayscale adjustments

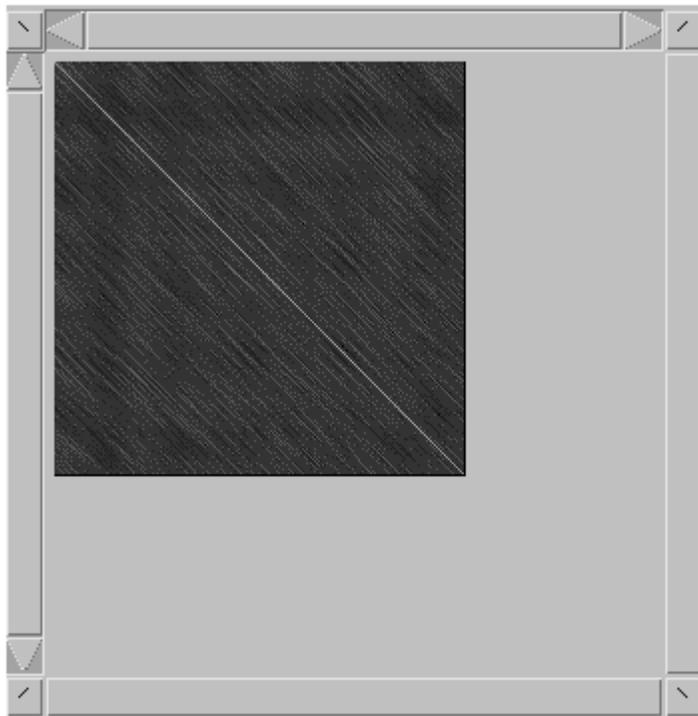


Figure 4: The Histogram window, unadjusted

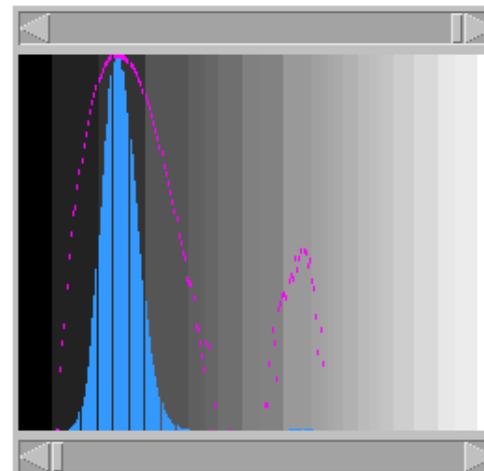
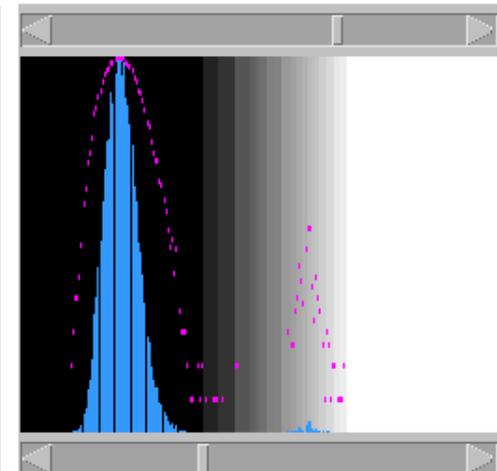


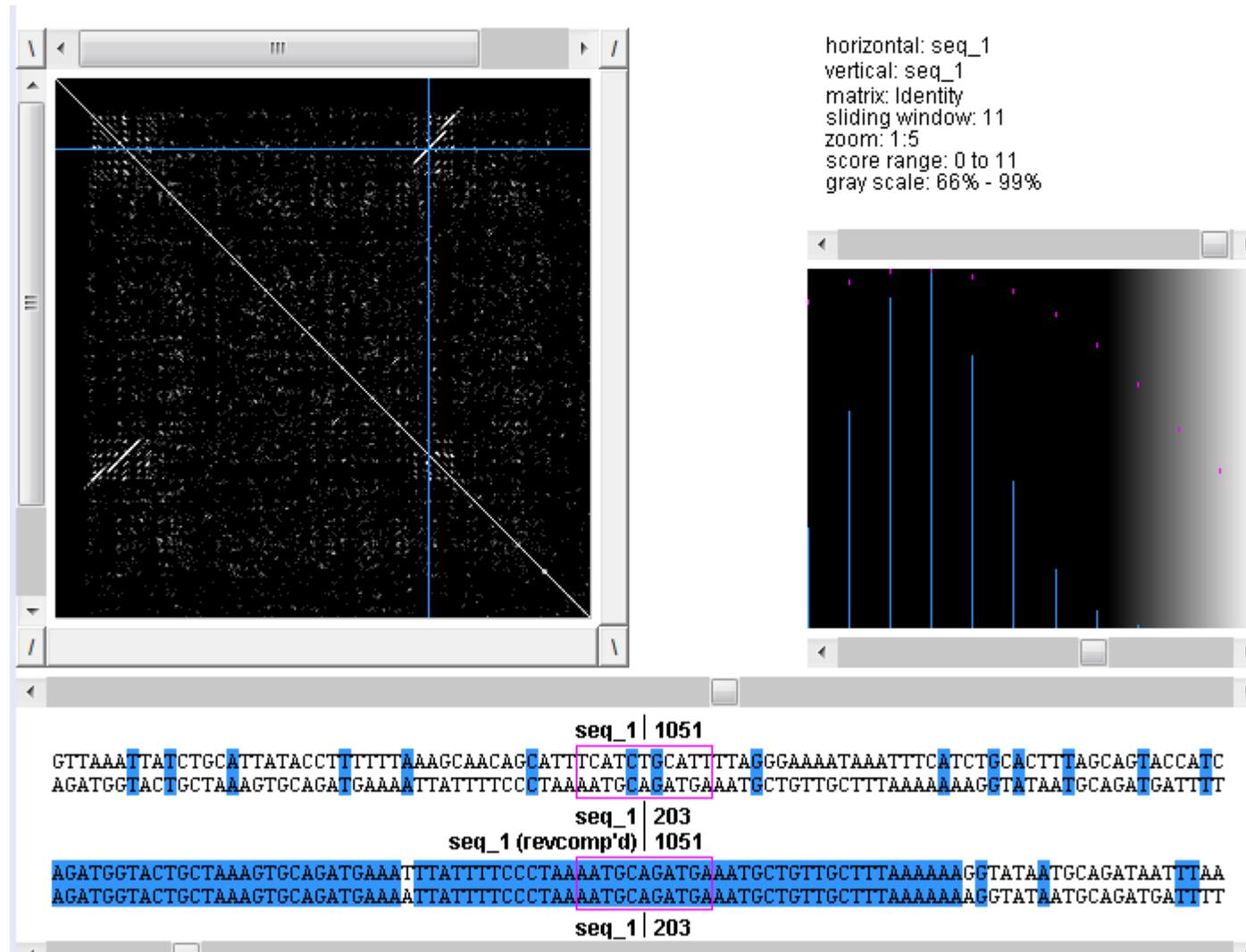
Figure 5: The Histogram window, after adjusting the grayscale



→

Score

# X56335 - Inverted Repeat (Foldback Transposon)





# Protein

Translations of Life

Search: Protein

[Limits](#) [Advanced se](#)

[Display Settings:](#)  FASTA

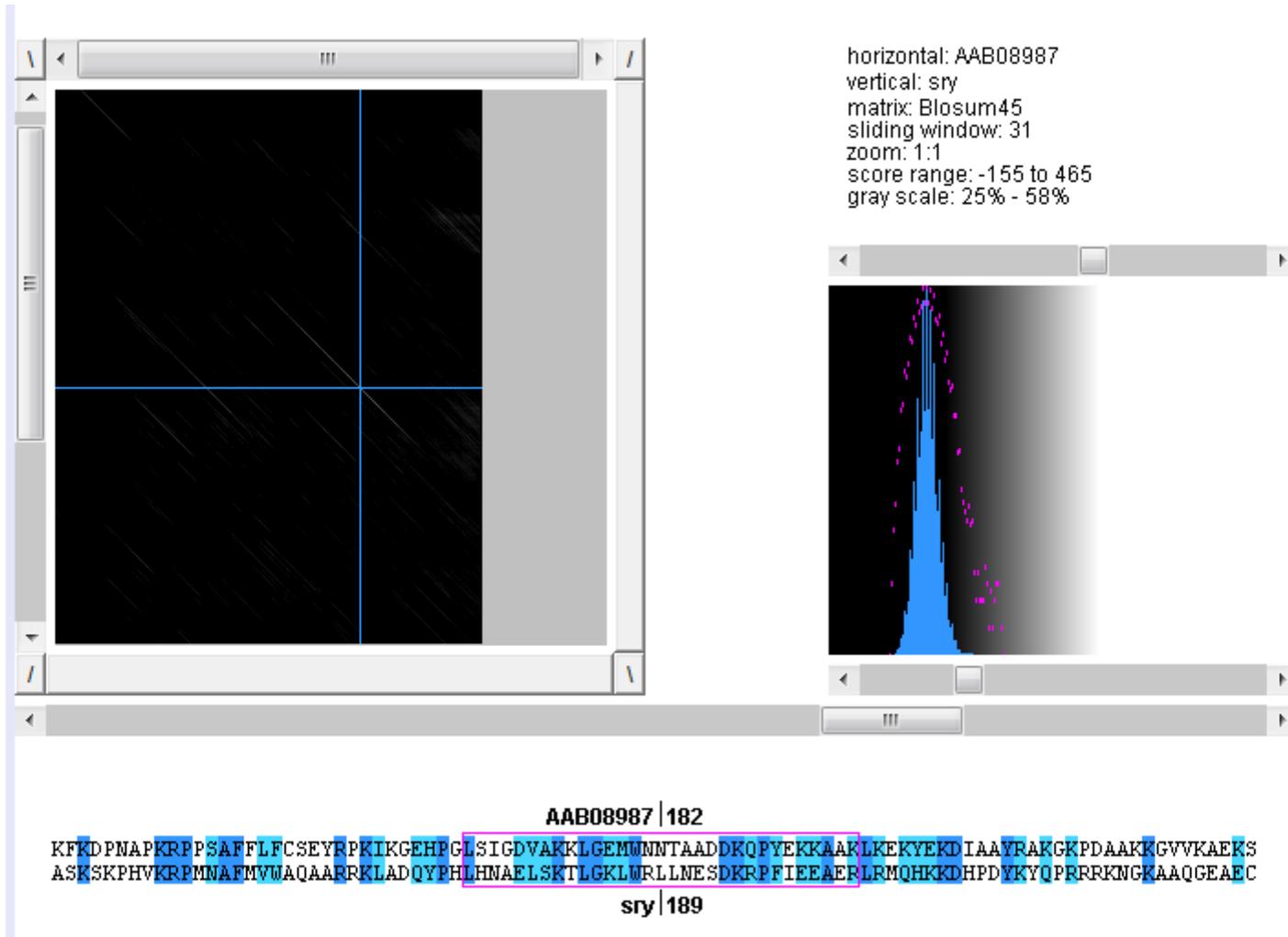
## huntingtin [Homo sapiens]

NCBI Reference Sequence: NP\_002102.4

[GenPept](#) [Graphics](#)

```
>gi|90903231|ref|NP_002102.4| huntingtin [Homo sapiens]
MATLEKLMKAFESLKSFQQQQQQQQQQQQQQQQQQQQQQPPPPPPPPPPQLPQPPPQAQPLLPQPQPP
PPPPPPPPGPAVAEEPLHRPKKELSATKKDRVNHCLTICENIVAQSVRNSEFQKLLGIAMELFLLCSDD
AESDVRMVADECLNKVIKALMDSNLPRLQLELYKEIKKNGAPRSLRAALWRFAELAHLVRPQKCRPYLVN
LLPCLTRTSKRPEESVQETLAAAVPKIMASFGNFANDNEIKVLLKAFIANLKSSSPTIRRTAAGSAVSIC
QHSRRTQYFYSWLLNVLLGLLVPVEDEHSTLLILGVLLTLRYLVPLLQQQVKDTSLKGSFGVTRKEMEVS
PSAEQLVQVYELTLHHTQHQDHNVVTGALELLQQLFRTPPPELLQTLTAVGGIGQLTAAKEESGGRSRSG
SIVELIAGGGSSCSPVLSRKQKGVLLGEEEALEDDSESRSDVSSSALTASVKDEISGELAASSGVSTPG
SAGHDIITEQPRSQHTLQADSVDLASCDLTSSATDGDEEDILSHSSSQVSAVPSDPAMDLDNDGTQASSPI
SDSSQTTTEGPDSAVTPSDSSEIVLDGTDNQYLGLQIGQPQDEDEEATGILPDEASEAFRNSSMALQQAH
LLKNMSHCRQPSDSSVDKFLRDEATEPGDQENKPCRIKGDIGQSTDDDSAPLVHCVRLLSASFLLTGK
NVLVPDRDVRVSVKALALSCVGAVALHPESFFSKLYKVPDTEYPEEQYVSDILNYIDHGDPQVRGAT
AILCGTLICSILSRSRFHVGDMGTIRTLTGNTFSLADCIPLLRKTLKDESSVTCKLACTAVRNCVMSLC
SSSYSELGLQLIIDVLTLRNSSYWLVRTELLETAEIDFRLVSFLEAKAENLHRGAHHTGLLKLQERVL
NNVVIHLLGDEDPRVRHVAAASLIRLVPKLFYKCDQGGADPVVAVARDQSSVYLKLLMHETQPPSHFSVS
TITRIYRGYNLLPSITDVTMENNLSRVIAAVSHELITSTTRALTFGCCEALCLLSTAFPVCIWSLGHWC
```

# HMG-SRY



# Welches Tool auf der EMBOSS-Seite halten Sie intuitiv für geeignet?

EMBL-EBI  [Services](#) [Research](#) [Training](#) [About us](#)  

## EMBOSS Programs

[Feedback](#)

[Tools](#) > EMBOSS Programs

### Selected EMBOSS tools for sequence analysis

#### Pairwise Sequence Alignment

##### Needle

Create an optimal global alignment of two sequences using the Needleman-Wunsch algorithm

[Protein](#) [Nucleotide](#)

##### Stretcher

Improved version of the Needleman-Wunsch algorithm that allows larger sequences to be globally aligned

[Protein](#) [Nucleotide](#)

##### Water

Use the Smith-Waterman algorithm to calculate the local alignment of two sequences

[Protein](#) [Nucleotide](#)

##### Matcher

Identify local similarities between two sequences using a rigorous algorithm based on the LALIGN application

#### Sequence Statistics

##### Pepinfo

Create a variety of plots that display different amino acid properties, such as hydropathy or charged residues, and their position in the sequence

[Launch Pepinfo](#)

##### Pepstats

Calculate properties of protein sequences such as molecular weight

[Launch Pepstats](#)

##### Pepwindow

Draw a hydropathy plot for protein sequences

[Launch Pepwindow](#)

##### Cpgplot

Identify and plot CpG islands in nucleotide sequence(s)

[Launch Cpgplot](#)



# Erniedrigen Sie einmal drastisch die gap penalty-Werte ( z.B. von 10 auf 1)

## Was passiert?

```
# Aligned_sequences: 2
# 1: EMBOSS_001
# 2: EMBOSS_001
# Matrix: EBLOSUM62
# Gap_penalty: 1.0
# Extend_penalty: 0.0
#
# Length: 168
# Identity:      77/168 (45.8%)
# Similarity:   99/168 (58.9%)
# Gaps:         39/168 (23.2%)
# Score: 380.992
#
#
#=====
```

```
EMBOSS_001      1  -----APL-----SA---DQASLVKSTWAQVR-NSEVEILAAVFTAY-P      34
                   | |      | |  | |..| | : | | : : | : | | . | | | . | |
EMBOSS_001      1  MKFIILA-LCVAAASALSGDQIGLVQSTYGKVKGDS-VGILYAVFKA-DP      47

EMBOSS_001     35  DIQARFPQFAGKDV-ASIKDTGA-FATHAGRIVGFVSEIIA-L--IGNES      79
                   . | | | . | | | | . | | | : | | | . | | | : | | | :
EMBOSS_001     48  TIQAAFPQFVGKDLDA-IKG-GAEFSTHAGRIVGFLGGVIDDLPNIG-K-      93

EMBOSS_001     80  NAPAVQTLVQGQLAASHKARGISQAQFNEFRAGLVSYVSSNVAVNAAAESA      129
                   : | . | | | | : | | . | | : : | | | . | | : : | . | | : |
EMBOSS_001     94  H---VDALV----ATHKPRGVTHAQFNNFRAAFIAYLKGHVVDYTAAVEAA      136

EMBOSS_001    130  WTAG--LDNIFGLLFAAL      145
                   | | . | . | | : | | :
EMBOSS_001    137  W--GATFDAFFGAVFAKM      152
```



# Hämoglobin-Untereinheiten

## Standard Einstellungen Globales Needleman-Wunsch Alignment

```
Aligned_sequences: 2
# 1: EMBOSS_001
# 2: EMBOSS_001
# Matrix: EBLOSUM62
# Gap_penalty: 10.0
# Extend_penalty: 0.5
#
# Length: 149
# Identity:      65/149 (43.6%)
# Similarity:   90/149 (60.4%)
# Gaps:         9/149 ( 6.0%)
# Score: 292.5
#
#
#=====
EMBOSS_001      1 MV-LSPADKTNVKAAWGKVGAGHAGEYGAEALERMFLSFPTTKTYFPHF-D      48
  || |:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|
EMBOSS_001      1 MVHLTPEEKSAVTALWGKV--NVDEVGGEALGRLLVVYPWTQRFFESFGD      48

EMBOSS_001     49 LS-----HGSAQVKGHGKKVADALTNAVAHVDDMPNALSALSDDLHAKLR      93
  ||      .|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|
EMBOSS_001     49 LSTPDAVMGNPKVKAHGKKVLGAFSDGLAHLAHLNKGTFATLSELHCDKLH      98

EMBOSS_001     94 VDPVNFKLLSHCLLVTLAAHLPAEFTPAVHASLDKFLASVSTVLTISKYR     142
  |||.||:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|
EMBOSS_001     99 VDPENFRLLGNVLVLCVLAHFFGKEFTPPVQAAYQKVVAGVANALAHKYH     14
```

# Alignen Sie die Sequenzen der beiden Untereinheiten des Hämoglobins und erhöhen Sie einmal drastisch die gap penalty-Werte. Was ändert sich?

```
Aligned_sequences: 2
# 1: EMBOSS_001
# 2: EMBOSS_001
# Matrix: EBLOSUM62
# Gap_penalty: 100.0
# Extend_penalty: 10.0
#
# Length: 147
# Identity:      44/147 (29.9%)
# Similarity:    62/147 (42.2%)
# Gaps:         5/147 ( 3.4%)
# Score: 146.0
#
#
#=====
```

```
EMBOSS_001      1  -----MVLSPADKTNVKAAWGKVGAHAGEYGAEALERMFSLFPTTKTYFP      45
                  .....|.....:.....|.....
EMBOSS_001      1  MVHLLTPEEKSAVTALWGKVNVDVEVGGEALGRLLVVYPWTQRFFESFGDLS      50

EMBOSS_001     46  HFDLSHGSAQVKGHGKKVADALTNVAHVDDMPNALSALSDLHAHKLKLRVD      95
                  ..|...|:..|||...|...:..:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|
EMBOSS_001     51  TPDVAVMGNPKVKAHGKKVLGAFSDGLAHLNLDLKGTFATLSELHCDKLVHD      100

EMBOSS_001     96  PVNFKLLSHCLLVTLAAHLPAEFTPAVHASLDKFLASVSTVLTISKYR      142
                  |.:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|:|
EMBOSS_001    101  PENFRLLLGNVLCVLAHFFGKEFTPPVQAAAYQKVVAGVANALAHKYH      147
```

# Probieren Sie ein paarweises Alignment mit den folgenden zwei Sequenzen, die eine mRNA und eine zu ihr passende microRNA (miRNA) darstellen.

```
# Aligned_sequences: 2
# 1: EMBOSS_001
# 2: EMBOSS_001
# Matrix: EDNAFULL
# Gap_penalty: 10.0
# Extend_penalty: 0.5
#
# Length: 24
# Identity:      18/24 (75.0%)
# Similarity:   18/24 (75.0%)
# Gaps:         3/24 (12.5%)
# Score: 48.0
#
#
#=====

EMBOSS_001      1 ACUA-CCUGCACUGUA-AGCACUU      22
                |||| |.|.||| .|| |||||
EMBOSS_001     24 ACUAGCAUCCAC-AUAGAGCACUU     46
```

Dme glob1 NH2-.....ekFpf.....raHag.....vsHip.....-COOH  
 Dme glob2 NH2-.....nfFrk.....hgHam.....ptHlk.....-COOH

```

EMBOSS_001      1  -----mns 3
EMBOSS_001      1  msqisklthisrisqnnqsdgsdedkfranfvpypkplpdrdlsykade 50
EMBOSS_001      4  devqlikk-----tweipvatptdsgaailtqffnrf-psnlekfpfrd- 46
EMBOSS_001      51 neftmvekaslrnawr-----liepfqrrfgkenfysfltrne 88
EMBOSS_001      47  -----vpleelsgnarfrahagriirvfdesiqlvgqgdgle-- 83
EMBOSS_001      89  dlinffrkdgkinlsklhg-----hamammklmsklvqtl--dcnlafr 130
EMBOSS_001      84  -kldeiwtkiavshiptvskesynqlkgvildvlt-----acsld 124
EMBOSS_001     131  lalde----nlpthlknqidpymrmlatalksyilassvienhnscls 176
EMBOSS_001     125  esqaatwaklvdhv--ygiifka-----idddgnak----- 153
EMBOSS_001     177  ng----larlveivgeyavvddearkramstalrttvddagnrivkvalgt 222
  
```

```

# Matrix: EBLOSUM62
# Gap_penalty: 10.0
# Extend_penalty: 0.5
#
# Length: 250
# Identity:      37/250 (14.8%)
# Similarity:   67/250 (26.8%)
# Gaps:        125/250 (50.0%)
# Score: 39.5
  
```

• **Welche Substitutionsmatrix würden Sie anstatt der default-Matrix wählen? Wechseln Sie auf eine besser geeignete Matrix! Notieren Sie die Werte! Wird das Alignment besser?**

```
# Matrix: EBLOSUM45
# Gap_penalty: 10.0
# Extend_penalty: 0.5
#
# Length: 239
# Identity:      37/239 (15.5%)
# Similarity:    69/239 (28.9%)
# Gaps:          103/239 (43.1%)
# Score: 100.0
#
#
#=====
```

Dme glob1 NH2-.....ekFpf.....raHag.....vsHip.....-COOH  
 Dme glob2 NH2-.....nfFrk.....hgHam.....ptHlk.....-COOH

```
EMBOSS_001      1 -----mns 3
                                     ...
EMBOSS_001      1 msqisklthisrisqnnqsdgsdedkfranfvpypkplpdrdlsykade 50
EMBOSS_001      4 devqlikk-----tweipvatptdsgaailtqffnrfpsnlkfpjrd-- 46
      :|...:|      |...:|...:|...:|...:|...:|...:|...:|
EMBOSS_001     51 neftmvekaslrnawrliepqrffgkenfysfltr-nedlinffrkdgk 99
EMBOSS_001     47 vpleelsgnarfrahagrriirvfdesiqvlqgdgdle---kldeiwtkia 93
      :|...:|      ||...:|...:|...:|...:|...:|...:|...:|
EMBOSS_001    100 inlsklhg-----hamammklmsklvqtl--dcnlafrlaldenlp--- 138
EMBOSS_001     94 vshiprtvskesynglkgvildvlt-----acsldesqaatwaklv 135
      :|...:|...:|...:|...:|...:|...:|...:|...:|...:|
EMBOSS_001    139 -thlkgidpdyrmrlatalksyilassvienhnsclsng----larlv 183
EMBOSS_001    136 dhv--ygiifka-----idddgnak----- 153
      :| |...:|      :||...
EMBOSS_001    184 eivgeyavvdearkramstalrttvddagnrivkvalgt 222
```

- **Ändern Sie nun die gap extension penalty schrittweise zunächst auf 1.0, dann 5.0. Betrachten Sie den letzten Fall: Erfüllt das alignment nun besser die strukturbiologischen Vorgaben?**

```

# Aligned_sequences: 2
# 1: EMBOSS_001
# 2: EMBOSS_001
# Matrix: EBLOSUM45
# Gap_penalty: 10.0
# Extend_penalty: 5.0
#
# Length: 230
# Identity:      23/230 (10.0%)
# Similarity:   59/230 (25.7%)
# Gaps:         85/230 (37.0%)
# Score: 44.0
#
#=====
EMBOSS_001      1 -----                                0
EMBOSS_001      1 msqisklthisrisqnnqsdgsdedkfranfvpypkplpdrdlsykade 50
EMBOSS_001      1 --mnsdevqlikktweipvatptdsgaailtqffnrfpsnlekfpfrrdvp 48
      .....|.....|:.....|.....|:| ..:|.|||...
EMBOSS_001     51 neftmvekaslrnawrliepfqrrfkgkenfysfltr-nedlinf-frkdg 98
EMBOSS_001     49 leelsgnarfrahagriirvfdesiqvlqgdgdlkldeiwtkiavship 98
      ...|| :...||:.....:|:| |:| :.....:|:|:
EMBOSS_001     99 kinls---klhghamammklmsklvqtl--dcnl-afrlaldenlpthlk 142
EMBOSS_001     99 rtvskesynqlkgvildvltaacsldesqaatwaklvdhvygiifk-aid 147
      .....|.....|:.....:.....:|:|: |:|
EMBOSS_001    143 ngidpdymrmlataalksyilassvienhnsclsnglarlveivgeyav 192
EMBOSS_001    148 ddgnak-----                                153
      |:...:
EMBOSS_001    193 dearkramstalrttvddagnrivkvalgt 222

```



# BLAST für's Laborleben

## Die Sequenz ist im kodierenden Bereich fehlerhaft: wo vermuten Sie Fehler?

RecName: Full=Calmodulin; Short=CaM [Rattus norvegicus]  
Sequence ID: [sp|P62161.2|CALM\\_RAT](#) Length: 149 Number of Matches: 1

Alignment statistics for match #1

	Score	Expect	Method	Identities	Positives	Gaps	Frame
	194 bits(493)	1e-60	Compositional matrix adjust.	102/148(69%)	113/148(76%)	0/148(0%)	+2
Query	173		ADQLTEEQIAEFKEAFSLFDKDGDTITTKELGTVMRSLGQNPTAEELQDMINEVDADGN			352	
			ADQLTEEQIAEFKEAFSLFDKDGDTITTKELGTVMRSLGQNPTAEELQDMINEVDADGN				
Sbjct	2		ADQLTEEQIAEFKEAFSLFDKDGDTITTKELGTVMRSLGQNPTAEELQDMINEVDADGN			61	
Query	353		GTIDFPEFLTMMARK*KTQTVKKKLEKHSVCLTRMAMAILVLQNFAM**QTLERS*QMKK			532	del>frameshift
			GTIDFPEFLTMMARK K + + + + + + L ++				
Sbjct	62		GTIDFPEFLTMMARKMKDSEEEIREAFRVFDKDGNGYISAAELRHVMTNLGEKLTDEE			121	
Query	533		LMKMIREADIDGDGQVNYEEFVQMMTAK			616	>ins>framshift weg
			+ +MIREADIDGDGQVNYEEFVQMMTAK				
Sbjct	122		VDEMIREADIDGDGQVNYEEFVQMMTAK			149	