

Registreringsbrev

Certificate of Registration



KONGERIKET NORGE
The Kingdom of Norway

Patent nr.: 321557
Patent No.

I henhold til patentloven av 15 desember 1967 er Deres patent meddelt med opplysninger som angitt i vedheftet patentskrift.

This is to certify that the Norwegian Patent Office, in accordance with the Patents Act No. 9 of 15 December 1967, has granted a patent for the enclosed invention

Jørgen Smith

Jørgen Smith
direktør





(12) **PATENT**

(19) NO

(11) **321557**

(13) **B1**

NORGE

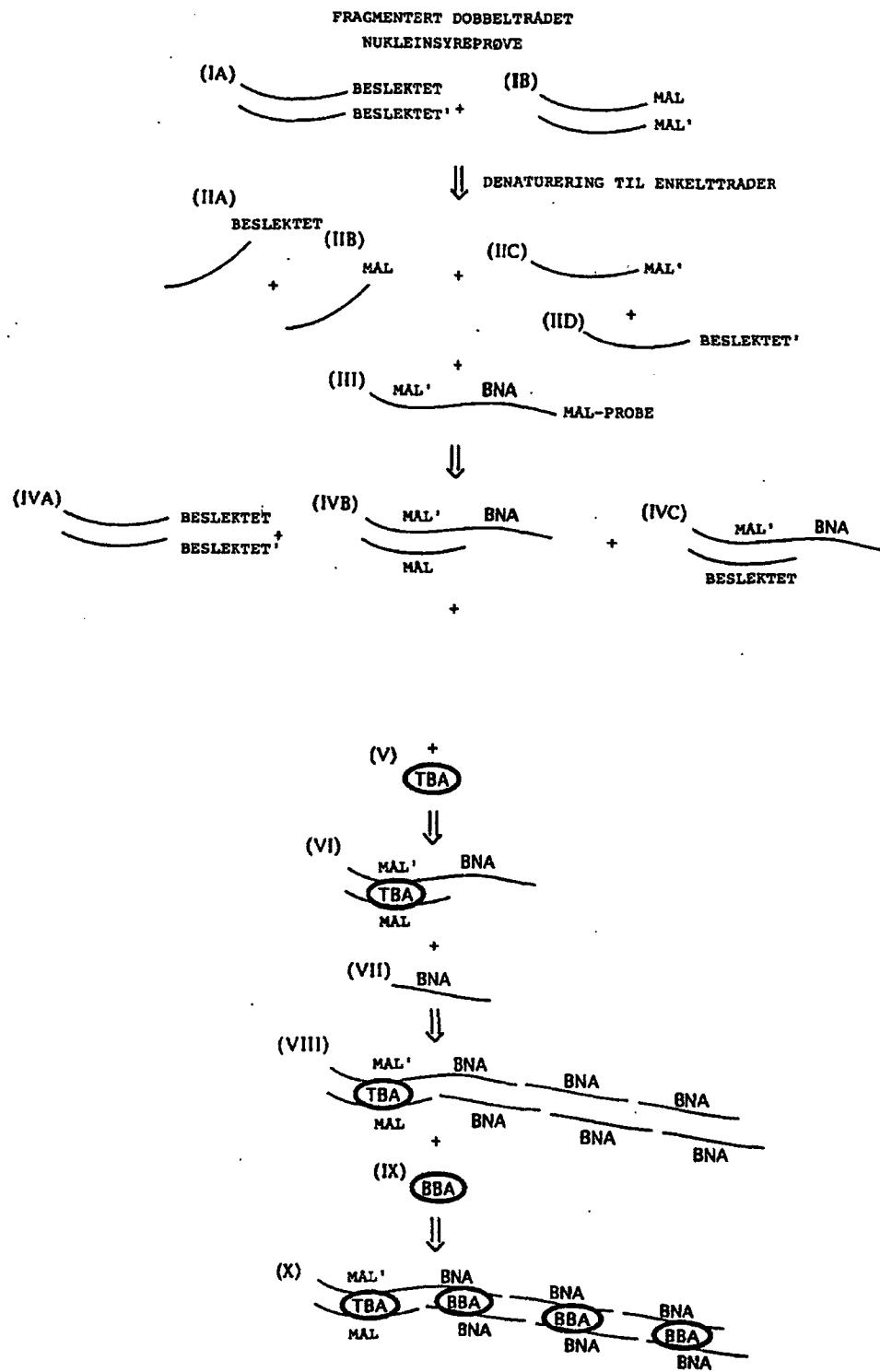
(51) Int Cl.

C12Q 1/68 (2006.01)

Patentstyret

(21)	Søknadsnr	19972611	(86)	Int.inng.dag og søknadsnr	1995.12.07 PCT/US95/15944
(22)	Inng.dag	1997.06.06	(85)	Videreføringsdag	1997.06.06
(24)	Løpedag	1995.12.07	(30)	Prioritet	1994.12.09, US, 353476
(41)	Alm.tilgj	1997.08.11			
(45)	Meddelt	2006.05.29			
(73)	Innehaver	The Gene Pool Inc, 300 Queen Anne Avenue North, Suite 392, WA98109-4599 SEATTLE, US			
(72)	Oppfinner	Susan Weininger, c/o The Gene Pool Inc, 300 Queen Anne Avenue North, Suite 392, WA98109-4599 SEATTLE, US Arthur M Weininger, c/o The Gene Pool Inc, 300 Queen Anne Avenue North, Suite 392, WA98109-4599 SEATTLE, US Tandbergs Patentkontor AS, Postboks 7085 Majorstua, 0306 OSLO, NO			
(74)	Fullmektig				
(54)	Benevnelse	Fremgangsmåte for påvisning av nukleinsyrer med en bestemt sekvenssammensetning			
(56)	Anførte publikasjoner	EP 0 147 665 A1, EP 0 450 594 A2, EP 0 453 301 A2, WO 9300446 A1			
(57)	Sammendrag				

Foreliggende oppfinnelse er en ny fremgangsmåte for påvisning og lokalisering av spesifikke nukleinsyresekvenser i en prøve med høy grad av sensitivitet og spesifisitet. Fremgangsmåten og de nye preparater som benyttes i fremgangsmåten, omfatter anvendelse av probenukleinsyrer, fremstilling av bindingsområder i nukleinsyren og anvendelse av målbindingsansamlinger i nukleinsyren for påvisning og lokalisering av spesifikke målnukleinsyrer. Påvisning og lokalisering av målnukleinsyren oppnås selv i nærvær av nukleinsyrer med lignende sekvenser. Fremgangsmåten tilveiebringer en høy grad av amplifisering av signalet som dannes ved hver spesifikke bindingsbegivenhet. Nærmere bestemt presenteres fremgangsmåter og preparater for påvisning av HIV- og HPV-nukleinsyre i prøver. Disse fremgangsmåter og preparater kan anvendes ved diagnose av sykdom, genetiske undersøkelser, rettsmedisinske formål og analyse av nukleinsyreblendinger. Noen av de nye preparater som benyttes i påvisningsfremgangsmåten, er anvendbare for forebyggelse eller behandling av patogene tilstander.



FIGUR 8B

Oppfinnelsens bakgrunn1. Oppfinnelsens område

Foreliggende oppfinnelse tilveiebringer en fremgangsmåte for påvisning av spesifikke målnukleinsyresekvenser i en prøve med fidelitet og nøyaktighet, selv i nærvær av nært beslektede, men forskjellige nukleinsyrer. Påvisningen kan omfatte oppsamling og sammensetning av spesifikke molekyler til målbindingsansamlinger som spesifikt binder målbindingsområder som dannes ved hybridisering av probenukleinsyrer og målnukleinsyresekvenser. Påvisningen omfatter tilveiebringelse av én eller flere påvisbare merkingsgrupper, heriblant radioaktive, lys- eller fluorescensutsendende, enzymatiske eller andre påvisbare eller signaldannende molekyler, forbundet med probenukleinsyren, målbindingsansamlingen, forsterker nukleinsyren, forsterker bindingsansamlingen eller hårnålsnukleinsyren.

Oppfinnelsen gjelder også fremgangsmåte for påvisning av en målnukleinsyre, kjennetegnet ved at den omfatter å:

- 20 (a) fremskaffe en prøve som inneholder en hybrid som skal bli påvist, eller en prøve som inneholder en målnukleinsyre og en probenukleinsyre som hybridiserer slik at et probe-målhybrid dannes, og
- 25 (b) bringe hybriden i trinn (a) i kontakt med et nukleinsyrebinding molekyl eller ansamling (TBA), der TBA er i stand til å binde til og stabilisere hybriden på en sekvensspesifikk måte, og videre der TBA er i stand til å skille mellom en hybrid som er dannet av proben og målnukelinsyren, og en hybrid som har én eller flere feilaktige baseparinger som er dannet mellom proben og en nært beslektet eller ubeslektet sekvens.

2. Oppfinnelsens bakgrunn og beskrivelse av teknikkens stand

Det er et økende antall tilfeller i hvilke det er viktig å kunne påvise nukleinsyrer som inneholder en spesifikk sekvens, i det påfølgende betegnet målnukleinsyrer (TNA), i en prøve. Det er ønskelig å kunne påvise TNA med det laveste antall prosesseringstrinn, med de enkleste bestanddeler og til

utelukkelse av andre, lignende, men forskjellige nukleinsyrer, i det påfølgende kalt beslektede nukleinsyrer (CNA). Det er ønskelig å kunne påvise spesifikke TNA og utelukke alle CNA i analyseprøven uten behov for amplifisering eller annen type post-deteksjonsprosesserings.

Det finnes en rekke fremgangsmåter som benytter immobiliserte eller merkede nukleinsyrer som prober for TNA. Ved bruk av kjente fremgangsmåter er det imidlertid vanskelig å skille mellom en TNA bundet til en probenukleinsyre (PNA) og en CNA bundet til PNA. For eksempel kan én eller flere umake baser i PNA og en CNA fortsatt føre til en CNA-PNA-hybridisering som nesten ikke kan atskilles fra en TNA-PNA-hybridisering. Hybridisering alene er således ingen optimal indikator på at en PNA har hybridisert til en unik TNA.

Det er mange situasjoner i hvilke en PNA ville benyttes for å prøve å fastslå hvorvidt en TNA foreligger i en prøve som kan inneholde CNA. Hybridisering av PNA til enhver CNA vil i denne situasjon begrense den diagnostiske verdi som PNA kunne ha for påvisning av en TNA uten ytterligere verifikasi. Videre er det ønskelig å kunne påvise og lokalisere TNA med lavt kopitall i prøver som kan inneholde mange kopier av CNA, uten å måtte lage ytterligere kopier av denne TNA. Det ville også være ønskelig å kunne bekrefte nærvær av CNA, uavhengig av TNA, uten behov for å atskille CNA og TNA i prøven.

Videre ville det være ønskelig å kunne amplifisere signalet fra selv en lite hyppig forekommende TNA-PNA-hybridisering. For dette formål ville en fremgangsmåte for å polymerisere flere kopier av en "merkelapp", i det påfølgende betegnet en forsterkernukleinsyre (BNA) på TNA-PNA-komplekset, være ønskelig.

Foreliggende oppfinnelse tilveiebringer fremgangsmåter for å oppnå de ovenfor nevnte, ønskede mål. Som vist ved den påfølgende oversikt, har de fremgangsmåter ikke tidligere blitt beskrevet eller foreslått innen faget. En generell og omfattende oversikt over teknikkens stand med hensyn til nukleinsyrepåvisning er gitt i Keller, H., M.M. Manak (1989), DNA Probes, Stockton Press. Se også EP 0 453 301 A2, EP 0 147 665 A1, EP 0 450 594 A2, WO 9300446 A1.

En fremgangsmåte for påvisning av umake basepar ved kjemiske midler for å fastslå hvorvidt en PNA har hybridisert til en CNA snarere enn til en TNA, er beskrevet. I US patent-skrift nr. 4 794 075, tildelt Ford et al., diskuteses en fremgangsmåte for å skille mellom DNA-fragmenter som inneholder umake enkeltbaser fra disses perfekt parede homologer. Enkelttrådede områder i et dupleksfragment modifiseres med et karbodiimid som reagerer med uparede guanin- (G) og tymin- (T) rester i DNA. Lineære dupleks-DNA-molekyler reagerer ikke, mens DNA-molekyler med enkelte umake basepar reagerer kvantitativt. Etter reaksjonen med karbodiimid fraksjoneres DNA-molekylene på høyprosentige polyakrylamidgeler slik at modifiserte og ikke-modifiserte fragmenter kan atskilles. Ford et al. benyttet denne teknikk for å lokalisere og rense DNA-sekvensforskjeller ansvarlige for fenotypevariasjon og arvelig sykdom. Selv om denne fremgangsmåte er anvendbar for å følge variasjoner i genetisk materiale, har den et stort antall trinn, den krever kostbare komponenter, og den byr ikke på noen direkte måte for å fastslå hvorvidt en PNA har hybridisert til TNA og ikke til CNA i prøven.

Noen forsøk er blitt gjort på å forsikre at i det minste en del av hybridiseringen mellom PNA og en annen nukleinsyre er komplementær. Én fremgangsmåte omfatter å følge dannelsen av transkripsjonsprodukter som fremstilles dersom PNA hybridiserer til en nukleinsyre i tilstrekkelig stor grad til å kunne transkriberes fra et promoterset i proben. US patent-skrift nr. 5 215 899, tildelt Dattagupta, beskriver hvordan spesifikke nukleinsyresekvenser amplifiseres ved bruk av en hårnålsprobe som, etter hybridisering med og ligering til en målsekvens, er i stand til å transkriberes. Proben omfatter en enkelttrådet, selvkomplementær sekvens som under hybridiseringsbetingelser danner en hårnålsstruktur med et funksjonelt promoterområde, og som videre omfatter en enkelttrådet probesekvens nær hårnålssekvensens 3' ende. Ved hybridisering med en målsekvens som er komplementær til probesekvensen og ligering av den 3' ende av den hybridiserte målsekvens til hårnålsprobens 5' ende, gjøres målsekvensen transkribbar i nærvær av en egnet RNA-polymerase og passende ribo-

nukleosidtrifosfater (rNTP). Amplifisering oppnås ved å hybridisere den ønskede TNA-sekvens med proben, ligere TNA til PNA, tilsette RNA-polymerasen og rNTP til de atskilte hybrider og la transkripsjonen forløpe inntil en ønsket mengde RNA-transkripsjonsprodukt har akkumulert. Denne fremgangsmåte bruker generelt og spesifikt hårnåls-DNA utformet med en enkelttrådet, uparet ende for hybridisering til en målsekvens. Når målsekvensen er bundet, tillates produksjon av RNA-transkripsjonsprodukter. Fremgangsmåten omfatter således påvisning av sekundære transkripsjonsprodukter snarere enn anvendelse av en nukleinsyrebindende ansamling for direkte immobilisering og/eller lokalisering av en målsekvens. En CNA kunne lett bindes til proben, og manglende komplementaritet ville ikke nødvendigvis forstyrre dannelsen av et CNA-PNA-hybrid som deretter kunne understøtte produksjon av uønskede transkripsjonsprodukter.

En CNA bundet til PNA, kunne påvises dersom manglende komplementaritet forstyrrer det hybride CNA-PNA-pars evne til å kuttes av en restriksjonsendonuklease. I US patentskrift nr. 20 5 118 605, tildelt Urdea, og US patentskrift nr. 4 775 619, tildelt Urdea, ble nye fremgangsmåter for analyse av en nukleinsyre tilveiebrakt, som benytter polynukleotider med oligonukleotidsekvenser som i det vesentlige er homologe til en sekvens av interesse i analysematerialet, hvor nærvær eller fravær av hybridisering ved en på forhånd bestemt stringens, gir frigjøring av en merket gruppe fra støttemidlet. Forskjellige teknikker benyttes for å binde en merket gruppe til et støttemiddel, hvorved en merket gruppe kan frigjøres fra støttemidlet ved kløyving av enten en enkelt- eller dobbeltbinding, og hvor frigjøring av den merkede gruppe kan påvises som indikativ på nærvær av en gitt polynukleotidsekvens i en prøve. Denne teknikk har imidlertid den ulempe at et CNA-PNA-par kunne kuttes av restriksjonsendonukleasen selv om det foreligger uparede nukleotider, så sant de uparede nukleotider ligger utenfor endonukleasens gjenkjenningssete. Dette ville føre til at analysen sviktet når det gjelder å identifisere et CNA-PNA-hybrid.

En annen fremgangsmåte benytter en forgrenet DNA-

probe for å påvise nukleinsyrer. US patentskrift nr. 5 124 246, tildelt Urdea et al., beskriver lineære eller forgrenede oligonukleotidmultimerer som er anvendbare som forsterkere i biokjemiske analyser, som omfatter (1) i det minste én første, enkelttrådet oligonukleotidenhet (PNA) som er komplementær til en enkelttrådet oligonukleotidsekvens av interesse (TNA), og (2) et stort antall andre, enkelttrådede oligonukleotidenheter som er komplementære til et enkelttrådet, merket oligonukleotid. Selv om forsterkede "sandwich"-nuklein-syrehybridiseringer og immunoanalyser som benytter multimerene, beskrives, har fremgangsmåten den begrensning at PNA-CNA-hybridisering kunne forekomme og føre til produksjon av uønsket signal.

I tillegg til fremgangsmåter for identifisering av TNA har fremgangsmåter blitt beskrevet for amplifisering av dette DNA. I US patentskrift nr. 5 200 314, tildelt Urdea, påvises en polynukleotidtråd med en sekvens som skal analyseres (TNA) i en prøve som inneholder polynukleotider, ved å sette polynukleotidet som skal analyseres, i forbindelse med en innfangingsprobe (PNA) under hybridiseringsbetingelser, hvor innfangingsproben har en første bindingspartner som er spesifikk for TNA, og en andre bindingssekvens som er spesifikk for en tredje bindingspartner festet til en fast fase. Den resulterende dupleks immobiliseres så ved spesifikk binding mellom bindingspartnerne, og ubundne polynukleotider skiller fra de bundne. Polynukleotidet som skal analyseres, kan, om ønskelig, frigjøres fra den faste fase og deretter amplifiseres ved PCR. PCR-primerne har begge et polynukleotidområde som er i stand til å hybridisere til et område i polynukleotidet som skal analyseres, og minst én av primerne har i tillegg nok en bindingspartner som er i stand til å bindes til en bindingspartner festet til en fast fase. Amplifiseringsproduktet skiller fra reaksjonsblandinga ved spesifikk binding mellom bindingspartnerne, og det amplifiserte produkt påvises. Selv om det er mulig å bekrefte (ved PCR) at en gitt nukleinsyre har hybridisert med PNA, er denne bekreftelse dyr og omfatter flere trinn.

Når det gjelder rapporter som angår interaksjon mel-

lom en dobbelttrådet nukleinsyre og et DNA-bindende protein, er en fremgangsmåte beskrevet hvor i en sekvens av immobilisert DNA som inneholder bindingssetter for et enkelt protein, benyttes til å rense dette protein. US patentskrift nr. 5 122 600, 5 tildelt Kawaguchi et al., beskriver en DNA-immobilisert mikrokule som inneholder DNA-tråder med basesekvenser som spesifikt binder et gitt protein, og en bærer med partikelstørrelse ikke større enn 50 µm og ikke mindre enn 0,01 µm som ikke adsorberer protein, hvor bæreren og DNA-trådene bindes til 10 hverandre ved en kjemisk binding, og en fremgangsmåte for renning av et protein ved bruk av mikrokulen. Da dette er en rensefremgangsmåte for et protein, beskrives ingen fremgangsmåte for påvisning av en TNA, og heller ingen fremgangsmåte ved hvilken mer enn ett protein bindes til en dobbelttrådet nukleinsyre i den hensikt å påvise og lokalisere spesifikke TNA-sekvenser.

I EP 0 453 301 beskrives en fremgangsmåte for påvisning av en mål-polynukleotidsekvens i en prøve hvor i sekvenser i en TNA påvises ved hybridisering av en første og en andre 20 PNA til TNA. Både den første og den andre PNA inneholder en på forhånd dannet duplekssekvens, eller en dupleks som er dannet ved kjedeforlengelse, som er i stand til å binde et nukleotidsekvensspesifikt bindingsprotein. En fremgangsmåte for å binde et nukleotidspesifikt bindingsprotein til en dupleks dannet 25 mellom en TNA og en PNA først ved dannelse av en dupleks mellom PNA og TNA, er hverken beskrevet eller foreslått.

I US patentskrift nr. 4 556 643 beskrives en fremgangsmåte for ikke-radioaktiv påvisning av spesifikke nukleotidsekvenser i en prøve som omfatter hybridisering av en probe 30 som inneholder spesifikke sekvenser for et DNA-bindende protein. Denne beskrivelse hverken lærer eller antyder en fremgangsmåte for å binde et nukleotidspesifikt bindingsprotein til en dupleks dannet mellom TNA og PNA, kun etter dannelse av en dupleks mellom sekvenser som foreligger i PNA og sekvenser 35 som foreligger i TNA.

Kort oppsummering av oppfinnelsen

Foreliggende oppfinnelse beskriver fremgangsmåter ved

hvilke spesifikke målnukleinsyresekvenser (TNA) påvises ved benytelse av probenukleinsyrer (PNA) som ved hybridisering med TNA er i stand til å binde målbindingsansamlinger (TBA). Hver TBA bindes til minst ett spesifikt område i PNA-TNA-hybridparet, målbindingsområdet (TBR). TBA består av ett eller flere molekyler av hvilke ett eller flere kan bindes til TBR-sekvenser på en spesifikk og sekvens- eller konformasjonsavhengig måte. TBA kan bestå av én eller flere styresekvenser, betegnet "piloter" eller "asymmetrisekvenser", som ansamler og begrenser de nukleotidbindende bestanddeler i TBA til spesifikke geometrier. Pilotene virker ved å ansamle spesifikke nukleinsyregjenkjenningssenheter eller andre piloter, til hvilke spesifikke nukleinsyregjenkjenningssenheter er koblet, inn i TBA på en på forhånd bestemt måte. TBA kan også inneholde ett eller flere molekyler som forankrer eller lokaliserer TBA. Nye TBA med enestående sonderingsegenskaper som overraskende nok gjør TBA anvendbar ikke bare som diagnostisk verktøy, men også som profylaktiske eller terapeutiske forbindelser, beskrives også. Videre beskrives fremgangsmåter og preparater for anvendelse av PNA, TBR, TBA og TBA-piloter, heriblant deres anvendelse som bestanddeler i analysesett for diagnose og rettsmedisinsk anvendelse, og anvendelse av de nye TBA som profylaktiske og terapeutiske midler.

PNA kan i tillegg til TNA-spesifikke sekvenser også inneholde én eller flere sekvenser, 1/2 BBR, i stand til å hybridisere med komplementære 1/2 BBR i forsterkernukleinsyrer (BNA). Ved hybridisering av tilsatte BNA til de opprinnelige 1/2 BBR som foreligger i PNA, lages forlengelser i PNA i form av PNA-BNA- og deretter BNA-BNA-hybrider. Disse forlengelser kan inneholde ett eller flere forsterkerbindingsområder (BBR). Hvert BBR er i stand til å binde en forsterkerbindingsansamling (BBA). BBA består av molekyler av hvilke ett eller flere kan bindes til et BBR på en spesifikk og sekvens- eller konformasjonsavhengig måte. BBA kan inneholde én eller flere styringssekvenser, betegnet "piloter" eller "asymmetrisekvenser" som ansamler og avgrenser de nukleotidbindende bestanddeler i TBA til spesifikke geometrier. Pilotene virker ved å ansamle spesifikke nukleinsyregjenkjenningssenheter

eller andre piloter, til hvilke spesifikke nukleinsyregjen-kjenningsenheter er tilkoblet, inn i BBA på en på forhånd bestemt måte. BBA kan inneholde molekyler som forankrer eller lokaliserer BBA, eller som tillater påvisning av de bundne BBA og derved av TBA-TNA-PNA-kompleksene til hvilke de er bundet. Videre beskrives fremgangsmåter og preparater for anvendelse av 1/2 BBR, BNA, BBR, BBA og BBA-piloter, heriblant deres anvendelse som bestanddeler i analysesett for diagnostisk og rettsmedisinsk anvendelse.

10 Fremgangsmåter og preparater beskrives for anvendelse av hårnålsnukleinsyrer (HNA) som termineringsstrukturer. HNA inneholder et selvhybridiserende område og et enkelttrådet 1/2 BBR som under hybridiseringsbetingelser kan hybridisere direkte til 1/2 BBR i PNA eller 1/2 BBR i BNA allerede bundet 15 til PNA, slik at videre binding av BNA til PNA eller til andre BNA termineres.

20 Fremgangsmåter og preparater beskrives for analyse-fremgangsmåter og fremstilling av et analysesett som inneholder PNA, TBA, TBR, BNA, BBR, BBA og HNA for påvisning av, lokalisering av og differensiering mellom spesifikke nuklein-25 syresekvenser, heriblant nukleinsyresekvenser som foreligger i humane celler, i det humane immunodefisiensvirus (HIV), humant papillomavirus (HPV) og i andre nukleinsyreholdige systemer, heriblant virus og bakterier.

25 Følgelig er det et formål å tilveiebringe fremgangsmåter og preparater for anvendelse ved binding, påvisning og signalamplifisering av spesifikke målnukleinsyrer i en prøve med fidelitet og nøyaktighet, selv i nærvær av nært beslektede, men forskjellige nukleinsyresekvenser.

30 Følgelig er det et formål å tilveiebringe fremgangsmåter og preparater for dannelse av målbindingsansamlinger som spesifikt bindes til målbindingsområder som dannes ved hybridisering mellom probenukleinsyrer og målnukleinsyresekvenser.

35 Et annet formål er å tilveiebringe en fremgangsmåte og preparater for dannelse av forsterkerbindingsansamlinger som spesifikt bindes til forsterkerbindingsområder dannet ved hybridisering av forsterkernukleinsyresekvenser til probe-

nukleinsyrer, forsterkernukleinsyrer og hårnålsnukleinsyrer.

Et annet formål er å tilveiebringe en fremgangsmåte og preparater som inneholder hårnålsnukleinsyrer som tillater kontroll av størrelsen av spesifikt eller uspesifikt for-
5 lengede forsterkernukleinsyrer og forsterkerbindingsansamlinger som benyttes i amplifisering av PNA-TNA-hybridiseringsbegivenheter.

Et annet formål er å tilveiebringe en fremgangsmåte og preparater for anvendelse ved seleksjon, ansamling og/eller
10 styring av spesifikke molekyler, alle med nukleinsyrebindingsdiskriminerende egenskaper, inn i mål- og forsterkerbindingsansamlinger.

Et annet formål er å tilveiebringe en fremgangsmåte og preparater for anvendelse ved amplifisering av deteksjonen
15 av målbindingsansamlinger bundet til målbindingsområder ved bruk av forsterkerbindingsansamlinger og forsterkernukleinsyrer.

Et annet formål er å tilveiebringe en fremgangsmåte og preparater som tillater anvendelse av én eller flere
20 påvisbare, merkede grupper, heriblant, men ikke begrenset til, radioaktiv merking, lysutsendende molekyler, fluorescerende molekyler, enzymatiske molekyler eller andre signaldannende molekyler. Disse merkede grupper benyttes sammen med probe-nukleinsyrer, målbindingsansamlinger, forsterkerbindingsansamlinger, forsterkernukleinsyrer eller hårnålsnukleinsyrer.
25

Et annet formål er å tilveiebringe en fremgangsmåte for isolering av nukleinsyrefragmenter som har TBA-komponent-bindingsseter fra en organisme, for å danne probenukleinsyrer og TBA som er unike for dette fragment eller denne organisme.

30

Kort beskrivelse av figurene

Følgende illustrasjoner finnes i figur 1: figur 1-I er en PNA som inneholder en 1/2 TBR som er en enkelttrådet sekvens som er komplementær til en TNA, og en 1/2 BBR-sekvens.

35 Figur 1-IIa er en TNA til hvilken bestanddelene i figur 1-I er tilsatt, og som under hybridiseringsbetingelser binder PNA slik at bestanddelene i figur 1-IIIa dannes, et PNA-TNA-hybrid som inneholder minst ett TBR. Figur 1-IVa er en BNA som til-

settes til bestanddelene i figur 1-IIIa, og som under hybridiseringsbetingelser bindes til 1/2 BBR i figur 1-IIIa slik at et PNA-BNA-hybrid med et BBR dannes, som vist i figur 1-Va.

Figur 1-IIb er en BNA til hvilken bestanddelene i figur 1-I er tilsatt, og som under hybridiseringsbetingelser binder PNA slik at bestanddelene i figur 1-IIb dannes, et PNA-TNA-hybrid som inneholder et BBR. Figur 1-IVb er en TNA til hvilken bestanddelene i figur 1-IIb er tilsatt, og som under hybridiseringsbetingelser binder det foreliggende 1/2 TBR i figur 1-IIb slik at et PNA-BNA-hybrid som inneholder et TBR, dannes, som vist i figur 1-Vb.

Figur 1-IIc er en HNA som tilsettes til bestanddelene i figur 1-I, og som under hybridiseringsbetingelser binder PNA slik at bestanddelene i figur 1-IIc dannes, et PNA-HNA-hybrid som inneholder et BBR. Figur 1-IVc er et TNA som tilsettes til bestanddelene i figur 1-IIc, og som under hybridiseringsbetingelser bindes til det 1/2 TBR som foreligger i figur 1-IIc slik at PNA-BNA-hybrid som inneholder et BBR, dannes, som vist i figur 1-Vc.

Hybridene som danner TBR og BBR, er anvendbare i foreliggende oppfinnelse. PNA og BNA kan, som antydet i figur 1, mangle tilkoblet støttemiddel og/eller indikator (OSA), eller de kan inneholde tilkoblet støttemiddel eller andre lokaliseringmidler, heriblant, men ikke begrenset til, tilkobling til kuler, polymerer og overflater, og/eller indikatorer.

Figur 2a er et diagram over strategier for polymerisering av BNA på PNA og terminering av HNA.

Figur 2b er et diagram over ytterligere strategier for amplifisering av PNA-TNA-signaler ved polymerisering av BNA og terminering med HNA.

Figur 3 er et diagram som viser anvendelse av BNA som inneholder flere 1/2 BBR pr. BNA.

Figur 4a er et diagram som viser binding av TBA og BBA til TBR og BBR, og evnen til TBA til å skille mellom TNA og CNA. Ifølge denne utførelse vil, dersom TBA er immobilisert, enten på en kule, en mikrotiterplateoverflate eller enhver annen overflate, kun kompleks X tilbake-

holdes og påvises, mens komplekser som kompleks XI ikke vil tilbakeholdes og påvises.

Figur 4b er et diagram som viser eksempler på hendelser som tilsvarer dem vist i figur 4a, men i en noe forskjellig rekkefølge.

Figur 5 er et diagram som viser eksempler på PNA som inneholder mellom ett 1/2 TBR og ingen 1/2 BBR til PNA som inneholder opp til fem 1/2 TBR og ett 1/2 BBR. (a)- og (b)-medlemmene under hvert romertall (I, II, III, IV, V) danner et sett som ved hybridiseringsbetingelser til et TNA, tilveiebringer TBR enten med ((a)-medlemmer) eller uten ((b)-medlemmer) et tilgjengelig 1/2 BBR for amplifisering ved hybridisering til BNA med komplementære 1/2 BBR.

Figur 6a er et diagram som viser eksempler på en gitt TNA med to 1/2 TBR som ved binding av et passende PNA danner to tett sammenbundne TBR som er i stand til å binde to TBA. Et 1/2 BBR for amplifisering foreligger også.

Figur 6b er et diagram som viser de samme begivenheter som i figur 6a, bortsett fra at her benyttes en dobbelt TBA slik at diskrimineringen mellom enkle TBR som foreligger i normale, cellulære prøver, kan atskilles fra unormale, doble TBR.

Figur 6c er et diagram som viser de samme begivenheter som i figur 6a, bortsett fra at her foreligger fem TBR i TNA. Hvert TBR kan bindes til en tilsvarende eller ulik TBA, og hver TBA kan være merket på forskjellig måte, noe som tilslater bekrefteelse av at alle fem seter foreligger i TNA.

Figur 6d er et diagram over de samme begivenheter som i figur 6c, bortsett fra at her er en dobbel TBA vist, slik at hva som er vist i figur 6b, utvides til benyttelse av den doble TBA. Et eksempel på den TNA vist i del II i figurene 6a, 6b, 6c og 6c, er enkelttrådet DNA eller RNA fra HIV.

Figur 7 viser HIV-LTR som en TNA, og to PNA, og en strategi for påvisning av TNA ved bruk av disse PNA.

Figur 8 er en skjematisk fremstilling av én utførelse av foreiggende oppfinnelse, hvor en målbindingsansamling benyttes til å binde et TNA-PNA-hybrid, og forsterkerbindingsansamlinger benyttes for binding av polymeriserte BNA.

Figur 9 er en skjematisk fremstilling av en modulær TBA i hvilken ansamlingssekvenser, koblingssekvenser og asymmetrisekvenser benyttes til å føre ønskede nukleinsyregjenkjenningsenheter sammen slik at en TBA dannes.

5 Figur 10 viser modulære TBA som er anvendbare for påvisning av HIV-spesifikke sekvenser.

Figur 11 viser modulære TBA anvendbare for påvisning av sekvenser fra humant papillomavirus. Hver E2-enhet er faktisk en dimer av den DNA-bindende del av E2.

10 Figur 12a er en skjematisk fremstilling av TNA-fraksjonering og mobilitetsskift grunnet binding av en TBA.

Figur 12b er en skjematisk fremstilling av TNA-fraksjonering og forsterket mobilitetsskift grunnet binding av BBA i tillegg til TBA.

15 Figur 13 viser en deteksjonsstrategi for delesjonssekvenser; et eksempel på anvendelse av denne strategi er i en integrasjonsanalyse for humant papillomavirus.

Figur 14 viser ansamling av høyere ordens TBA ved 20 benyttelse av nukleinsyregjenkjenningsenheter, koblingssekvenser, ansamlingssekvenser og asymmetrisekvenser slik at forskjellige målbindingsansamlinger spesifikke for bindingsseter i HIV-LTR, dannes.

Figur 15 viser ansamling av høyere ordens TBA ved 25 benyttelse av DNA-gjenkjenningsenheter, koblingssekvenser, ansamlingssekvenser og asymmetrisekvenser slik at forskjellige målbindingsansamlinger spesifikke for bindingsseter i HPV-genomet, dannes.

Figur 16 viser diskrimineringen som oppnås ved å benytte en kompleks TBA og evnen til endogene, konkurrerende 30 målbindingsmolekyler til å eliminere binding av TBA til en beslektet nukleinsyre, men ikke til TNA som inneholder den passende orientering av mer enn ett sete som gjenkjennes av TBA.

Figur 17 viser evnen til en TBA til spesifikt å rettes mot binding til seter med umake sekvenser, og til fortrinnsvis å binde disse seter fremfor beslektede seter som 35 ikke inneholder alle de umake basepar som TBA er rettet mot.

Kort beskrivelse av sekvensene

SEKV.ID NR. 1 tilsvarer figur 5-Ia-1 og viser NF-kB-bindingssetet i klasse I MHC.

SEKV.ID NR. 2 tilsvarer figur 5 (Ia) og viser NF-kB-bindingssetet i B2-mikroglobulin.

SEKV.ID NR. 3 tilsvarer figur 5 (Ia) og viser NF-kB-bindingssetet i kappa-immunoglobulin.

SEKV.ID NR. 4 tilsvarer figur 5 (Ia) og viser ett av NF-kB-bindingssetene i HIV.

SEKV.ID NR. 5 tilsvarer figur 5 (Ia) og viser ett av NF-kB-bindingssetene i HIV.

SEKV.ID NR. 6 tilsvarer figur 5 (Ia) og viser NF-kB-bindingssetet i c-myc.

SEKV.ID NR. 7 tilsvarer figur 5 (IIa) og viser et dobbelt NF-kB-bindingssete i HIV.

SEKV.ID NR. 8 tilsvarer figur 5 (IIa) og viser et dobbelt NF-kB-bindingssete i HIV.

SEKV.ID NR. 9-16 tilsvarer figur 5 (IIa) og viser et dobbelt bindingssete hvor ett sete er et NF-kB-bindingssete i HIV, og det andre sete et SP1-bindingssete i HIV.

SEKV.ID NR. 17-18 tilsvarer figur 5 (IIa) og viser et dobbelt SP1-bindingssete i HIV.

SEKV.ID NR. 19-31 tilsvarer figur 5 (IIIa) og viser et dobbelt NF-kB-bindingssete i HIV og et SP1-bindingssete i HIV.

SEKV.ID NR. 32-33 tilsvarer figur 5 (IVa) og viser et firedobbeltsbindingssete hvor to seter er NF-kB-bindingsseter i HIV og to seter er SP1-bindingsseter i HIV.

SEKV.ID NR. 34 tilsvarer figur 5 (VIa) og viser et femdobbelt bindingssete hvor to seter er NF-kB-bindingsseter i HIV og tre seter er SP1-bindingsseter i HIV.

SEKV.ID NR. 35 er et eksempel på et 1/2 BBR, i dette tilfellet OL1-, OL2- og OL3-elementet fra bakteriofag lambdas venstre operator, innbefattet mellomliggende sekvenser.

SEKV.ID NR. 36 er et eksempel på et 1/2 BBR, i dette tilfellet OR3-, OR2- og OR1-elementet fra bakteriofag lambdas høyre operator, innbefattet mellomliggende sekvenser.

SEKV.ID NR. 37 er HIV-LTR.

SEKV.ID NR. 38 er en PNA som er komplementær til PNA i HIV-LTR.

SEKV.ID NR. 39 er en PNA som er komplementær til en annen PNA i HIV-LTR enn SEKV.ID NR. 38.

5 SEKV.ID NR. 40 er en PNA som er komplementær til en del av HIV-LTR, og som også inneholder et 1/2 BBR og en overhengende sekvens for polymerisering av BNA til PNA.

SEKV.ID NR. 41 er en BNA som er komplementær til 1/2 BBR i SEKV.ID NR. 40.

10 SEKV.ID NR. 42 er en BNA som vil polymerisere til BNA fra SEKV.ID NR. 41, og som sammen med SEKV.ID NR. 40 og 41 danner et *PstI*-gjenkjenningssete.

15 SEKV.ID NR. 43 er en BNA som er komplementær til BNA fra SEKV.ID NR. 42 og som fullstendiggjør et *BamHI*-gjenkjenningssete.

SEKV.ID NR. 44 er en HNA som har et *BamHI*-gjenkjenningssete som vil hybridisere med *BamHI*-gjenkjenningssetet dannet av SEKV.ID NR. 42 og 43 til den voksende polymer.

20 SEKV.ID NR. 45 er en annen PNA som, i likhet med SEKV.ID NR. 40, er komplementær til en del av HIV-LTR, men ikke til samme sekvens som SEKV.ID NR. 40. SEKV.ID NR. 45 koder også for et 1/2 BBR og et overheng som vil tillate polymerisering av BNA som starter med et *SphI*-gjenkjenningssete.

25 SEKV.ID NR. 46-62 er PNA spesifikke for humant papillomavirus (HPV) som ved hybridiseringsbetingelser til HPV-sekvenser danner TBR som binder DNA-bindende proteiner fra HPV.

SEKV.ID NR. 63-71 er NF-*κB*-DNA-gjenkjenningsenheter for inkorporering i TBA.

SEKV.ID NR. 72 er en kjernelokaliseringssekvens.

30 SEKV.ID NR. 73 er en SP1-sekvensgjenkjenningsenhet.

SEKV.ID NR. 74 er en gjenkjenningsenhet for TATA-bindende protein.

SEKV.ID NR. 75-84 er gjenkjenningsenheter for papillomavirus E2-DNA.

35 SEKV.ID NR. 85-92 er asymmetrisekvenser.

SEKV.ID NR. 93 er en gjenkjenningsenhet for TATA-bindende protein for arabidopsis.

SEKV.ID NR. 94 er en gjenkjenningsenhet for HPV-16-

E2-1-DNA-bindende protein.

SEKV.ID NR. 95 er en gjenkjenningsenhet for HPV-16-E2-DNA-bindende protein.

SEKV.ID NR. 96 er en gjenkjenningsenhet for HPV-18-E2-DNA-bindende protein.

SEKV.ID NR. 97 er en gjenkjenningsenhet for HPV-33-E2-DNA-bindende protein.

SEKV.ID NR. 98 er en gjenkjenningsenhet for E2-DNA-bindende protein fra bovint papillomavirus.

SEKV.ID NR. 99-102 er eksempler på koblingssekvenser.

SEKV.ID NR. 103 er et eksempel på en kjernelokaliseringssignalsekvens (NLS).

SEKV.ID NR. 104-108 er eksempler på styresekvenser.

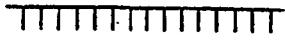
SEKV.ID NR. 109-116 er eksempler på ansamlede TBA-sekvenser.

SEKV.ID NR. 117 er et konsensus NF- κ B-bindingssete.

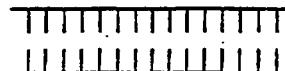
SEKV.ID NR. 118 er en Tat-aminosyresekvens fra HIV.

Forkortelser

20

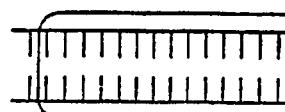


enkelttrådet nukleinsyre



dobbeltrådet nukleinsyre

25



bindingsområde på nukleinsyre

30



ingen støtte eller indikatorer, eller fast støttemiddel, eller andre lokaliseringsmidler, heriblant, men ikke begrenset til, kobling til kuler, polymerer og overflater, eller indikatorer = OSA

BBAforsterkerbindingsansamling

35 BBRforsterkerbindingsområde

BNAforsterkernukleinsyre

CNAbeslektet nukleinsyre

1/2 BBRenkelttrådet område som ved hybridisering til den

komplementære sekvens i en HNA eller en
BNA, kan binde en BBA

1/2 TBRenkelttrådet område i PNA som ved hybridisering til den
komplementære sekvens i en TNA, kan binde
en TBA

5 OSAvalgfritt støttemiddel eller tilkobling, innrammet sirkel
PNAprobenukleinsyre

TBAmålbindingsansamling

TBRmålbindingsområde

10 TNAmålnukleinsyre

HNAhårnålsnukleinsyre

Definisjoner

Det bør også forstås fra beskrivelsen som følger, at
15 når begreper som målbindingsansamlinger (TBA), forsterkerbind-
ningsansamlinger (BBA), DNA-bindende proteiner, nukleinsyre-
bindende proteiner og RNA-bindende proteiner nevnes, menes
sammensetninger som omfatter molekyler som bindes til DNA-
eller RNA-målnukleinsyresekvenser (TNA), uavhengig av spesi-
20 siteten til den kategori bindingsmolekyler fra hvilke de er
avledet. Således kan f.eks. en TBA tilpasset binding til sek-
venser fra humant immunodefisiensvirus, ligne mest på en NF-
KB-transkripsjonsfaktor som typisk binder DNA-sekvenser. Som
benyttet heri, vil det imidlertid forstås at TBA kan tilpasses
25 optimal anvendelse for binding til RNA-sekvenser med en gitt
sekvenssammensetning eller konformasjon.

Fideliteten av deteksjonsfremgangsmåten som beskrives
her, avhenger i stor grad av den selektive binding av TBA og
BBA til gitte nukleinsyremotiver. Det bør forstås i hele denne
30 beskrivelse at grunnlaget for TBA- og BBA-diskriminering mel-
lom TNA og beslektede sekvenser (slektningsnukleinsyrer eller
CNA) kan være dannelse av nøyaktige probenukleinsyre- (PNA)
målnukleinsyre- (TNA) hybridsegmenter (PNA-TNA-hybrider).
Grunnlaget for diskrimineringen kan imidlertid like gjerne
35 være dannelsen av en gitt konformasjon og krever ikke nødven-
digvis fullstendig fravær av umake basepar i TNA-PNA-hybridet.
Følgelig bør grunnlaget for virkningen av TBA eller BBA gjen-
nomgående forstås å avhenge av diskriminering mellom enhver

egenskap som er enestående for TNA-PNA-hybridet og egenskaper som fremvises av ethvert PNA-CNA-hybrid som kan dannes i en analyseprøve som settes i kontakt med en gitt PNA.

5 Detaljert beskrivelse av oppfinnelsen

Foreliggende oppfinnelse tilveiebringer en fremgangsmåte for spesifikk identifisering av en målnukleinsyre (TNA) i en prøve ved bruk av målbindingsansamlinger (TBA) som innfører spesifikke, nukleinsyrebindinge proteiner. Ved å benytte 10 probenukleinsyrer (PNA) som er spesifikke for en gitt TNA-sekvens og en TBA som er spesifikk for det dobbelttrådede målbindingsområde (TBR) som oppstår ved dannelse av hybride TNA-PNA-sekvenser, dannes et stabilt TBA-TNA-PNA-kompleks. Ved i tillegg å tilveiebringe spesifikke, amplifiserbare sekvenser i 15 PNA, i tillegg til sekvenser som spesifikt bidrar til dannelse av TBR som gjenkjennes av TBA, påvises binding av PNA til TNA, og signalet forsterkes. For dette formål kan en rekke nukleinsyreamplifiseringssystemer, heriblant polymerasekjedereaksjonen, eller anvendelse av forgrenet DNA hvor hver gren inneholder en påvisbar gruppe, benyttes. I særdeleshed beskrives 20 heri en ny fremgangsmåte for amplifisering, hvor den amplifiserbare del av DNA inneholder sekvenser til hvilke forsterker-nukleinsyrer (BNA) kan polymeriseres. For hvert BNA-PNA-hybrid som dannes, oppstår et forsterkerbindingsområde (BBR) til 25 hvilket en forsterkerbindingsansamling (BBA) bindes spesifikt. Dersom de er merket på påviselig måte, tilveiebringer BBA eller BNA i det vesentlige ubegrenset amplifisering av den opprinnelige TNA-PNA-bindingsbegivenhet.

Ifølge foreliggende oppfinnelse vil TNA forstås å 30 omfatte spesifikke nukleinsyresekvenser. TBA vil forstås å være enhver molekylær ansamling som kan bindes spesifikt og tett til et dannet TNA-PNA-hybrid. TBA vil inneholde ett eller flere molekyler hvis sekvenser er tilstrekkelige til å bindes til TBR. Nukleinsyrebindinge domener som er kjent, kan enten 35 benyttes direkte som bestanddeler i TBA, eller modifiseres ifølge foreliggende oppfinnelses lære. De lettest tilgjengelige molekyler med slike sekvenser er de DNA-bindende domener i DNA-bindende proteiner. Nærmere bestemt er mange DNA- eller

RNA-bindende proteiner kjente, som enten kan benyttes direkte som det kjente, umodifiserte protein, eller TBA kan være et nukleinsyrebindende protein modifisert ifølge foreliggende oppfinnelses lære. I dette tilfellet kan spesifikke modifikasjoner som er ønskelige, omfatte optimalisering av bindingsaffiniteter, fjerning av uønskede aktiviteter (f.eks. nukleaseaktivitet og reorganisering av TBA i nærvær av andre molekyler med en affinitet for bestanddeler i TBA), optimalisering av selektivitet overfor en målsekvens fremfor nært beslektede sekvenser, og optimalisering av stabilitet.

Eksempler på DNA-bindende proteiner som kunne benyttes ifølge foreliggende oppfinnelse, er de DNA-bindende deler av transkripsjonsfaktoren NF-kB (p50 og p65), NF-IL6, NF-AT, rel, TBP, E2-protein fra papillomavirus, spl, represorene cro og CI fra bakteriofag lambda, og lignende proteiner som er velkjente proteiner hvis DNA-bindende del er blitt isolert, klonet, sekvensert og karakterisert. I tillegg omfattes et-hvert annet DNA-bindende protein eller en del av et protein som er nødvendig og tilstrekkelig for binding til et TBR-hybrid eller et BBR. Dette omfatter proteiner eller deler av villtypeproteiner med endret DNA-bindingsaktivitet, så vel som protein fremstilt med endret DNA-bindingsspesifisitet, f.eks. ved utbytting av en DNA-bindende gjenkjenningsheliks fra ett protein til et annet. I tillegg kunne proteiner som viser nukleinsyrebinding og andre nukleinsyrefunksjoner, f.eks. restriksjonsendonukleaser, benyttes som den nukleinsyrebindende funksjon. Proteiner som bindes til målområder i DNA-RNA-hybrider, så vel som RNA-RNA-hybrider, omfattes. (Se f.eks. Shi 1995, DeStefano 1993, Zhu 1995, Gonzales 1994, Salazar 1993, Jaishree 1993, Wang 1992, Roberts 1992, Kainz 1992, Salazar 1993(b)). Bindingsansamlingene kan konstrueres ved hjelp av et molekyl som styrer deler av bindingsansamlingen slik at spesifikke komponentkombinasjoner og geometrier kan oppnås. Dette molekyl betegnes her som en pilot. Piloter kan bestå av proteiner eller enhver kombinasjon av organiske og uorganiske stoffer som gir den kombinatoriske seleksjon og/eller induserer spesifikke geometrier mellom medlemmer i TBA eller BBA. Et styremolekyl er et stabilt stillas på

hvilket en TBA eller BBA kan konstrueres slik at den korrekte konformasjon av TBA eller BBA tilveiebringes, samtidig som ønskede egenskaper hos et naturlig forekommende, nukleinsyrebindingende protein elimineres. Som et spesifikt eksempel på denne utførelse, tilveiebringes en modifisert versjon av den pleiotrope transkripsjonsfaktor, NF- κ B, som benytter et modifisert *cro*-protein fra bakteriofag lambda som styremolekyl. Hver NF- κ B-bindingsdimer bibrerholder den pikomolare bindingsafinitet for NF- κ B-bindingssetet, samtidig som bindingsansamlingen viser flere fordelaktige egenskaper når det gjelder fremstilling, stabilitet og spesifisitet.

I lys av det foregående beskrives de forskjellige sider og utførelser ved foreliggende oppfinnelse i detalj nedenfor.

15

1. Probenukleinsyrrene (PNA) og deres fremstilling.

PNA ifølge foreliggende oppfinnelse omfatter minst tre hoveddeler som er koblet sammen. Med henvisning til figur 1(I) er den første del av PNA én eller flere basesekvenser betegnet "1/2 TBR". Med henvisning til figur 1(I og IIa) er 1/2 TBR i PNA komplementær til en sekvens av interesse i en prøve, TNA som inneholder et 1/2 TBR. Med henvisning til figur 1(IIIa) danner TNA, ved tilsetning til PNA under hybridiseringsbetingelser, et PNA-TNA-hybrid som inneholder et TBR. Med henvisning til figur 1(I) er den andre del av PNA en basesekvens betegnet "1/2 BBR". Med henvisning til figur 1(I, IIb, IIc og IVa) er 1/2 BBR komplementær til et 1/2 BBR som inngår i en BNA eller en HNA. Med henvisning til figur 1(IIb, IIIc og Va) danner BNA eller HNA, ved tilsetning til PNA under hybridiseringsbetingelser, et PNA-BNA-hybrid, hhv. et PNA-HNA-hybrid, som inneholder et BBR. Med henvisning til figur 1(I) er den tredje del av PNA OSA, vist ved en innrammet sirkel. OSA er intet støttemiddel og/eller en indikator, eller et fast støttemiddel, eller andre lokaliseringmidler, heriblant, men ikke begrenset til, tilkobling til kuler, polymerer og overflater og/eller indikatorer som er kovalent koblet til, eller ikke-kovalent, men spesifikt assosiert med PNA. OSA kan være et atom eller molekyl som letter separasjon og/eller lokalisering-

ing, f.eks. en bindingsgruppe for et fast støttemiddel eller en merket gruppe som kan påvises ved forskjellige fysiske midler, heriblant, men ikke begrenset til, adsorpsjon eller synliggjøring av utsendte partikler eller utsendt lys. Fremgangsmåter for tilkobling av indikatorer til oligonukleotider eller for immobilisering av oligonukleotider til faste støttemidler er velkjente innen faget (se Keller og Manak, *supra*, som inkorporeres heri ved referanse).

PNA ifølge foreliggende oppfinnelse kan fremstilles ved enhver egnet fremgangsmåte. Slike fremgangsmåter vil generelt omfatte oligonukleotidsyntese og kloning i en replikerbart vektor. Fremgangsmåter for nukleinsyresyntese er velkjente innen faget. Etter kloning eller syntese kan rensing og atskillelse av tråder være nødvendig for å benytte produktet som en ren PNA. Fremgangsmåter for fremstilling av RNA-prober er velkjente (se f.eks. Blais 1993, Blais 1994, som benytter *in vitro* transkripsjon fra en PCR-reaksjon som innfører en T7 RNA-polymerasepromoter).

Fagfolk vil forstå at lengden og den spesifikke sekvensen av TNA vil avhenge av lengden og sekvensen som skal påvises i en TNA, og begrensningene for å oppnå tett og spesifikk binding av den gitte TBA som skal benyttes (se diskusjonen angående TBA nedenfor). Generelt vil PNA med sekvenslengder mellom tilnærmet 10 og tilnærmet 300 nukleotider være tilstrekkelig, mens lengder på tilnærmet 15-100 nukleotider er ønskelig for mange av de utførelser som spesifikt beskrives heri.

Det bør også forstås at PNA kan konstrueres slik at den inneholder mer enn ett 1/2 TBR og at mer enn ett TBR fremstilles for én eller flere TBA, like eller forskjellige, så vel som komplekse TBR gjenkjent av nye dobbelttrådete og mangetrådete TBA (se beskrivelse nedenfor når det gjelder disse nye TBA) ved hybridisering mellom PNA og TNA. Figur 5 viser spesifikke PNA som inneholder ett eller flere 1/2 TBR. Spesifikke sekvenser som tilsvarer 1/2 TBR-sekvensene vist i figur 5 (Ia, IIa, IIIa, IVa og Va), er SEKV.ID NR. 1-34 (se beskrivelse av sekvenser ovenfor).

Som vist i figurene 2a og 2b, kan PNA som inneholder

et 1/2 TBR, hybridiseres til én eller flere BNA (se beskrivelse nedenfor), og kjeden av BNA polymeriseres til enhver ønskelig lengde for amplifisering av TNA-PNA-hybridiseringsbegivenheten. Fortrinnssvis vil mellom tilnærmet 0 og tilnærmet 5 1/2 BBR foreligge i PNA.

Som vist i figurene 6a og 6b, kan PNA inneholde flere 1/2 TBR, like eller forskjellige, som kan hybridisere med flere 1/2 TBR i en TNA. Hver gang et 1/2 TBR i PNA tilpasses et 1/2 TBR i en TNA, dannes et målbindingsområde, TBR, som kan 10 binde en TBA. Videre er det ikke nødvendig at alle TBR foreligger på en enkel, kontinuerlig PNA. I én utførelse av oppfinneren benyttes således to forskjellige PNA for påvisning 15 av sekvenser i en gitt TNA. For å illustrere denne side ved oppfinneren viser figur 7 en fremstilling av den lange enderepetisjon (LTR) i humant immunodefisiensvirus (HIV). Som kjent innen faget, omfatter HIV-LTR to NF-kB-bindingsseter og 20 tre SP1-bindingsseter som ligger nær hverandre, hvor NF-kB og SP1 er kjente DNA-bindende proteiner. Figur 7 tilveiebringer to PNA, PNA1 (SEKV.ID NR. 38) og PNA2 (SEKV.ID NR. 39), som begge er komplementære til den motsatte tråd vist som en TNA (SEKV.ID NR. 37), som viser de to NF-kB-bindingsseter og de 25 tre SP1-bindingsseter i HIV-LTR. Ifølge denne side ved oppfinneren hybridiserer PNA1 spesifikt med den del av TNA vist i figur 7 som har baser understrek med et "+"-symbol, mens PNA2 spesifikt hybridiserer med den del av TNA vist i figur 7 som er understrek med et "=" -symbol. Både PNA1 og PNA2 kan 30 også inneholde sekvenser (vist ved symbolene "#" eller "*") som vil hybridisere med 1/2 BBR-sekvenser i en BNA (se nedenfor). I tillegg kan PNA1 og PNA2 være merket på forskjellig vis med en OSA, f.eks. en fluorescerende gruppe som fluorescein eller rhodamin, som tillater bekreftelse av at begge prober er blitt bundet til TNA. Dersom kun én merket gruppe 35 eller ingen merket gruppe kan påvises, kan det konkluderes med at TNA ikke forelå i prøven som ble analysert.

Ved nok en side ved utførelsen vist i figur 7, vises en fremgangsmåte for å endre spesifisiteten i den foreliggende analysefremgangsmåte. Ved å endre lengden av gapet mellom PNA1 og PNA2 slik at området i TNA som forblir uhybridisert,

endres, er en som utfører foreliggende oppfinnelse, i stand til å endre analysens diskrimineringsevne.

For å kunne gi klarere eksempler på denne side ved oppfinnelsen, er det nødvendig å understreke at TBR kan ha en heliksstruktur. Mens PNA1 danner TBR på én "side" av heliksen, danner således PNA2 et TBR på enten samme eller en annen side av heliksen, avhengig av avstanden mellom midten av hvert TBR (understreket i figur 7). Dersom avstanden mellom midten av hvert bindingssete er produktet av et heltall og 10,5 baser, vil de to TBR foreligge på samme side av heliksen, mens en avstand som tilsvarer produktet av et ikke-heltall og 10,5 baser, vil plassere de to TBR på motsatte sider av heliksen. På denne måte kan eventuell bindingskooperativitet mellom TBA som gjenkjerner PNA1-TBR og TBA som gjenkjerner PNA2-TBR, manipuleres (se Hochschild, A., M. Ptashne [1986], Cell 44:681-687, som viser denne virkning for binding av bakteriofag lambda-repressor til to forskjellige operatorseter lokalisert i forskjellige avstander fra hverandre i en DNA-heliks). Som beskrevet av Perkins et al. ([1993], EMBO J. 12:3551-3558), kreves kooperativitet mellom NF-kB og SP1-setene for å oppnå aktivering av HIV-LTR. For foreliggende oppfinnelses formål kan imidlertid det dobbelte, NF-kB-tredobbelte SP1-bindingssetemotiv i HIV-LTR utnyttes ved å tilveiebringe et enkelt, nytt bindingsprotein som er i stand til å bindes til begge seter samtidig, men bare dersom avstanden mellom setene gjør dette geometrisk mulig. Dette kontrolleres både av strukturen til den valgte TBA og av de benyttede PNA. I utførelsen eksemplifisert i figur 7, kan således de to prober benyttes med et tilstrekkelig stort gjenværende interprobeområde med enkelttrådet DNA til at det enkelttrådede området mellom probene, selv om NF-kB- og SP1-bindingssetene foreligger på motsatte sider av heliksen, tilveiebringer et tilstrekkelig fleksibelt "hengsel" til at DNA både kan bøyes og vrис for å tilpasses geometrien til TBA. Alternativt kan en mer stringent analyse utformes ved å begrense interprobeavstanden slik at DNA kun kan bøyes, men ikke vrис. Endelig kan probene ligge så nær hverandre på en enkelt benyttet PNA, at DNA kun kan bøyes, men ikke vrис. Denne figur gir således eksempler på og tillater

fremstilling av deteksjonssystemer med enhver ønsket diskrimineringsgrad mellom målnukleinsyrer med lignende sekvenser, men forskjellige avstander mellom disse sekvenser.

Når det gjelder et diagnostisk eller rettsmedisinsk analysesett for HIV, vil fagfolk forstå at de ovenfor nevnte sider ved foreliggende oppfinnelse tillater skreddersyning av bestanddelene i det diagnostiske eller rettsmedisinske sett slik at de tilpasses hva som til enhver tid er kjent angående de foreliggende stammer av HIV eller et annet patogen eller sykdomstilstand. Det vil også forstås av fagfolk at selv om påvisning av HIV-infeksjon ikke er det eneste anvendelsesområde for foreliggende oppfinnelse, er slik infeksjon, grunnet HIV-genomets mutabilitet, sannsynligvis et av de mest komplekse analyseområder for et slikt diagnostisk middel. Det er imidlertid nettopp i et slikt muterende miljø at den foreliggende fremgangsmåtes fleksibilitet, koblet med dens evne til å skille mellom svært nært beslektede sekvenser, mest klart kan verdsettes. I mindre muterende miljøer vil det ikke være behov for å utnytte deler av det raffinement som foreliggende oppfinnelse kan tilpasses. I et diagnostisk sett for papillomavirusinfeksjon er således alle diskrimineringsegenskaper til TBA-TBR-interaksjonen tilgjengelige, sammen med evnen til å amplifisere signalet ved å benytte BNA og BBA, men en enkel PNA kan benyttes, f.eks. en av dem vist i SEKV.ID NR. 46-62, som identifiserer unike papillomavirussekvenser, og som man også vet bindes til en TBA, f.eks. E2-protein fra papillomavirus eller forkortede DNA-bindende deler av dette (se Hegde et al. [1992], Nature 359:505-512; Monini et al. [1991], J. Virol. 65:2124-2130).

Når foreliggende fremgangsmåte benyttes for påvisning av en gitt TNA i den hensikt å fastslå hvorvidt visse nukleinsyrer foreligger som er forbundet med forløpet av melanomcancer, hepatomcancer, brystcancer, cervixcancer, lungecancer, coloncancer, prostatacancer, pankreascancer eller ovariecancer, kan TNA erhobdes fra biopsiprøver tatt fra organer og væsker som mistenkes for å inneholde cancercellene. For påvisning av genetiske mangler kan TNA erhobdes fra pasientprøver som inneholder de påvirkede celler. For påvisning av ferment-

teringskontaminanter og produkter ved fremstilling av mat, kjemiske produkter eller bioteknologiprodukter, eller ved biologisk rensing av avfall, kan TNA erholdes fra prøver tatt ved forskjellige trinn i fermenteringen eller behandlingsproses-
s
sen. For påvisning av patogener eller kontaminanter i mat eller medikamenter, kan TNA-prøven erholdes fra næringsmidlet eller medikamentet, oppsuget væske fra næringsmidler eller overflater i kontakt med næringsmidlet, væsker i kontakt med næringsmidlet, prosessmaterialer, væsker og lignende forbundet
10 med fremstillingen av eller i kontakt med næringsmidlet eller medikamentet, eller biologiske prøver tatt fra dem i kontakt med næringsmidlet eller medikamentet eller lignende.

20 2. Forsterkernukleinsyrene (BNA), forsterkerbindings-områder (BBR) og fremstilling av disse. BNA ifølge foreliggende oppfinnelse består av minst ett eller flere 1/2 BBR koblet til en OSA. De foreliggende 1/2 BBR kan hybridisere til komplementære 1/2 BBR som foreligger i PNA, andre BNA eller en HNA.

25 Med henvisning til figur 1(I, IIb og IIIb) består den enkleste BNA av to deler. Med henvisning til figur 1(IIb) er den første del i det enkleste BNA en basesekvens som er komplementær til sekvensen i PNA som betegnes "1/2 BBR". Med henvisning til figur 1(IIb) er den andre del av det enkleste BNA OSA, vist med en innrammet sirkel. OSA er intet støttemiddel og/eller indikator, eller et fast støttemiddel eller et annet lokaliseringsmiddel, heriblant, men ikke begrenset til, til-kobling til kuler, polymerer og overflater, og/eller indika-torer som er kovalent koblet til, eller ikke-kovalent, men spesifikt, forbundet med BNA.

30 Med henvisning til figur 2a(II og III) kan BNA inne-holde mer enn én 1/2 BBR-sekvens. Den BNA som er vist i figur 3(II), inneholder en sekvens som er komplementær til den PNA som er vist i figur 3(I) og to andre 1/2 BBR-sekvenser. Den BNA som er vist i figur 3(III), inneholder to 1/2 BBR-sek-
venser som er komplementære til to av 1/2 BBR-sekvensene i den BNA som er vist i figur 3(II), pluss opp til "n" ytterligere 1/2 BBR for polymerisering av ytterligere BNA.

Når den BNA som er vist i figur 3(II) kombineres med den PNA som er vist i figur 3(I) under hybridiseringsbetingelser, dannes PNA-BNA-hybridet som er vist i figur 3(IVa) som inneholder et BBR og en ikke-hybridisert forlengelse med ytterligere to 1/2 BBR-sekvenser eller "forsterker"-sekvenser.

De BBR som dannes ved denne hybridisering, kan være identiske, lignende hverandre eller ulike i sekvens. De BBR som dannes ved denne hybridisering, kan binde identiske, lignende eller ulike BBA (se nedenfor). Disse BNA kan være fremstilt på tilsvarende måte som PNA.

Når BNA-BNA-hybridet som er vist i figur 3(IVb) kombineres med den PNA som er vist i figur 3(Vb) under hybridiseringsbetingelser, dannes PNA-BNA-hybridet som er vist i figur 3(VI) som inneholder et BBR, ytterligere to BNA-BNA-hybridet som inneholder BBR, og en ikke-hybridisert forlengelse med ytterligere en 1/2 BBR-sekvens, en "forsterker"-sekvens. De BBR som dannes ved denne hybridisering, kan være identiske, lignende hverandre eller forskjellige i sekvens. De BBR som dannes ved denne hybridisering, kan binde identiske, lignende hverandre eller ulike BBA (se nedenfor). Disse BNA kan fremstilles på en måte som tilsvarer fremstillingen av PNA.

3. Målnukleinsyrene (TNA) og fremstilling av disse.

Første trinn i påvisning og amplifisering av signaler dannet ved påvisning av en gitt TNA ifølge foreliggende oppfinnelse, er hybridisering av en slik målnukleinsyre med PNA i en egnet blanding. Slik hybridisering oppnås under egnede betingelser velkjente innen faget.

Prøven som mistenkes for eller vites å inneholde det gitte TNA, kan erholdes fra en rekke kilder. Det kan være en biologisk prøve, et næringsstoff eller en jordbruksprøve, en miljøprøve osv. Ved anvendelse av foreliggende fremgangsmåte for påvisning av en gitt TNA innen medisinsk diagnose eller rettsmedisin kan TNA erhobdes fra en biopsiprøve, en kroppsvæske eller utsondring som urin, blod, melk, cerebrospinalvæske, spytt, avføring, lungeaspirater, oppsuget væske fra hals eller genitalier og lignende. I tillegg kan deteksjonen foregå *in situ* (se f.eks. Embretson 1993; Patterson 1993;

Adams 1994).

Følgelig kan man forestille seg, og anvende ifølge foreliggende fremgangsmåte, PNA som er spesifikke for vertebrater (heriblant pattedyr, også mennesker) eller for enhver 5 av de påfølgende mikroorganismer:

Corynebakterier

Corynebacterium diphtheriae

Bacillus

Bacillus thuringiensis

10 Pneumococci

Diplococcus pneumoniae

Streptococci

Streptococcus pyogenes

Streptococcus salivarius

15 Staphylococcus

Staphylococcus aureus

Staphylococcus albus

Pseudomonas

Pseudomonas stutzeri

20 Neisseria

Neisseria meningitidis

Neisseria gonorrhoea

Enterobacteriaceae

Escherichia coli

25 *Aerobacter aerogenes*

Klebsiella pneumoniae

De koliforme bakterier

Salmonella typhosa

Salmonellae

Salmonella choleraesuis

Salmonella typhimurium

30 *Shigellae dysenteriae*

Shigellae schmitzii

Shigellae arabinotarda

Shigellae flexneri

Shigellae

Shigellae boydii

35 *Shigella sonnei*

Andre tarmbakterier

Proteus vulgaris

Proteus-arter

Proteus mirabilis

Proteus morgani
Pseudomonas aeruginosa
Alcaligenes faecalis
Vibrio cholerae

5 Hemophilus-Bordetella-gruppe

Hemophilus influenza, *H. ducryi*
Hemophilus hemophilus
Hemophilus aegypticus
Hemophilus parainfluenzae

10 *Bordetella pertussis*

Pasteurellae

Pasteurella pestis
Pasteurella tulareusis

Brucellae

15 *Brucella melitensis*
Brucella abortus
Brucella suis

Aerobe, sporedannende Bacilli

20 *Bacillus anthracis*
Bacillus subtilis
Bacillus megaterium
Bacillus cereus

Anaerobe, sporedannende Bacilli

25 *Clostridium botulinum*
Clostridium tetani
Clostridium perfringens
Clostridium novyi
Clostridium septicum
Clostridium histolyticum
30 *Clostridium tertium*
Clostridium bifermentans
Clostridium sporogenes

Mykobakterier

35 *Mycobacterium tuberculosis hominis*
Mycobacterium bovis
Mycobacterium avium
Mycobacterium leprae
Mycobacterium paratuberculosis

Actinomycetes (sopplignende bakterier)

- 5 *Actinomyces israeli*
 Actinomyces bovis
 Actinomyces naeslundii
 Nocardia asteroides
 Nocardia brasiliensis

Spiroketer

- 10 *Treponema pallidum*
 Treponema pertenue
 Treponema carateum
 Spirillum minus
 Streptobacillus moniliformis
 Borrelia recurrents
 Leptospira icterohemorrhagiae
 Leptospira canicola

TrypanosomerMykoplasma

- Mycoplasma pneumoniae*

Andre patogener

- 20 *Listeria monocytogenes*
 Erysipelothrix rhusiopathiae
 Streptobacillus moniliformis
 Donvania granulomatis
 Bartonella bacilliformis

Rickettsiae (bakterielignende parasitter)

- 25 *Rickettsia prowazekii*
 Rickettsia mooseri
 Rickettsia rickettsii
 Rickettsia conori
 Rickettsia australis
 Rickettsia sibiricus
 Rickettsia akari
 Rickettsia tsutsugamushi
 Rickettsia burnetti
 Rickettsia quintana

Chlamydia (ikke klassifiserte parasitter, bakterielle/virale)

- Chlamydia-arter (usikker navngiving)

Sopp

- | | |
|----|--|
| | <i>Cryptococcus neoformans</i> |
| 5 | <i>Blastomyces dermatididis</i> |
| | <i>Histoplasma capsulatum</i> |
| | <i>Coccidioides immitis</i> |
| | <i>Paracoccidioides brasiliensis</i> |
| | <i>Candida albicans</i> |
| | <i>Aspergillus fumigatus</i> |
| | <i>Mucor corymbifera (Absidia corymbifera)</i> |
| 10 | <i>Rhizopus oryzae</i> |
| | <i>Rhizopus arrhizus</i> |
| | <i>Rhizopus nigricans</i> |
| | <i>Sporotrichum schenkii</i> |
| | <i>Fonsecaea pedrosoi</i> |
| 15 | <i>Fonsecaceae dermatididis</i> |
| | <i>Cladosporium carrioni</i> |
| | <i>Phialophora verrucosa</i> |
| | <i>Aspergillus nidulans</i> |
| | <i>Madurella mycetomi</i> |
| 20 | <i>Madurella grisea</i> |
| | <i>Allescheria boydii</i> |
| | <i>Phialophora jeanselmei</i> |
| | <i>Microsporum gypseum</i> |
| | <i>Trichophyton mentagrophytes</i> |
| 25 | <i>Keratinomyces ajelloi</i> |
| | <i>Microsporum canis</i> |
| | <i>Trichophyton rubrum</i> |
| | <i>Microsporum adouini</i> |
| | <u>Virus</u> |
| 30 | Adenovirus |
| | <u>Herpesvirus</u> |
| | <i>Herpes simplex</i> |
| | <i>Varicella (vannkopper)</i> |
| | <i>Herpes zoster (helvetesild)</i> |
| 35 | Virus B |
| | Cytomegalovirus |
| | <u>Koppevirus</u> |
| | <i>Variola (kopper)</i> |

Vaccinia
Poxvirus bovis
Paravaccinia
Molluscum contagiosum

5 Picornavirus

Poliovirus
Coxsackievirus
Echo virus
Rhinovirus

10 Myxovirus

Influensa (A, B og C)
Parainfluensa (1-4)
Kusmavirus
"Newcastle-sykdom"-virus
Meslingvirus
Kvegpestvirus
"Canine distemper"-virus
Respiratorisk syncytialvirus
Rubellavirus

20 Arbovirus

Eastern hesteencefalittvirus
Western hesteencefalittvirus
Sindbisvirus
Chikugunyavirus
"Semliki forest"-virus
Mayoravirus
St. Louis encefallittvirus
California encefalittvirus
Colorado flåttfebervirus
Gulf febervirus
Denguevirus

30 Reovirus

Reovirus typene 1-3

Retrovirus

35 Humant immunodefisiensvirus (HIV)
Humant T-cellelymfotrofisk virus I & II (HTLV)

Hepatitt

Hepatitt A-virus

Hepatitt B-virus
 Hepatitt nonA-nonB-virus
 Hepatitt, C, D, E

Tumorvirus

5 Rauscher leukemivirus
 Grossvirus
 Maloney leukemivirus
 Humant papillomavirus

10 Fagfolk vil forstå at det generelt er nødvendig å behandle prøver som mistenkes for å inneholde en gitt TNA på en slik måte at det dannes fragmenter som lett kan hybridisere med PNA. Det kan være nødvendig å behandle analyseprøven for å oppnå frigjøring av eller å ekstrahere TNA for hybridisering,
 15 f.eks. ved å utsette blod eller andre celler for et hypotont miljø, eller på annen måte bryte opp prøven med kraftigere midler. Dersom TNA antas å foreligge i dobbelttrådet tilstand, vil det naturligvis være ønskelig å atskille trådene slik at
 20 TNA gjøres hybridiserbart i enkelttrådet form ved fremgangsmåter velkjente innen faget, heriblant, men ikke begrenset til, oppvarming eller korttidsbehandling ved alkaliske betingelser, som kan nøytraliseres ved tilsetning av enkelttrådet PNA slik at hybridisering kan skje. Fremgangsmåter for fremstilling RNA-måsekvenser er velkjente (se Waterhouse 1993,
 25 Mitchell 1992).

Fragmentering av nukleinsyreprøver som inneholder TNA, er vanligvis nødvendig for å redusere prøvens viskositet og øke tilgjengeligheten av TNA for PNA. Slik fragmentering kan oppnås ved tilfeldige eller spesifikke midler kjent innen faget. Således kan f.eks. spesifikke nukleaser som vites å kutte med en gitt frekvens i genomet som analyseres, benyttes for å fremstille fragmenter med kjent, gjennomsnittlig molekylstørrelse. I tillegg er andre nukleaser, fosfodiesteraser, eksonukleaser og endonukleaser, fysiske skjærkrefter og ultralydbehandling, alle fremgangsmåter som er anvendbare for dette formål. Disse prosesser er velkjente innen faget. Anvendelse av restriksjonsenzymer for å oppnå DNA-fragmentering foretrekkes generelt. DNA kan imidlertid også fragmenteres ved en

rekke kjemiske midler, f.eks. anvendelse av følgende reagens-typer: EDTA-Fe(II) (ifølge Stroebel et al. [1988], J. Am. Chem. Soc. 110:7927; Dervan [1986], Science 232:464); Cu(II)-fenantrolin (ifølge Chen og Sigman [1987], Science 237:1197), 5 klasse IIS-restriksjonsenzym (ifølge Kim et al. [1988], Science 240:504), hybrid-DNAse (ifølge Corey et al. [1989], Biochem. 28:8277), bleomycin (ifølge Umezawa et al. [1986], J. Antibiot. (Tokyo) Ser. A, 19:200); neocarzinostatin (Goldberg et al. [1981], Second Annual Bristol-Myers Symposium in Cancer 10 Research, Academic Press, New York, s. 163) og metidiumpropyl-EDTA-Fe(II) (ifølge Hertzberg et al. [1982], J. Am. Chem. Soc. 104:313). Fjerning av proteiner, f.eks. ved proteasebehandling, er også generelt ønskelig, og fremgangsmåter for å oppnå fjerning av protein fra nukleinsyreprøver uten vesentlig tap 15 av nukleinsyre er velkjente innen faget.

TNA ifølge foreliggende oppfinnelse bør være tilstrekkelig lang til at en tilstrekkelig mengde dobbelttrådet hybrid flankerer TBR slik at en TBA kan bindes uforstyrret til de ikke-ligerte fragmenter. Typisk anvendes fragmenter i 20 området fra tilnærmet 10 nukleotider til tilnærmet 100 000 nukleotider, og fortrinnsvis i området fra tilnærmet 20 nukleotider til tilnærmet 1 000 nukleotider, som gjennomsnittsstørrelse for TNA-fragmenter. Eksempler på spesifikke TNA-sekvenser som kan påvises, er sekvenser komplementære til 25 PNA-sekvensene beskrevet heri for påvisning av normale cellulære, unormale cellulære (som i aktiverete onkogener, integrerte, fremmede gener, genetisk defektive gener) og patogenespesifikke nukleinsyresekvenser, for hvilke spesifikke, nukleinsyrebindinge proteiner er kjente eller kan fremstilles 30 ifølge fremgangsmåter beskrevet i denne beskrivelse. Med henvisning til figur 7 er en spesifikk, HIV-relatert TNA vist som SEKV.ID NR. 37.

4. Forlengelse av PNA med BNA, fremstilling av disse 35 og signalforsterking. Under hybridiseringsbetingelser kan BNA som hybridiserer til PNA, PNA-BNA-hybridene, BNA og/eller BNA-BNA-hybridene, tilsettes. Tilsetningene nevnt ovenfor, kan gjøres på ikke-vektoriell, polymer måte eller på vektoriell

måte med kjent rekkefølge av BNA.

Med henvisning til figur 2a vises en enkel forsterker. En forsterkerpolymer fremstilles ved å tilsette to BNA, vist i figur 2a(Ib og Ic), som når de kombineres med PNA under hybridiseringsbetingelser, danner PNA-BNA-BNA-hybridene som består av PNA og "forsterker"-forlengelser, vist i figur 2a(IIa, IIb, IIc og IID) med minst én uparet 1/2 BBR-sekvens. Hver uparede 1/2 BBR-sekvens vist i figur 2a (IIa, IIb, IIc, IID), kan hybridisere med ytterligere BNA slik at ytterligere "forsterker"-forlengelser dannes. Hver uparet 1/2 BBR-sekvens, vist i figur 2a(IIa, IIb, IIc og IID), kan hybridisere med tilsatte HNA, vist i figur 2a(IIIa og IIIb). Hybridisering av HNA som ikke kan hybridisere med ytterligere BNA, vil "terminere" tilkobling av BNA til PNA, som vist i figur 2a(IVa, IVb, IVc og IVd).

Med henvisning til figur 2b er det mulig å kontrollere og spesifisere rekkefølgen og komponentene i forlengelser til PNA. Dersom et enkelt BBR kreves, tilsettes en HNA som inneholder den komplementære sekvens til 1/2 BBR i PNA til PNA slik at det dannes et enkelt BBR og at eventuelle "forsterker"-forlengelser i PNA termineres. Dersom ytterligere BBR skal adderes til PNA, kan en kontrollert forlengelse av PNA oppnås.

Med henvisning til figur 2b vises en enkel forsterker. Vektoriell polymerforlengelse oppnås ved å tilsette en BNA som er spesifikk for PNA, som vist i figur 2b(Ia og IIa), som når den kombineres med PNA under hybridiseringsbetingelser, danner PNA-BNA-BNA-hybridene som består av PNA og "forsterker"-forlengelser. Disse forlengelser tilveiebringer, dersom de er merket med en OSA, en fremgangsmåte for omfattende amplifisering av ethvert signal som dannes ved binding av en PNA til en TNA i prøven. Videre oppnås ytterligere forsterkning ved å binde merkede BBA til BBR i polymeren.

En rekke fremgangsmåter kan benyttes for fremstilling av BNA, heriblant f.eks. syntese ved hjelp av kjent kjemi eller ved fremstillingsfremgangsmåter som omfatter rekombinant DNA. I det siste tilfellet kan et praktisk talt ubegrenset antall BNA fremstilles enkelt og billig, f.eks. ved fremstil-

ling i prokaryoter (f.eks. *E. coli*) et av plasmid-DNA med flere repetisjoner av de spesifikke BNA-sekvenser flankert av restriksjonsseter som gir overhengende ender. På denne måte kan f.eks. venstre eller høyre operatorsete fra bakteriofag *lambda*, eller enhver annen DNA- eller annen nukleinsyresekvens som vites å bindes spesifikt og tett til en gitt BBA, f.eks. et DNA- eller RNA-bindende protein, fremstilles i et praktisk talt ubegrenset antall kopier, hvor hver kopi er flankert av et *EcoRI*-sete, *PstI*-sete, *BamHI*-sete eller ethvert av et stort antall andre restriksjonsnukleaseseter. Alternativt kan en polymer med repeterete seter utkuttet via unike restriksjonsseter som ikke foreligger i polymeren. Store mengder av pBR322-plasmid, pUC-plasmid eller andre plasmider med mange kopier av disse sekvenser kan fremstilles ved fremgangsmåter velkjente innen faget, plasmidet kan kuttes med restriksjonsenzymet som flankerer det polymeriserte sete, og de frigjorte, multiple kopier av operatorene isoleres enten ved kromatografi eller ved ethvert annet, egnet middel kjent innen faget. Før bruk atskilles så BNA-trådene slik at de er klare for polymerisering til en PNA som koder for en enkelttrådet, komplementær kopi av operatoren som et 1/2 BBR. BNA kan polymeriseres vektorielt på PNA ved å benytte forskjellige restriksjonsenzymer til å flankere hver repetisjon av polymeren i det plasmid som er benyttet til å fremstille multiple kopier av BNA. Alternativt kan BNA-polymeren hybridiseres til PNA via overheng i den ene eller begge ender av BNA-polymeren, uten behov for å atskille tråder og hybridisere hvert BNA-segment. Eksempler på spesifikke BNA-sekvenser tilveiebringes ovenfor i seksjonen betegnet Beskrivelse av sekvenser, som SEKV.ID NR. 35-36. For å stabilisere BNA-polymeren kan DNA-ligase benyttes for kovalent sammenkobling av de hybridiserte BNA.

5. Hårnålsnukleinsyrrene (HNA) og fremstilling av disse. HNA ifølge foreliggende oppfinnelse omfatter minst to hoveddeler som er koblet sammen: En enkelttrådet sekvens som er komplementær til et 1/2 BBR, og et dobbelttrådet nukleinsyremråde som er dannet under hybridiseringsbetingelser ved selvassosiering av selvkomplementære sekvenser i HNA. Med hen-

visning til figur 1(IIc) kan det 1/2 BBR som foreligger i HNA, konstrueres slik at det er komplementært til 1/2 BBR-sekvensen i PNA. Med henvisning til figur 1(I, IIc og IIIc) danner det tidligere nevnte HNA ved tilsetning til PNA under hybridiseringsbetingelser, et PNA-HNA-hybrid som inneholder et BBR. Med henvisning til figur 1(IIIc, IVc og Vc) kan et PNA-HNA-hybrid ved tilsetning av TNA under hybridiseringsbetingelser, danne et TNA-PNA-HNA-hybrid som inneholder et TBR og et BBR.

Med henvisning til figur 2a og 2b kan HNA benyttes for å terminere addering av BNA-forlengelser til PNA. De to BNA i figur 2a(Ib og Ic) kan gå sammen slik at hybridet vist i figur 3(IVb) dannes, eller de kan hybridisere direkte og enkeltvis til PNA som vist i figur 2a(Ia-c, IIa-d). De to HNA (vist i figur 2a(IIIa og IIIb)) kan terminere hybridiseringen av BNA til andre BNA som stikker ut fra PNA, som vist i figur 2a(IVa-d). HNA i figur 2a(IIIa) kan terminere PNA-BNA-hybridene vist i figur 2a(IIb og IIId) og ethvert annet PNA-BNA-hybrid med et enkelttrådet 1/2 BBR som er komplementært til det 1/2 BBR som foreligger i HNA som vist i figur 2a(IIIa). På tilsvarende måte kan HNA i figur 2a(IIIb) terminere PNA-BNA-hybridene vist i figur 2a(IIa og IIc) og ethvert annet PNA-BNA-hybrid med to enkelttrådede 1/2 BBR som er komplementære til de 1/2 BBR som foreligger i HNA, som vist i figur 2a(IIIb).

Det konstrueres HNA som vil terminere PNA-BNA-hybrider som er dannet ved sekvensiell tilsetning av BNA til PNA, som vist i figur (2b). De enkelttrådede 1/2 BBR-sekvenser som er vist i figur 2b(Ia, IIIa, Va og VIIa), er spesifikt komplementære til de enkelttrådede 1/2 BBR-sekvenser som er vist i figur 2b(Ib, IIIb, Vb og VIIb) og danner de unike, terminerte PNA-BNA-HNA-hybrider som er vist i figur 2b(Ic, IIIc, Vc og VIIc).

De selvkomplementære sekvenser i HNA og løkkesekvensen som binder de selvkomplementære hårnålssekvenser sammen, kan ha enhver sammensetning og lengde, så lenge de ikke i vesentlig grad svekker eller inhiberer presentasjonen av det enkelttrådede 1/2 BBR som utgjør en del av HNA, av HNA eller selektivt bindes til BBA eller TBA. Løkkesekvensene bør utvel-

ges slik at dannelsen av løkken ikke hindrer dannelsen av hårnålen. Et eksempel på en HNA som er anvendbar i denne anvendelsen, tilveiebringes som SEKV.ID NR. 44 (se Beskrivelse av sekvenser ovenfor).

5

6. Målbindingsansamlingenene (TBA) og fremstilling av disse. En TBA kan være enhver forbindelse som binder et gitt TBR dannet ved hybridisering mellom spesielle TNA og PNA, forutsatt TBA må ha minst de påfølgende egenskaper:

10

(a) TBA må binde TBR(ene) på en måte som er svært spesifikk for de TBR som skal undersøkes. Det vil si at TBA må skille mellom TBR som foreligger i TNA-PNA-hybridet og lignende duplekssekvenser dannet av PNA-CNA-hybridene. TBA må binde PNA-CNA-hybridet med tilstrekkelig lav aviditet til at PNA-CNA-hybridet fjernes uten at PNA-TNA-hybridet fjernes ved vask av TBA-TNA-PNA-komplekset,

15

(b) TBA må bindes kraftig til TBR som dannes ved hybridisering av TNA til PNA. Bindingsaffiniteter i området fra 10^{-5} til tilnærmet 10^{-12} eller høyere anses generelt for tilstrekkelig. Som bemerket nedenfor, kan det i visse tilfeller være ønskelig å benytte et TBA som har svært lav aviditet for et gitt TBR, men som har svært mye høyere affinitet når en spesiell konfigurasjon av multiple TBR tilveiebringes, slik at kvadratet av affiniteten av TBA for hvert TBR blir den relevante affinitet for det gitte TBA.

25

30

Eksempler på DNA-bindingskomponentene som er anvendbare ved dannelsen av TBA, omfatter, men er ikke begrenset til, NF- κ B, E2-protein fra papillomavirus, transkripsjonsfaktor SP1, inaktive restriksjonsenzymer, antistoffer, etc. Hvert av disse proteiner er kjent innen faget for å inneholde sekvenser som bindes til gitte nukleinsyresekvenser, og affiniteten av disse interaksjonene er kjent. Naturligvis er fremgangsmåten ifølge foreliggende oppfinnelse ikke begrenset til anvendelsen av disse kjente DNA-bindende proteiner eller fragmenter av

dem. Fra den foreliggende beskrivelse vil det være åpenbart for en gjennomsnittsfagmann at den foreliggende fremgangsmåte lett kan tilpasses anvendelse av nye TBA som viser i det minste de påkrevde egenskaper gitt ovenfor. Således ble f.eks.

- 5 i WO 92/20698 et sekvensspesifikt, DNA-bindende molekyl som omfatter et oligonukleotidkonjugat, dannet ved kovalent sammenkobling av et DNA-bindende medikament til et tripleksdannende oligonukleotid, beskrevet. Fremgangsmåten i denne beskrivelse kunne benyttes til fremstilling av nye TBA for anvendelse ifølge foreliggende beskrivelse, forutsatt at de således dannede TBA tilfredsstiller kriteriene beskrevet ovenfor. I tillegg kan fremgangsmåtene i US patentskrift nr. 5 096 815, 5 198 346 og WO 88/06601, som alle inkorporeres heri ved referanse, benyttes for fremstilling av nye TBA til 10 anvendelse ifølge fremgangsmåten i foreliggende oppfinnelse. Spesifikke antistoffer eller deler av slike kunne også benyttes (se f.eks. Blais 1994).

Når TBA er et protein eller et proteinkompleks, vil det forstås at en rekke fremgangsmåter som er rutinemessige innen faget, kan benyttes for fremstilling av TBA. TBA kan isoleres fra sitt naturlige miljø i naturen, eller, dersom dette ikke er praktisk mulig, fremstilles ved gjengse molekylærbiologiske teknikker. Ved å benytte de DNA-bindende deler av p50- eller p65-subenheten i NF-kB som et eksempel, kunne således denne bindingsansamling fremstilles ifølge rekombinante fremgangsmåter kjent innen faget (se f.eks. Ghosh [1990], Cell 62:1019-1029, som beskriver kloning av den DNA-bindende subenhet p50 i NF-kB og dette proteins homologi med rel og dorsal).

Mange proteiner som binder DNA og andre nukleinsyrer, er kjente og kan benyttes som eller i TBA ifølge foreliggende oppfinnelse. Når først aminosyresekvensen til et protein som binder DNA, RNA:DNA, RNA eller andre nukleinsyrer er kjent, kan en passende DNA-sekvens som koder for proteinet, fremstilles syntetisk, eller man kan benytte en cDNA-kopi av mRNA som koder for proteinet fra en passende vevskilde. Videre kan genomiske kopier som koder for proteinet, erholdes, og introner spleises ut ifølge fremgangsmåter kjent innen faget. Videre

kan TBA syntetiseres kjemisk.

Når først en passende, kodende sekvens er erholdt, kan setestyrt mutagenese benyttes for å endre aminosyresekvensen som kodes, slik at det dannes muterte, nukleinsyrebindingende proteiner som viser mer ønskelige bindingsegenskaper enn de til det opprinnelige nukleinsyrebindingende protein. Som et eksempel på denne prosess kan aminosyresekvensen i de DNA-bindende deler av NF- κ B endres slik at det dannes et NF- κ B'-molekyl som bindes sterkere til NF- κ B-bindingssetet (se eksempler nedenfor - "HIV-Detect" og "HIV-Lock").

For å tilveiebringe ytterligere innsyn i denne side ved oppfinnelsen, bør følgende betrakninger bemerkes. Med NF- κ B som eksempel kan en TBA fremstilles ved å benytte det naturlig forekommende NF- κ B-molekyl. Da dette molekyl foreligger i forsvinnende små mengder i celler, og da subenhetene til dette DNA-bindende protein er klonet, ville det imidlertid være mest fornuftig å fremstille store mengder av komplekset ved fremgangsmåter som omfatter rekombinant DNA, noe som allerede er oppnådd for dette protein (se f.eks. Ghosh [1990], Cell 62:1019-1029). NF- κ B er en pleiotrop indusert av gener som deltar i immunologiske, inflammatoriske og vekstregulatoriske svar på primære patogene (virale, bakterielle eller stressrelaterte) utfordringer eller sekundære, patogene (inflammatoriske cytokiner) utfordringer. NF- κ B er et dimert, DNA-bindende protein som består av en p50- og en p65-subenhet som begge tar kontakt med og bindes til spesifikke DNA-sekvenser. I en inaktiv tilstand foreligger NF- κ B i cellens cytoplasma i kompleks med en spesifikk inhibitor, I- κ B, slik at en cytoplasmatiske heterotrimere dannes. Ved aktivering fjernes inhibitoren fra komplekset, og p50-p65-dimeren relokaliseres via et spesifikt kjernelokaliseringssignal (NLS) til cellens kjerne, hvor den kan binde DNA og utføre sin rolle som transkripsjonsaktivator for en rekke gener (se Grimm og Baeuerle [1993], Biochem. J. 290:297-308, for en oversikt over teknikkens stand når det gjelder NF- κ B).

p50-p65-dimeren bindes med pikomolar affinitet til sekvenser som stemmer med konsensussekvensen GGGAMTNYCC (SEKV.ID NR. 117), med noe varierende affinitet avhengig av

den eksakte sekvens. Det er verdt å bemerke at homodimerer av p50 og p65 også forekommer. Disse homodimerer viser forskjellige biokjemiske egenskaper så vel som noe forskjellige affiniteter overfor bindingssekvenser som stemmer med eller ligner den ovenfor beskrevne konsensussekvensen. Avhengig av de ønskede bindingsegenskaper til TBA, kan således en p50-p65-heterodimer, en p50-p50-homodimer eller en p65-p65-homodimer, eller fragmenter av dimerene nevnt ovenfor, benyttes.

En måte forskjellige nye TBAs kan fremstilles for anvendelse på, er vist skjematisk i figur 9.

Nukleinsyregjenkjenningsenheterne i TBA kan ansamles og assosieres med lignende eller ulike TBA-nukleinsyregjenkjenningsenheter via en "leder". "Lederen" er en struktur på hvilken de forskjellige TBA-gjenkjenningselementer bygges, og som gir ønskelige egenskaper til nukleinsyregjenkjenningsenheterne. Lederen består av enhver sekvens som tilveiebringer ansamlingssekvenser slik at like eller forskjellige nukleinsyregjenkjenningsenheter bringes i nær og stabil forbindelse med hverandre. Når det gjelder en TBA utformet for tett binding av NF-kB-TBR, ansamles således f.eks. en TBA ved at lambda *cro*-sekvenser tilveiebringes som ansamlingssekvenser koblet til de nukleinsyrebindende sekvenser for enten NF-kB p50 eller p65. p50- eller p65-nukleinsyrebindingssekvensene er koblet til *cro*-sekvensene enten i den karboksyterminale eller den aminoterminale ende av *cro* og enten den karboksyterminale eller den aminoterminale ende av nukleinsyregjenkjenningsheten i p50 eller p65. Koblingssekvenser tilveiebringes, om ønskelig, for å tillate passende avstand mellom nukleinsyregjenkjenningsenheterne for optimal binding av TBR.

Ansamlingssekvensene, eksemplifisert ovenfor med *cro* og CI-sekvenser (SEKV.ID NR. 104-108), omfatter hvilke som helst stabile oligopeptider som naturlig og sterkt bindes til like sekvenser. Når det gjelder *cro*, er det således velkjent at en *cro*-dimer bindes til bakteriofag lambda-operatorseter (Anderson et al. [1981], Nature 290:754-758; Harrison og Aggarwal [1990], Ann. Rev. Biochem. 59:933-969). De monomere *cro*-enheter assosieres tett og spesifikt med hverandre. Således oppnås tett og nær assosiering ved å koble DNA-gjenkj-

ningsenhetssekvenser til *cro*-sekvensene.

De valgfrie koblingssekvenser omfatter enhver aminosyresekvens som ikke interfererer med TBA-ansamling eller nukleinsyrebinding, og som ikke er labil slik at nukleinsyregjenkjenningsenheten frigjøres fra det komplette TBA. Det er ønskelig, men ikke nødvendig, at koblingssekvensene er kovalent koblet til andre bestanddeler i bindingsansamlingen. Sammenbindingen bør være spesifikk slik at den bidrar til ansamling og fremstilling av bindingsansamlingene. Eksempler på slike sekvenser omfatter, men er ikke begrenset til, velkjente sekvenser som kobler forskjellige domener i strukturelle proteiner sammen. I f.eks. lambda-repressorproteinet er det således en koblingssekvens mellom det DNA-bindende domene og dimeriseringsdomenet, som er anvendbar for dette formål. Mange andre slike sekvenser er kjente, og den nøyaktige sekvens er ikke avgjørende for foreliggende oppfinnelse, forutsatt at rutineeksperimenter utføres for å sikre stabilitet og fravær av interferens med målnukleinsyrebinding. Eksempler på slike sekvenser tilveiebringes heri som Met Ser og SEKV.ID NR. 99-102. Innføring av spesifikke, kjente proteolyseseter i disse koblingssekvenser er også en integrert del av foreliggende oppfinnelse. Forekomst av slike seter i koblingssekvensene vil tilveiebringe fordeler ved fremstillingen da de tillater forskjellige molekyler å ansamles på lederstillet.

I tillegg til nukleinsyregjenkjenningsenhetene, valgfrie koblingssekvenser og ansamlingssekvenser har de nye TBA ifølge foreliggende oppfinnelse, om ønskelig, asymmetrisk sekvenser eller pilot-TNA-sekvenser og én eller flere OSA-enheter. Asymmetrisk sekvensene tilveiebringes for å fremme eller forhindre visse ønskelige eller uønskede assosiasjoner. Dersom det f.eks. er ønskelig med en TBA med homodimere p50-DNA-gjenkjenningsenheter, tilveiebringes asymmetrisk sekvensene for å forstyrre den naturlig sterkere assosiasjon mellom NF-kB-p50-subenheter og -p65-subenheter uten at ansamlingssekvensene hindres i å bringe sammen p50-subenheter. Eksempler på slike sekvenser tilveiebringes heri som SEKV.ID NR. 85-92 og SEKV.ID NR. 105 og 106.

I en annen konfigurasjon bringes NF-kB-p50-subenhets-

sekvenser i nær forbindelse med DNA-gjenkjenningsenhetssekvenser fra transkripsjonsfaktor SP1. Dette er ønskelig dersom et NF-kB/SP1-bindingsmotiv er av betydning, som i HIV-LTR hvor et motiv med minst seks gjenkjenningseter for DNA-bindende protein, to NF-kB-seter, tre SP1-seter og ett TATA-sete, vites å foreligge. Da det også vites at det andre NF-kB-sete og det første SP1-sete er av betydning for regulering av HIV-transkripsjon (Perkins et al. [1993], Embo J. 12:3551-3558), er denne spesielle konfigurasjon av TBA anvendbar, ikke bare ved påvisning av HIV, men også som et terapeutisk eller profylaktisk middel mot HIV-infeksjon (se nedenfor). På tilsvarende måte kan den lange kontrollregion (LCR) i humant papillomavirus anvendes som et nøkkelkontrollområde for analyse ifølge denne fremgangsmåte.

I lys av de forskjellige elementer som kan forbindes på "kassett"-måte, ifølge denne fremgangsmåte for TBA-dannelse, kan en praktisk talt ubegrenset variasjon av TBA fremstilles. I figur 10 gis eksempler på en serie forskjellige molekyler, betegnet "HIV-detect I-IV" hvori "CHAP" viser til ledermolekylet, "nfb" viser til NF-kB-subenheter, "spl" viser til nukleinsyregjenkjenningsenheten fra transkripsjonsfaktor SP1, og "TATA" viser til en dimer av DNA-gjenkjenningsenheten fra et TATA-sekvens-DNA-bindende protein (TBP), også kjent som et TATA-bindende protein, eller TBP. Disse konfigurasjoner er videre eksemplifisert nedenfor og er alle integrerte deler av foreliggende oppfinnelse.

I nok en annen konfigurasjon er den modulære struktur vist i figur 9, tilpasset påvisning og/eller behandling eller profylakse av et fullstendig forskjellig patogen. I figur 11 fremstilles, på tilsvarende måte som de ovenfor beskrevne "HIV-detect I-IV"-molekyler, en serie med "HPV-Detect I-IV"-molekyler. I denne utførelse benyttes de DNA-bindende egenskaper til E2-proteinet fra humant papillomavirus (HPV). I tillegg benyttes rollene til SP1 og TBP ved at det tilveies bringes spesifikke DNA-gjenkjenningsenheter som er tilpasset binding til disse sekvenser i HPV-genomet. Ved dannelse av de E2-spesifikke TBA for anvendelse ved påvisning av HPV-infeksjon, kan det være ønskelig å benytte enhver av SEKV.ID NR.

75-84 eller 93-98 som E2-DNA-gjenkjenningsenheterne. En TBA som inneholder en E2-dimer fra storfe og en dimer av humant E2-DNA-bindingsdomene, kan være spesielt anvendbar.

De forskjellige sekvenser beskrevet ovenfor, kan enten være sammenkoblet kjemisk ved å benytte rene oligopeptider som utgangsmaterialer, eller de kan være sammenkoblet ved å benytte rekombinante nukleinsyrer som koder for de forskjellige subelementer via den velkjente, genetiske kode. Når det gjelder rekombinant fremstilling, er kobling av *cro*-kodende sekvenser til sekvenser for nukleinsyregjenkjenningsenheter slik at TBA dannes, fordelaktig, da *cro* ikke bare virker som ansamlingssekvenser i lederen, men også styrer korrekt folding av nukleinsyregjenkjenningselementene. Eksempler på ledersekvenser tilveiebringes heri som SEKV.ID NR. 104-108. Videre tillater, dersom høyere ordens strukturer som omfatter flere bindingsseter, er ønskelig, f.eks. i en pentamer NF-kB/NF-kB/SP1/SP1/SP1 TBA, passende utforming av asymmetrisekvensene slike strukturer å dannes.

Som beskrevet ovenfor, fremstilles TBA som bindes til sine korrekten bindingsseter med høy affinitet. For eksempel forventes NF-kB-DNA-bindingskomponentene i TBA ifølge figur 10 å bindes til HIV-LTR med en affinitet på mellom tilnærmet 10^{-8} og 10^{-12} molar. Sekvenser som er anvendbare som DNA-gjenkjenningsenheter, tilveiebringes som SEKV.ID NR. 63-71, 73-84, 93-98 og 104-108, og eksemplifiseres videre nedenfor.

I lys av beskrivelsen ovenfor når det gjelder styrt ansamling av nukleinsyrebindende proteiner ved hjelp av ansamlingssekvenser og asymmetri(eller leder)-sekvenser, vil fagfolk forstå at en generelt anvendbar fremgangsmåte for ansamling av proteinstrukturer tilveiebringes av foreliggende oppfinnelse. Denne fremgangsmåtes generalitet vises videre ved å betrakte, som et annet eksempel, anvendelse av en antistoff-epitopinteraksjon for ansamling av ønskede strukturer. Ved hjelp av spesifisitet kan en DNA-bindende proteinstruktur ansamles ved å koble en NF-kB-p50-subenhet til et antigen, f.eks. et sirkularisert (via disulfidbindinger), melanocyt-stimulerende hormon (MSH). Dette pro-MSH-molekyl kan så bindes av et anti-MSH-antistoff for tilveiebringelse av en ny

nukleinsyrebindende ansamling hvor antigenet og antistoffet virker som ansamlingssekvenser.

Den modulære struktur tilveiebrakt i figur 9, viser at et stort antall forskjellige TBA kan ansamles ved å benytte forskjellige kombinasjoner av komponenter. Således tilveiebringes representative utførelser av denne generelle struktur som SEKV.ID NR. 109-116.

7. Forsterkerbindingsansamlingen (BBA) og fremstilling av disse. En BBA kan være enhver substans som binder et gitt BBR dannet ved hybridisering mellom gitte PNA og BNA, heriblant når flere BNA (opp til og innbefattet "n" BNA, dvs. BNA_n , hvori "n" teoretisk ligger mellom 0 og ∞ , men praktisk talt ligger mellom 0 og 100) polymeriseres på PNA for signal-amplifisering, forutsatt at BBA må ha i det minste de følgende egenskaper:

(a) BBA må binde BBR på en måte som er svært spesifikk for det foreliggende BBR. Det vil si at BBA må skille mellom BBR som foreligger i PNA-BNA-hybridet og lignende duplekssekvenser i BNA-CNA-hybrider eller andre CNA. Således må, selv når kun et enkelt umake basepar eller uten umake basepar foreligger ved dannelsen av PNA- BNA_n - eller PNA-

BNA_n -HNA-hybridet, BBA binde hybridet med tilstrekkelig lav aviditet til at BBA fjernes fra CNA-sekvensene, men ikke fra BBR-sekvensene, ved vask av TBA-TNA-PNA- BNA_n -komplekset.

(b) BBA må bindes sterkt til BBR. Bindingsaffiniteter i området fra 10^{-5} til tilnærmet 10^{-9} eller høyere anses generelt for tilstrekkelig.

Eksempler på BBA omfatter, men er ikke begrenset til, cro og bakteriofag lambda-repressorproteinet, CI. I tillegg, se US patentskrift nr. 4 556 643, som inkorporeres heri ved referanse, som foreslår andre DNA-sekvenser og spesifikke bindingsproteiner som repressorer, histoner, DNA-modifiserende enzymer og katabolittgen-aktivatorprotein. Se også EP 0 453 301 som inkorporeres heri ved referanse, som foreslår

et stort antall nukleotidsekvensspesifikke bindingsproteiner (NSSBP), f.eks. tetrasyklinrepressoren, lac-repressoren og tryptofanrepressoren. Hver av disse BBA er kjent innen faget for å bindes til gitte, kjente nukleinsyresekvenser, og affiniteten for disse interaksjoner er kjent. Naturligvis er fremgangsmåten ifølge foreliggende oppfinnelse ikke begrenset til anvendelse av disse kjente BBA. Fra den foreliggende beskrivelse kan en gjennomsnittsfagmann lett tilpasse anvendelse av nye BBA som viser i det minste de påkrevde egenskaper bemerket ovenfor, til den foreliggende fremgangsmåte.

Eksempler på nye BBA som er anvendbare ifølge denne side ved foreliggende oppfinnelse, omfatter nye proteiner basert på motivet i et kjent DNA- eller RNA- eller DNA:RNA-bindende protein, f.eks. *cro* eller λ CI-repressorprotein. Fortrinnsvist utføres slike modifikasjoner for å lette håndteringen av disse bestanddeler i oppfinnelsen. Det kan således være ønskelig å tilsette en høy konsentrasjon av *cro* til en analyse. En av de negative egenskaper til *cro* er at binding av *cro* til sitt DNA-mål ved høye konsentrasjoner vil konkurrere med *cro-cro*-interaksjoner. Således kan f.eks. et ledet eller mutert *cro* fremstilles som ikke har denne begrensning. Eksempler på slike endrede ledere er SEKV.ID NR. 105-106 og 108. Fremgangsmåter kjent innen faget, f.eks. fremstilling av nye, målbindende proteiner ved å benytte randomiserte populasjoner av nukleinsyrer og seleksjon av bakteriofagbinding til gitte, på forhånd valgte målsekvenser (dvs. såkalt fag-display-teknologi, se diskusjon ovenfor for fremstilling av nye TBA) kan benyttes for å fremstille slike nye BBA, så vel som de ovenfor nevnte, nye TBA.

Dersom BBA er et protein eller et proteinkompleks, vil det forstås at en rekke fremgangsmåter som er gjengs innen faget, kan benyttes til fremstilling av BBA. BBA kan isoleres fra sitt naturlig forekommende miljø i naturen, eller dersom dette ikke er praktisk mulig, fremstilles ved vanlige, molekylærbiologiske teknikker. Således er f.eks. sekvensen av *cro*-proteinet kjent, og enhver molekylær klon av bakteriofag lambda kan benyttes for å fremskaffe passende nukleinsyrer som koder for *cro* for rekombinant fremstilling av dette. I tillegg

kan de TBA som beskrives heri, benyttes som BBA, forutsatt at forskjellige TBA benyttes for binding av TBR og BBR.

8. Anvendelse av BBA og BBR for lokalisering og amplifisering av lokaliseringen av PNA-TNA-TBA-kompleksene (se figur 8). I én utførelse av foreliggende oppfinnelse benyttes den svært spesifikke og ekstremt tette binding som tilveiebringes av TBA som består av nukleinsyrebindende bestanddeler for å fremstille en amplifiserbar nukleinsyre-"sandwich"-analyse. Ifølge én side ved denne utførelse belegges et fast støttemiddel med en første TBA slik at en immobilisert TBA dannes. En PNA og TNA bringes sammen i løsning under hybridiseringsbetingelser og settes så i forbindelse med den immobiliserte TBA. Kun de PNA-TNA-interaksjoner som danner det spesifikke TBR som gjenkjennes av den immobiliserte TBA, vil holdes tilbake ved vask av den faste overflate som binder TBA-TBR-komplekset.

Påvisning av det bundne TBR oppnås ved binding av forsterkernukleinsyrer, BNA, til de 1/2 BBR som foreligger i PNA under hybridiseringsbetingelser. På denne måte kan et kraftig, amplifisert signal fremstilles selv om kun et eneste TBA-TBR-kompleks bindes til den immobiliserte TBA, ved polymerisering av flere BNA til den immobiliserte TNA. Hver BNA som bindes til TNA, danner et BBR som kan bindes av BBA som i likhet med de TBA som er immobilisert på den faste overflaten, kan utvelges for tett og spesifikk binding av gitte nukleinsyrestrukturer. Således kan ifølge denne utførelse den immobiliserte TBA inneholde den DNA-bindende del av NF-kB som bindes svært spesifikt og tett til NF-kB-bindingsseter dannet ved hybridisering av TNA og PNA.

Da det er velkjent at det foreligger NF-kB-bindings-seter både i det normale, humane genom og i de lange, terminale repetisjoner i humant immunodefisiensvirus (HIV), tilveiebringer foreliggende oppfinnelse en fremgangsmåte for å skille mellom de "normale", humane seter og setene som foreligger i celler grunnet HIV-infeksjon. I en analyse utformet for å fastslå nærvær eller fravær av HIV-DNA i en prøve med humant DNA, kan således HIV-NF-kB-bindingssetene betraktes som TNA,

og de normale, humane NF- κ B-bindingsseter som CNA. Ifølge fremgangsmåten i foreliggende oppfinnelse kan diskriminering mellom disse TNA og CNA oppnås ved å utnytte det faktum at det i HIV-LTR foreligger to NF- κ B-bindingsseter fulgt av tre SPI-seter (se f.eks. Koken et al. [1992], Virology 191:968-976), mens cellulære NF- κ B-bindingsseter med de samme sekvenser ikke finnes i tandem.

I de tilfeller hvor TNA inneholder mer enn ett 1/2 TBR og det er ønskelig å utnytte de terapeutiske og profilaktiske anvendelser av TBA, kan det være ønskelig å benytte mer enn én TBA med evne til å binde et TBR i TNA-PNA-komplekset. I dette tilfellet kan det være fordelaktig å velge som bestanddeler i TBA, DNA-bindende eller RNA-bindende domener med lavere affinitet for sitt TBR enn villtypen av det DNA-bindende eller RNA-bindende domene. Da de TBA som inngår i bindingen til de mange TBR enten kan ansamles før binding til TBR eller etter binding til TBR, vil de enkelte TBA ikke blokkere de tilsvarende TBR i andre genomer enn målgenomet, med mindre de foreliggende TBR romlig sett er i stand til å binde det ansamlede TBA-kompleks. En egenskap ved den multimeres ansamling av TBA som spesifikt inngår som en del av foreliggende oppfinnelse, er at en slik multimeres ansamling vil forventes å ha en svært redusert affinitet for et enkelt sete i TNA. Da bindingen imidlertid er dramatisk forsterket sammenlignet med hver enkelt TBA, vil TBA-komplekset forventes å ikke konkurrere med de tilsvarende native proteiner *in situ* om binding til et gitt TBR, men bindes tett til sekvenser i PNA-TNA-hybridet som inneholder TBR for hver av de nukleinsyrebindende bestanddeler som er ansamlet i TBA. TBA-komplekset bør ansamles og koblingssekvenser justeres i de enkelte TBA slik at de nukleinsyrebindende områder som inngår i TBA-komplekset, tillates samtidig å nå og binde til sine mål.

Når først TNA-PNA-hybridene er dannet og satt i kontakt med den immobiliserte TBA, vaskes ubundet nukleinsyre bort fra den immobiliserte overflate, og de immobiliserte hybrider påvises. Dette kan oppnås på mange måter. Ved én side av foreliggende oppfinnelse er PNA merket med en OSA, f.eks. et radioaktivt atom, fargede kuler eller et PNA merket med en

OSA, f.eks. et radioaktivt atom, fargede kuler eller et enzym som kan danne et farget reaksjonsprodukt. Videre kan PNA i tillegg til å ha ett eller flere 1/2 TBR, også inneholde minst ett 1/2 BBR. 1/2 BBR-sekvensene er valgt slik at de er komplementære til unike 1/2 BBR-sekvenser i BNA. Når det gjelder utførelsen beskrevet ovenfor hvor TBA er NF-kB og det TBR som dannes ved TNA-PNA-hybridisering er ett eller flere NF-kB-bindingsseter, kan de foreliggende 1/2 BBR tilveiebringe hybridisbare (dvs. enkelttrådede, komplementære) sekvenser fra venstre eller høyre bakteriofag lambda-operator (se f.eks. Ptashne [1982], Scientific American 247:128-140, og referanser sittet i denne for sekvensene til disse operatorer). Disse kan polymeriseres til 1/2 BBR i PNA på vektoriell måte (se figurene 2 og 3) slik at opp til "n" BBR tilveiebringes hvor hvert BBR danner et *cro*-bindingssete. Enzymatisk, radioaktivt eller på annen måte merket *cro* settes i forbindelse med TBA-TNA-PNA-(BNA)_n-komplekset. På denne måte dannes et svært selektivt og amplifisert signal. Signal produsert med en PNA med et enkelt 1/2 TBR, viser at analysen har lykkes i å oppnå TBA-TBR-binding og polymerisering av BNA for produksjon av signal fra cellulære seter (dvs. fra CNA). Fravær av signal når en dimerisert TBA benyttes, viser at ingen HIV-LTR forelå i TNA, da ingen dobbelte NF-kB-bindingsseter forelå. På den annen side viser forekomst av signal ved bruk av NF-kB-dimer HIV-infeksjon. Som et spesifikt eksempel på beskrivelsen ovenfor av denne utførelse av oppfinnelsen, se eksempel 6 som beskriver et HIV-analysesett.

Fagfolk vil naturligvis forstå at beskrivelsen ovenfor kan modifiseres på mange måter når det gjelder valg av PNA, TNA, TBA, BNA og BBA. Når det gjelder andre systemer enn HIV, vil fagfolk videre forstå at den generelle fremgangsmåte som er beskrevet ovenfor, kan benyttes også her. Disse andre anvendelser kan imidlertid være enklere enn fremgangsmåten beskrevet ovenfor, da de benyttede TBA ikke nødvendigvis gjennemmer normale, cellulære seter, slik at bruk av dimerisering eller andre fremgangsmåter for å skille mellom TNA og CNA, er mindre avgjørende. Ved utforming av prober og bindingssamlinger for disse andre systemer vil fagmannen kunne ledes av

følgende prinsipper og betrakninger.

I utførelsen beskrevet ovenfor, er fordelen ved å benytte de DNA-bindende deler av NF-kB-proteinet som TBA og NF-kB-gjenkjenningsbindingselementer som TBR, at disse elementer danner et viktig "kontrollpunkt" for replikasjon av HIV. Det vil si at det er kjent at HIV må benytte NF-kB som en avgjørende komponent i sin replikative livssyklus. Tilsvarende kontrollpunkter for andre patogener kan utvelges og benyttes som basis for påvisning ifølge fremgangsmåtene beskrevet heri.

Fra beskrivelsen ovenfor av generelle egenskaper ved foreliggende oppfinnelse og dens virkningsmåte vil fagfolk forstå at det er et stort antall spesifikke måter som foreliggende oppfinnelse kan utføres på. For eksempel kan fremgangsmåten ifølge foreliggende oppfinnelse tilpasses en fremgangsmåte og utstyr som benytter kromatografiske analysesett beskrevet i US patentskrift nr. 4 690 691 og 5 310 650 (691- og 650-patentene). I disse patenter ble et porøst medium benyttet for immobilisering av enten en TNA eller en innfangingsprobe, og et løsemiddel ble benyttet for å transportere en mobil fase som inneholdt enten et merket PNA, dersom TNA var immobilisert, eller TNA, dersom en innfangingsprobe var immobilisert, inn i "innfangingssonen". Etter binding av TNA i innfangingssonen, enten ved direkte immobilisering eller ved innfanging, ble en merket PNA kromatografert gjennom innfangingssonen, og bundet merking ble påvist.

Tilpasning av foreliggende oppfinnelse til et slikt system gir fordelen ved å benytte en målbindingsansamling i innfangingssonen, og således innfanging av kun perfekt tilpassede TBR-sekvenser eller andre TBR som representerer nukleinsyrekonformasjoner som bindes spesifikt av TBA i TNA-PNA-dupleksene grunnet den tidligere beskrevne, sensitive diskriminering av TBA mellom TNA og CNA.

Etter binding av TNA-PNA-hybridene til den immobiliserte TBA amplifiseres signalet ved å tilsette BNA eller å kromatografere BNA gjennom innfangingssonen. Endelig kan signalet forsterkes ytterligere ved å tilsette BBA eller å kromatografere merket BBA gjennom innfangingssonen. På denne måte forenkles analysetrinnene beskrevet i 691- og 650-patentene ved

at det tilveiebringes evnen til å øke spesifisiteten og, ved amplifisering, sensitiviteten til fremgangsmåten beskrevet i disse patenter. Beskrivelsen i 691- og 650-patentene inkorporeres heri ved referanse med det formål å vise detaljene i 5 fremgangsmåten og læren gitt i disse angående spesifikke reaksjonsbetingelser, til hvilke preparatene og fremgangsmåtene ifølge foreliggende oppfinnelse kan tilpasses.

Fagfolk vil også forstå at fremgangsmåten ifølge foreliggende oppfinnelse kan tilpasses mikrotiterplater eller 10 automatisering. Anvendelse av instrumenter som benytter fremgangsmåten ifølge foreliggende oppfinnelse, faller derfor naturlig innenfor den foreliggende beskrivelses område og de vedlagte patentkrav. Således kan f.eks. foreliggende oppfinnelse tilpasses anvendelse i instrumenter som IMx bordmodell- 15 analysator fra Abbott Laboratories (Abbott Park, IL). IMx er for tiden utformet for å kjøre både fluorescenspolariseringsimmunoanalyser (FPZa, se Kier [1983], KCLA 3:13-15) og mikropartikkelenzymimmunoanalyse (MEZA, se Laboratory Medicine, bind 20, nr. 1, januar 1989, s. 47-49). MEZA-fremgangsmåten 20 kan lett overføres til en nukleinsyrepåvisningsfremgangsmåte ved anvendelse av foreliggende oppfinnelse, ved å benytte en TBA som et innfangingsmolekyl koblet til en mikropartikkelfrom submikrometerstørrelse (<0,5 µm i gjennomsnitt) suspendert i løsning. Mikropartikklene belagt med TBA, pipetteres i en reaksjonsbrønn. IMx-instrumentet pipetterer så prøven (hybridisert 25 PNA-TNA) inn i reaksjonscellen slik at det dannes et kompleks med TBA. Etter en passende inkuberingstid overføres løsningen til en ikke-reakтив glassfibermatriks til hvilken partikklene har høy affinitet og som mikropartikklene adhererer til. Enten 30 før eller etter filtrering av reaksjonsblandinga gjennom glassfibermatrikksen tilsettes BNA og BBA, og et annet system for signalamplifisering og deteksjon benyttes som avhenger av spesifikk dannelsje av TNA-PNA-hybrider. Det immobiliserte kompleks vaskes, og ubundet materiale flyter gjennom glass- 35 fibermatrikksen.

De bundne komplekser påvises ved å benytte BBA merket med alkalisk fosfatase eller på annet vis (radioaktivt, enzymatisk, fluorescens). For alkalisk fosfatasemerkeide BBA kan det

fluorescerende substrat 4-methylumbelliferylfosfat eller et tilsvarende reagens tilsettes. Alternativt kan enzymet unngås ved direkte merking av BBA med dette eller et lignende reagens. I alle tilfeller vil fluorescens eller annet signal være proporsjonalt med mengden foreliggende PNA-TNA-hybrid.

Fluorescensen påvises på overflaten av matriksen ved hjelp av et overflatefluorometer som beskrevet av produsenten av IMx-instrumentet. Med mindre justeringer som kan utføres ved rutineeksperimentering for å optimalisere et instrument som IMx for nukleinsyrehybridisering og nukleinsyre-TBA-interaksjoner, er foreliggende oppfinnelse fullstendig tilpasningsdyktig til automatisert analyse av TNA-prøver.

9. Andre diagnostiske anvendelser av foreliggende oppfinnelse. Mens beskrivelsen ovenfor tillater anvendelse av foreliggende oppfinnelse på en rekke forskjellige måter, kan ytterligere egenskaper ved oppfinnelsen lett verdsattes, f.eks. i et mobilitetsretardasjonssystem.

I denne utførelse av oppfinnelsen oppnås en forbedring i den velkjente, elektroforetiske mobilitetsskiftsanalyse (EMSA) som følger (se figurene 12a og 12b):

En DNA-prøve fragmenteres, enten ved tilfeldig kløyving eller ved behandling med spesifikk restriksjonsendonuklease. DNA i prøven deles så i to like porsjoner, og en spesifikk TNA tilsettes første porsjon, men ikke den andre. De to porsjoner fraksjoneres så ved elektroforese i en akrylamidgel eller agarosegel, og mønsteret av DNA-bånd (enten visualisert ved etidiumbromidbinding eller ved at de merkes radioaktivt før elektroforesen) sammenlignes så for de to porsjoner. DNA-fragmenter med bindingssetter for hvilke TBA er spesifikk, vil forsinkes i sin vandring gjennom elektroforesemediet. Ved å benytte en egnet TBA kan ethvert antall DNA-sekvenser eller andre nukleinsyresekvenser følges på denne måte.

I en modifisering av EMSA som beskrevet ovenfor, hybridiseres fragmentert TNA med en PNA og fraksjoneres i en første dimensjon. Det fraksjonerte DNA får så reagere med en passende TBA, og DNA-fragmentenes endrede mobilitet observeres. Økt retardasjon er mulig ved å tilsette BBA som be-

skrevet ovenfor. (Se f.eks. Vijg og referanser sitert i denne for kjente teknikker vedrørende todimensjonal nukleinsyreeleketroforese til hvilken foreliggende fremgangsmåte kan benyttes).

5

10. Terapeutiske anvendelser. Grunnet de svært tette og selektive nukleinsyrebindingsegenskaper til de nye TBA beskrevet heri, omfattes terapeutisk anvendelse i tillegg til de diagnostiske egenskaper ved disse forbindelser. Således er en 10 TBA som gir tett og spesifikk binding av HIV-LTR grunnet forekomst av en NF-kB-p50- og en SP1-DNA-gjenkjenningsenhet liggende nær hverandre (se figur 10, "HIV-Detect II"), anvendbar for oppfangning av HIV-LTR, hvorved transkripsjon fra dette nøkkelement i HIV-genomet forhindres. De enestående egen- 15 skaper til ansamlingssekvensene i TBA tillater rekombinante vektorer å innføre DNA som koder for en slik TBA i en celle, og korrekt folding av de uttrykte sekvenser. Inne i cellen vil kjernelokaliseringssignalene i p50-subenheten styre transport 20 av TBA til kjernen hvor den bindes tett til LTR i eventuelt integrert HIV slik at patogenet i praksis skrus av. For profilaktisk anvendelse tilføres en person som er bekymret ved- 25 rørende eventuell HIV-eksponering, en tilstrekkelig dose av en TBA eller en rekombinant vektor som kan uttrykke TBA, til at eventuelt HIV som har kommet inn i personen, fanges opp. Ved denne anvendelse er bruk av TBA analog med passiv beskyttelse 30 med et spesifikt immunoglobulin. Ved terapeutisk eller profilaktisk anvendelse benyttes NLS-sekvenser istedenfor OSA som benyttes ved diagnostisk anvendelse. Eksempler på NLS-sek- 35 venser tilveiebringes som SEKV.ID NR. 72 og 103 (se også Hein- zinger 1994 og Bukinsky 1993 som beskriver NLS-sekvenser i Vpr-protein, hhv. gag-protein fra HIV). I alle tilfeller tilføres TBA i et farmasøytisk aksepterbart bærerstoff, kjent innen faget, f.eks. en steril saltløsning, eller forbundet med et liposom i form av en rekombinant vektor, fortrinnsvis en som styrer ekspresjon av TBA i en utvalgt celletype, eller ved et system for proteintilførsel.

II. Utførelser av oppfinnelsen

I lys av beskrivelsen ovenfor og eksemplene som følger, vil fagfolk forstå at foreiggende beskrivelse beskriver og tillater en rekke utførelser av foreiggende oppfinnelse, heriblant:

1. En probenukleinsyre (PNA) som omfatter:
 - (a) en enkelttrådet sekvens, 1/2 TBR, som under hybridiseringsbetingelser kan danne et hybrid, TBR, med et 1/2 TBR som foreligger i en målnukleinsyre (TNA),
 - (b) ingen, én eller flere, fortrinnsvis 1 til 10, enkelttrådede sekvenser, 1/2 BBR, som kan danne et hybrid, BBR, under hybridiseringsbetingelser med et 1/2 BBR som foreligger i en forsterknukleinsyre (BNA), og
 - (c) en OSA, som enten er intet tilkoblet støttemiddel og/eller indikator, eller et tilkoblet støttemiddel eller annet lokaliseringsmiddel, heriblant, men ikke begrenset til, tilkobling til kuler, polymerer og overflater, og/eller indikatorer,

hvor i dette TBR er i stand til å bindes med høy affinitet til en TBA, hvor TBA er en substans som kan skille mellom et paret TBR og et TBR med uparede nukleotider, og videre hvor i dette BBR er i stand til å bindes med høy affinitet til en BBA, hvor BBA er en substans som kan skille mellom et paret BBR og et BBR med uparede nukleotider. Denne utførelse omfatter TBR som er nukleinsyrebiningende proteingjenkjenningsseter, f.eks. HIV-LTR, og andre nukleinsyrebiningende proteingjenkjenningsseter i andre patogener, av hvilke noen er angitt ovenfor. PNA ifølge denne utførelse av oppfinnelsen kan danne et TBR som er et nukleinsyrebiningende proteingjenkjenningssete som foreligger i genomet til et patogen eller er et bindingssete forbundet med en patogen tilstand i det humane genom eller en kontaminant i en fermenteringsprosess.

2. En forsterknukleinsyre (BNA) som omfatter:

- (a) et 1/2 BBR som har en sekvens som er komplementær til en 1/2 BBR-sekvens i en PNA eller en

annen BNA som allerede er hybridisert til PNA,
og som under hybridiseringsbetingelser er i
stand til å danne et hybrid, BBR, med PNA,

- (b) et OSA-tilkoblet støttemiddel eller annet
5 lokaliseringsmiddel, heriblant, men ikke begren-
set til, tilkobling til kuler, polymerer og
overflater, og/eller indikatorer, og
(c) ytterligere hybridiseringsseter, 1/2 BBR, for
hybridisering med ytterligere BNA,
10 hvori BBR er i stand til å bindes med høy affinitet til en
BBA, hvor BBA er en forbindelse som kan skille mellom et paret
BBR og et BBR med uparede nukleotider.

3. En hårnålsnukleinsyre (HNA) som omfatter en
enkeltrådet sekvens, 1/2 BBR, som under hybridiseringsbetin-
15 gelser kan danne en hårnål og samtidig bindes til en BNA slik
at det dannes et BBR som er i stand til å binde en BBA, hvori
BBR er i stand til å bindes med høy affinitet til en BBA, hvor
BBA er en forbindelse i stand til å skille mellom et paret BBR
og et BBR med uparede nukleotider.

20 4. En fremgangsmåte for påvisning av en gitt TNA-sek-
vens som omfatter følgende trinn:

- (a) hybridisering av TNA med en PNA som beskrevet
ovenfor,
(b) hybridisering av PNA med en BNA som inneholder
25 et 1/2 BBR hvis sekvens er komplementær til en
1/2 BBR-sekvens i PNA,
(c) tilsetning av produktene fra trinnene (a) og (b)
som inneholder et TBR og et BBR, til en over-
flate, en væske eller et annet medium som inne-
holder en TBA,
30 (d) tilsetning av BBA til blandingen i trinn (c),
hvori BBA omfatter:
 (i) et molekyl eller en del av et molekyl som
 er i stand til selektiv binding til et BBR,
 og
 (ii) en påvisbar indikator,
35 og
 (e) påvisning av signalet dannet av indikatoren kob-

let til BBA. Denne fremgangsmåte omfatter anvendelse av en proteinindikator, heriblant enzymer i stand til å katalysere reaksjoner som fører til dannelse av fargede reaksjonsprodukter. Den omfatter også indikatorer som radioaktive atomer eller fargede kuler.

5 5. En fremgangsmåte for påvisning av nærvær i en prøve av en gitt målnukleinsyre, TNA, som omfatter:

- 10 (a) å bringe prøven i kontakt med en probenukleinsyre, PNA, som ved hybridisering med TNA dersom denne foreligger i prøven, danner et målbindingsområde, TBR, som er i stand til å binde en målbindingsansamling, TBA, og
- 15 (b) å sette prøven som allerede er brukt i kontakt med PNA, i forbindelse med en TBA som kan bindes til eventuelle TBR som dannes ved hybridisering mellom PNA og TNA i prøven.

20 6. En fremgangsmåte for å påvise eller lokalisere spesifikke nukleinsyresekvenser med høy grad av sensitivitet og spesifisitet som omfatter:

- 25 (a) å tilsette PNA som inneholder et 1/2 BBR og et 1/2 TBR til en prøve som inneholder, eller mistenkes for å inneholde, TNA som inneholder 1/2 TBR-sekvenser, slik at det dannes et kompleks med målbindingsområder, TBR, dannet ved hybridisering mellom de komplementære 1/2 TBR som foreligger i PNA, hhv. TNA,
- 30 (b) binding av TBR dannet i trinn (a) til en immobilisert TBA, slik at et TBA-TNA-PNA-kompleks dannes,
- (c) tilsetning av forsterkernukleinsyrer, BNA, som inneholder forsterkerbindingsområder, 1/2 BBR, til komplekset dannet i trinn (b), slik at de 1/2 BBR som foreligger i BNA, hybridiserer med 1/2 BBR-sekvensene som foreligger i PNA eller med 1/2 BBR som foreligger i BNA allerede bundet til PNA, slik at det dannes BBR, slik at TBA-TNA-PNA-(BNA)_n-komplekser dannes,

- (d) tilsetning av hårnålsnukleinsyrer, HNA, som inneholder 1/2 BBR-sekvenser, til komplekset dannet i trinn (c), slik at de 1/2 BBR som foreligger i HNA, hybridiserer med eventuelt tilgjengelige 1/2 BBR-sekvenser som foreligger i BNA i komplekset fra trinn (c), hvorved forlengelsen av BNA til TBA-TNA-PNA-(BNA)_n-kompleksene fra trinn (c) termineres, slik at det dannes TBA-TNA-PNA-(BNA)_n-HNA-komplekser,
- (e) tilsetning av forsterkerbindingsansamlinger, BBA, koblet til indikatorrester, til TBA-TNA-PNA-(BNA)_n-HNA-kompleksene dannet i trinn (d), slik at TBA-TNA-PNA-(BNA-BBA)_n-HNA-komplekser dannes, og
- (f) påvisning av signalene dannet av indikatorrestene koblet til TBA, PNA, BNA, BBA eller HNA i TBA-TNA-PNA-(BNA-BBA)_n-HNA-kompleksene fra trinn (e),

hvor i TNA omfatter:

- (i) én eller flere spesifikke 1/2 TBR-nukleinsyresekvenser hvis nærvær eller fravær i en gitt prøve skal bekreftes,

PNA omfatter:

- (i) en enkelttrådet sekvens, 1/2 TBR, som under hybridiseringsbetingelser er i stand til å danne et hybrid, TBR, med et 1/2 TBR som foreligger i en målnukleinsyre (TNA),
- (ii) en enkelttrådet sekvens, 1/2 BBR, som under hybridiseringsbetingelser er i stand til å danne et hybrid, BBR, med et 1/2 BBR som foreligger i en forsterkernukleinsyre (BNA), og
- (iii) en OSA, som enten er intet tilkoblet støttemiddel og/eller indikator, eller et tilkoblet støttemiddel eller annet lokaliseringsmiddel, heriblant, men ikke begrenset til, tilkobling til kuler, polymerer og overflater, og/eller indikatorer,

BNA omfatter:

- (i) et 1/2 BBR, som vist i figur 1(IIb), som har en sekvens som er komplementær til en 1/2 BBR-sekvens i en PNA og som under hybridiseringsbetingelser er i stand til å danne et hybrid, BBR, med PNA,
- 5
(ii) et OSA-tilkoblet støttemiddel eller annet lokaliseringsmiddel, heriblant, men ikke begrenset til, tilkobling til kuler, polymerer og overflater, og/eller indikatorer, og
- 10
(iii) ytterligere hybridiseringsseter, 1/2 BBR, for andre BNA, og
- 15
(iv) sekvenser, 1/2 BBR, som kan hybridisere med BNA som allerede er hybridisert til PNA,

BBA omfatter:

- (i) et molekyl eller en del av et molekyl som er i stand til selektiv binding til et BBR, og
- 20
(ii) enten intet tilkoblet støttemiddel og/eller indikator, eller et tilkoblet støttemiddel eller annet lokaliseringsmiddel, heriblant, men ikke begrenset til, tilkobling til kuler, polymerer og overflater, og/eller indikatorer, og
- 25

og TBA omfatter:

- (i) et molekyl eller en del av et molekyl som selektivt kan bindes til et TBR, og
- (ii) enten intet tilkoblet støttemiddel og/eller indikator, eller et tilkoblet støttemiddel eller annet lokaliseringsmiddel, heriblant, men ikke begrenset til, tilkobling til kuler, polymerer og overflater, og/eller indikatorer.

30
35 7. En forbedret fast fase-hybridiseringsfremgangsmåte for påvisning av nærvær av et mål-polynukleotid som omfatter: immobilisering av et mål-polynukleotid dersom dette foreligger i en analyseprøve, enten direkte eller via en intermediær

innfangingsstruktur, til en fast fase i et innfangingssete, tilkobling av en påvisbar, merket gruppe, før, under eller etter immobiliseringen, til mål-polynukleotidet dersom dette foreligger, og påvisning av den merkede gruppe, om noen, ved s innfangingssetet, hvor forbedringen omfatter:

- (a) anvendelse av en målbindingsansamling, TBA, som et middel for å oppnå immobilisering av mål-polynukleotidet, hvori TBA kun bindes til et perfekt hybrid dannet mellom en spesifikk probenukleinsyre, PNA, og målnukleinsyren, slik at et perfekt målbindingsområde, TBR, som kan gjenkjennes av TBA, dannes, og
- (b) innføring i PNA av en enkelttrådet sekvens, 1/2 BBR, som kan binde en forsterkernukleinsyre, BNA, som inneholder en enkelttrådet, komplementær 1/2 BBR som ved hybridisering med 1/2 BBR i PNA danner et BBR som kan binde merkede forsterkerbindingsansamlinger, BBA.

8. En målbindingsansamling, TBA, som omfatter én eller flere nukleinsyregjenkjenningselementer, koblingssekvenser, ansamlingssekvenser, asymmetrisekvenser, kjerne-lokaliseringsekvenser (NLS) og OSA. Nukleinsyregjenkjenningselementen kan være en NF- κ B-bindingsenhet, en SP1-bindingsenhet, en TATA-bindingsenhet, en bindingsenhet fra humant papillomavirus, en HIV-LTR-bindingsenhet eller en bindingsenhet for ethvert annet fragment med spesifikk sekvens hvis påvisning er ønskelig og kan oppnås ved spesifikk assosiering med TBA. Slike gjenkjenningselementer omfatter, men er ikke begrenset til, de eksemplifisert heri som SEKV.ID NR. 63, SEKV.ID NR. 64, SEKV.ID NR. 65, SEKV.ID NR. 66, SEKV.ID NR. 67, SEKV.ID NR. 68, SEKV.ID NR. 69, SEKV.ID NR. 70, SEKV.ID NR. 71, SEKV.ID NR. 72 og SEKV.ID NR. 73. Koblingssekvenser, f.eks. oligopeptider, som ikke interfererer med nukleinsyregjenkjenningssenhetens nukleinsyregjenkjenningefunksjon og som tilveiebringer stabilitet og kontroll over avstanden mellom nukleinsyregjenkjenningssenheten og resten av TBA. Eksempler på slike koblingssekvenser er velkjente innen faget og omfatter, men er ikke begrenset til, oligopeptidsekvenser fra primær-

sekvensen mellom domener i et strukturelt protein. Ansamlings-sekvenser omfatter oligopeptidsekvenser som styrer folding og ansamling av nukleinsyregjenkjenningsenheter. Et foretrukket eksempel på en slik sekvens er oligopeptider avledet fra cro-proteinet fra bakteriofag lambda. Asymmetrisekvensen styrer ansamling av nukleinsyregjenkjennings- og -ansamlingssekvenser i en på forhånd bestemt rekkefølge. Eksempler på slike asymmetrisekvenser er sekvenser avledet fra insulin, relaksin, gonadotropisk hormon, FSH, HCG, LH, ACTH, heriblant, men ikke begrenset til, SEKV.ID NR. 85-92. Med henvisning til figurene 14 og 15 er SEKV.ID NR. 85 en "A"-sekvens og SEKV.ID NR. 86 en "B"-sekvens, SEKV.ID NR. 87 er en "A"-sekvens, og SEKV.ID NR. 88 er en "B"-sekvens, SEKV.ID NR. 89 er en "A"-sekvens fra humant relaksin, og SEKV.ID NR. 90 er en "B"-sekvens fra humant relaksin, SEKV.ID NR. 91 er en "A"-sekvens fra relaksin fra rokke, og SEKV.ID NR. 92 er en "B"-sekvens fra relaksin fra rokke. I tillegg kan TBA inneholde kjernelokaliseringssignalsekvenser, NLS, som styrer migrering og opptak av et protein eller kompleks forbundet med NLS til cellekjernen.

Eksempler på slike NLS-sekvenser er tilveiebrakt som SEKV.ID NR. 72 og 103. Foretrukne utførelser av TBA omfatter, men er ikke begrenset til, "HIV-Detect I-IV" eller "HPV Detect I-IV", og SEKV.ID NR. 109-116.

9. Fremgangsmåter for anvendelse av de nye TBA omfatter, men er ikke begrenset til, en foreliggende oppfinnelse for å benytte TBA for binding av en gitt nukleinsyresekvens i en målnukleinsyreprøve som omfatter:

- (a) fragmentering av nukleinsyren i målnukleinsyre-prøven,
- (b) å sette den fragmenterte nukleinsyre, under hybridiseringsbetingelser, i forbindelse med en probenukleinsyre som er komplementær til nukleinsyresekvensen av interesse, hvori probe-nukleinsyren ved hybridisering med nukleinsyresekvensen av interesse, danner et målbindingsområde til hvilket TBA bindes spesifikt.

I denne fremgangsmåte kan probenukleinsyren i tillegg til sekvenser som er komplementære til nukleinsyre-

sekvensen som skal analyseres, også inneholde ytterligere sekvenser til hvilke en forsterkernukleinsyre kan bindes slik at det dannes et forsterkerbindingssete til hvilket en merket forsterkerbindingsansamling kan bindes for tilveiebringelse av et signal som viser og amplifiserer bindingen av probenukleinsyren til målnukleinsyresekvensen som skal analyseres.

Nok en side som ikke krever fragmentering av målnukleinsyren, omfatter tilførsel av TBA til en pasient med behov for slik behandling, av en terapeutisk eller profylaktisk effektiv mengde av TBA, som omfatter tilførsel av TBA, enten i form av et renset proteinkompleks eller i form av en rekombinant vektor som etter tilførsel til pasienten kan uttrykke TBA slik at TBA bindes til den gitte nukleinsyresekvens, og det ønskede, profylaktiske eller terapeutiske resultat oppnås. Dette kan omfatte tilveiebringelse av en dose som kan fastslås ved rutineeksperimentering til å være tilstrekkelig for å forhindre etablering av en aktiv infeksjon av et patogen. Doser av rensede TBA kan ligge i området fra tilnærmet 0,001 til 100 mg/kg. Ved anvendelse av en rekombinant ekspresjonsvektor som vil styre *in vivo* ekspresjon og folding av TBA, kan dosene av den rekombinante nukleinsyre være vesentlig lavere, særlig dersom de tilføres i form av en ikke-patogen, viral vektor. Fremgangsmåtene for anvendelse av TBA omfatter også å følge mobilitetsskift for nukleinsyrer i målnukleinsyreprøver som en funksjon av størelsen slik at binding av TBA til et gitt fragment i prøven endrer fragmentets mobilitet. Denne side ved fremgangsmåten tilveiebringer en anvendbar fremgangsmåte for analyse av nukleinsyrefragmenter for spesielle avvik, f.eks. slike som finnes assosiert med metastaser.

10. Diagnostiske eller rettsmedisinske sett som er anvendbare for å påvise nærvær av en infeksjon, sykdomsutsatthet eller opphavet til en gitt nukleinsyreholdig prøve.

11. En fremgangsmåte for ansamling av multimore TBA *in vivo* som omfatter innføring av nukleinsyrer som koder for TBA-bestanddeler i en celle. TBA-bestanddelene bør alle inneholde en nukleinsyregjenkjenningsenhet, ansamlingssekvenser, asymmetrisekvenser og kjernelokaliseringssignalsekvenser.

Koblingssekvenser kan, om ønskelig, innføres dersom TBA- "footprinting"-eksperimenter viser behov for slike koblingssekvenser for å oppnå optimal geometri av den multimore TBA. Ved *in vivo* ekspresjon av hver TBA-bestanddel og proksimal binding via nukleinsyregjenkjenningsenheten i hver TBA-bestanddel til nukleinsyresekvenser som forekommer i kjernen eller andre steder i cellen, styres uttrykte TBA-bestanddeler til ansamling via de innbefattede ansamlingssekvenser og asymmetrisekvenser til multimore TBA. Som beskrevet ovenfor, vil slike multimore TBA ha den fordel at de bindes spesifikt med høy affinitet til TBR i en gitt målsekvens, men ikke i det hele tatt eller med svært lav affinitet til beslektede nukleinsyrer.

Beskrivelsen av oppfinnelsen gitt ovenfor, vil forstås av fagfolk å tillate foretrukne utførelser så vel som den beste måte for foreliggende oppfinnelse. Uten å begrense oppfinnelsens område til spesifikke anvendelsesområder gis de påfølgende eksempler for ytterligere å veilede fagfolk vedrørende fremgangsmåter for utførelse av foreliggende oppfinnelse. Gjengse rekombinant-DNA-teknikker som dem beskrevet i Sambrook, Fritsch og Maniatis (1989), Molecular Cloning: A Laboratory Manual, 2. utg., Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, NY, og nyere tekster beskrives ikke da disse nå ligger godt innenfor gjennomsnittsfagmannens kunnskapsområde.

Eksempel 1 - Fremstilling av PNA og merking av PNA

Probenukleinsyrer, PNA, kan fremstilles ved fremgangsmåter velkjente innen faget. Således kan enkelttrådede polynukleotid-PNA med definert sekvens fremstilles ved fast fase kjemisk syntese ifølge Merrifield. PNA kan fremstilles ved automatisk syntese ved å benytte kommersielt tilgjengelig teknologi, f.eks. resiner og instrumenter fremstilt eller markedsført av Applied Biosystems, ABI, eller andre produsenter. Alternativt kan gitte DNA-sekvenser syntetiseres *in vivo* ved kjente fremgangsmåter for rekombinant DNA, f.eks. ved å klone en dupleks-PNA i en vektor som kan replikere i *E. coli*, hvorved store mengder av dupleks-PNA kan fremstilles.

Multimerer av PNA kan klones i vektoren slik at det for hvert mol vektor frigjøres flere mol PNA ved kutting av vektoren i et restriksjonsfragment som flankerer PNA-sekvensen. Etter syntese eller rekombinant fremstilling renses PNA ved fremgangsmåter velkjente innen faget, f.eks. gelelektroforese eller høytrykksvæskekromatografi (HPLC). Dersom PNA fremstilles som en dupleks, atskilles PNA-trådene før de anvendes i en hybridiseringssanalyse for påvisning av målnukleinsyresekvenser, enten ved oppvarming eller ved andre fremgangsmåter kjent innen faget.

De spesifikke basesekvenser i PNA utvelges ut fra sekvensen som skal påvises i en TNA, med det forbehold at PNA ifølge foreliggende oppfinnelse inneholder en 1/2 TBR-sekvens som ved hybridisering med PNA og TNA danner et TBR. Da det er et praktisk talt ubegrenset antall slike sekvenser kjent innen faget, er valget av PNA-sekvens åpent for seleksjon av den erfarte forsker for enhver gitt anvendelse. Sekvensen av HIV-LTR er én slik sekvens som ved hybridisering med en PNA som koder deler av LTR med TNA som koder HIV-LTR, danner TBR som kan binde de DNA-bindende proteiner NF-kB eller SP1.

I tillegg til sekvenser som vil danne et TBR ved hybridisering, kan PNA også inneholde et 1/2 BBR. Denne sekvens vil ved hybridisering med en forsterkernukleinsyre, BNA, danne et BBR som kan binde en BBA. BBA er fortrinnsvis et DNA-bindende protein med høy affinitet for BBR-sekvensen.

I dette spesielle eksempelet utføres hybridisering mellom en PNA med et 1/2 TBR, SEKV.ID NR. 4, og ved den 3' ende av denne sekvens, en 1/2 BBR-sekvens vist som SEKV.ID NR. 35. PNA som inneholder disse sekvenser, benyttes enten uten merking, eller merkes med en radioaktiv isotop som P³², S³⁵ eller en tilsvarende isotop, ifølge fremgangsmåter kjent innen faget. Alternativt kobles PNA til en kule med diameter mellom 0,01 og 10 µm, som kan være farget for lett visuell påvisning. Denne merking danner OSA som beskrevet i beskrivelsen. Denne probe hybridiserer med HIV-LTR-sekvenser slik at det dannes et TBR som binder NF-kB. I tillegg hybridiserer PNA med BNA som besitter et komplementært 1/2 BBR slik at det dannes en venstre operator fra bakteriofag lambda som binder enten cro

eller lambda-repressorproteiner.

På tilsvarende måte som beskrevet ovenfor, benyttes PNA hvori 1/2 TBR er enhver av SEKV.ID NR. 5 eller SEKV.ID NR. 7-34, og et 1/2 BBR, f.eks. SEKV.ID NR. 35 eller SEKV.ID NR. 36, foreligger enten ved den 3' eller 5' ende av 1/2 TBR.

Eksempel 2 - Fremstilling og merking av BNA

På tilsvarende måte som beskrevet i eksempel 1 for fremstilling og merking av PNA, fremstilles og merkes BNA ifølge fremgangsmåter kjent innen faget. Som beskrevet i US patenttskrift nr. 4 556 643, som inkorporeres heri ved referanse (se särlig eksempel 1), kan nukleinsyresekvenser som koder for gitte nukleinsyrebindende sekvenser, masseproduseres ved kloning i en replikerbar vektor. Videre kan, på tilsvarende måte som i nevnte patents beskrivelse, 1/2 TBR- og 1/2 BBR-sekvensene fremstilles kolineært på denne måte, imidlertid med den forskjell at ifølge foreliggende oppfinnelse danner 1/2 TBR-sekvensen selv et gjenkjenningssete for en nukleinsyrebindende bestanddel, og 1/2 BBR i tillegg til å danne et gjenkjenningssete for en nukleinsyrebindende bestanddel, også tilveiebringer et middel for amplifisering av signalet som dannes ved binding av 1/2 TBR til komplementære sekvenser i TNA, ved at polymerisering av BNA til den TNA-bundne PNA tilveiebringes. For å muliggjøre dette tilveiebringes en sekvens, f.eks. SEKV.ID NR. 35, som koder for venstre operator fra bakteriofag lambda, med ytterligere sekvenser slik at en overhengssekvens dannes i én eller begge ender av BNA ved hybridisering med PNA.

Som et spesifikt eksempel tilveiebringes vektoriell polymerisering av BNA til TNA av SEKV.ID NR. 40-43. I dette eksempel koder SEKV.ID NR. 40 for to 1/2 TBR som vil hybridisere med to 1/2 TBR i en TNA slik at to NF-kB-bindingsseter dannes, samtidig som et 1/2 BBR for bakteriofag lambdas venstre operator tilveiebringes, som i tillegg termineres i den 3' ende med gjenkjenningssetet for restriksjonsenzymet *PstI*. Tilsetning av BNA, SEKV.ID NR. 41, med 1/2 BBR komplementært til 1/2 BBR i PNA, SEKV.ID NR. 40, fullstendiggjør BBR samtidig som *PstI*-gjenkjenningssetet kompletteres, og et fire

basers overheng gjenstår for hybridisering med ytterligere BNA. Følgelig tilsettes SEKV.ID NR. 42 som har en fire basepars sekvens i sin 3' ende som er komplementær til det overheng på fire baser som gjenstår etter hybridisering mellom 5 SEKV.ID NR. 40 og 41. I tillegg tilveiebringes SEKV.ID NR. 42 med en fem basers sekvens i sin 5' ende som danner del av et BamHI-gjenkjenningssete. Den voksende BNA-polymer utvides videre ved tilsetning av BNA SEKV.ID NR. 43, som er komplementær til SEKV.ID NR. 42, og som fullstendiggjør BBR samtidig 10 som BamHI-gjenkjenningssetet kompletteres og et fire basers overheng etterlates som kan hybridiseres videre med BNA med komplementære sekvenser. På denne måte kan BNA hybridiseres omfattende slik at signalet fra en enkel PNA-TNA-hybridiseringsbegivenhet forsterkes kraftig.

15 Som for PNA beskrevet i eksempel 1, kan BNA benyttes i umerket form, eller de kan merkes ifølge fremgangsmåter kjent innen faget og beskrevet i eksempel 1. Det vil også forstås at istedenfor å fremstille BNA-polymeren ved sekvensiell tilsetning av BNA til PNA-TNA-komplekset kan BNA-polymeren 20 dannes på forhånd og tilsettes direkte til PNA-TNA-komplekset. En enkel fremgangsmåte for forhåndsdannelse av en slik BNA-polymer omfatter rekombinant fremstilling av en vektor i hvilken BNA-multimerer tilveiebringes med et unikt restriksjonssete i hver ende av polymeren. Denne BNA-polymeren som 25 inneholder flere BBR, kuttes ut av vektoren og hybridiseres til et enkelttrådet 1/2 BBR som gjenstår i PNA etter hybridisering av PNA og TNA. Dette oppnås ved å tilveiebringe en enkelttrådet sekvens i PNA som er komplementær til et overheng dannet i BNA-polymeren når den kuttes ut fra produksjonsvektoren. 30

Eksempel 3 - Fremstilling av HNA og anvendelse av disse for å terminere BNA-polymerisering

HNA ifølge foreliggende oppfinnelse fremstilles 35 ifølge fremgangsmåter kjent innen faget for polynukleotidfremstilling, som beskrevet i eksemplene 1 og 2 for PNA, hhv. BNA. Ved fremstilling av HNA er imidlertid HNA-sekvensen spesifikt utformet slik at en vesentlig del av HNA danner et selvkomple-

mentært palindrom slik at en hårnål dannes, samtidig som tilstrekkelig mange baser forblir i enkelttrådet form til at hybridisering med enkelttrådede sekvenser i den voksende DNA-kjede muliggjøres, som beskrevet i eksempel 2.

5 I dette eksempel tilveiebringes en HNA med SEKV.ID NR. 44 for å terminere forlengelsen av BNA til PNA i eksempel 2 etter tilsetning av BNA, SEKV.ID NR. 43. Dette oppnås da SEKV.ID NR. 44 samtidig som den har en palindromsekvens som danner en stabil hårnål, også har en sekvens i den 5' ende av 10 HNA som fullstendiggjør BamHI-sekvensen som dannes ved hybridisering mellom SEKV.ID NR. 42 og SEKV.ID NR. 43. Naturligvis er terminering av polymeren etter tilsetning av kun 3 BNA kun gjort for å forenkle denne demonstrasjonen av oppfinnelsen. Som beskrevet ovenfor, kan denne polymeriseringen fortsette praktisk 15 talt ubegrenset for amplifisering av signalet fra PNA-TNA-hybridiseringsbegivenheten. Når først HNA hybridiserer til den voksende BNA-kjede, termineres polymeren, og ingen ytterligere forlengelse av polymeren er mulig.

20 Eksempel 4 - Fremstilling av TBA og BBA, merking og immobilisering av disse

TBA og BBA som kan benyttes ifølge foreliggende oppfinnelse, omfatter enhver forbindelse som spesifikt kan bindes til TBR og BBR dannet ved hybridisering av PNA, TNA og BNA. 25 Anvendelse av DNA-bindende proteiner er ett eksempel på slike forbindelser.

I dette eksempel er TBA dimeren av den DNA-bindende del av p50, og BBA er cro-proteinet fra lambda. Disse proteiner kan fremstilles ifølge fremgangsmåter kjent innen 30 faget. Genene for begge disse proteiner er klonet. Disse proteiner er følgelig fremstilt ved rekombinante midler og renset ifølge fremgangsmåter kjent innen faget. Videre er begge proteiner merket, enten med en radioaktiv isotop, f.eks. radioaktivt jod, eller med et enzym, f.eks. beta-galaktosidase eller 35 peroksidase fra pepperrot, eller med et fluorescerende fargestoff, f.eks. fluorescein eller rhodamin, ifølge fremgangsmåter velkjente innen faget. I tillegg kan én eller begge av TBA og BBA være immobilisert til en fast overflate, f.eks.

overflaten i en mikrotiterplate eller overflaten av en kule, f.eks. en farget kule med diameter mellom 0,01 og 10 μm . Merkingen på TBA og BBA kan være lik eller forskjellig.

I dette eksempel merkes TBA som inneholder det dimere p50-DNA-bindende domene med rhodamin, mens BBA, *cro*, er merket med fluorescein. Etter hybridisering mellom PNA, TNA, BNA og HNA som beskrevet i foreliggende patentbeskrivelse og de foregående og påfølgende eksempler, settes de eventuelt dannede nukleinsyrehybrider i forbindelse med et overskudd av merket TBA og *cro*. Fluorescensmerkingen måles ifølge kjente fremgangsmåter, og påvisning av begge signaler viser nærvær av 1/2 TBR-sekvenser i TNA. Forskjellen mellom signalet gitt av fluorescensen av NF-kB og av *cro* er et mål på i hvilken grad polymerisering av BNA til PNA-TBA-hybridet har ført til forsterkning av signalet. Amplifisering fra én til over ett tusen ganger omfattes av fremgangsmåten ifølge foreliggende oppfinnelse.

Eksempel 5 - Hybridisering av to PNA med en TNA og diskriminering mellom en TNA og en CNA

De anvendte PNA, PNA1, SEKV.ID NR. 40 og PNA2, SEKV.ID NR. 45, benyttes i tilnærmet 10 ganger molart overskudd over konsentrasjonen av TNA i en analyseprøve. I dette eksempel benyttes en isolert dupleks-HIV-LTR, hvor én tråd har sekvensen SEKV.ID NR. 37, vist i figur 7, og den andre tråd er komplementær til sekvensen vist i figur 7, som TNA. I dette eksempel benyttes også en isolert dupleks-CNA hvor én tråd har samme sekvens som SEKV.ID NR. 37, bortsett fra at det i det første NF-kB-bindingssete vist i figur 7, midt i bindingssetet, posisjon 1 i figur 7, er en "A" istedenfor en "T", slik at den komplementære tråd til denne vil gi uparede basepar ved hybridisering med SEKV.ID NR. 40-PNA i denne posisjon.

SEKV.ID NR. 40 og SEKV.ID NR. 45 tilsettes til hver sin reaksjon hvor den første inneholder den ovenfor beskrevne TNA og den andre den ovenfor beskrevne CNA. Prøvene løses i en passende hybridiseringbuffer, f.eks. 10 mM Tris (pH 7,5), 1 mM EDTA. Prøvene oppvarmes til tilnærmet 90 °C i tilnærmet 5 minutter for å atskille trådene i de foreliggende dupleks-TNA og

-CNA, hvoretter prøvene avkjøles slik at tråder fra PNA, TNA og CNA kan hybridisere.

Etter et tidsrom som gir fullstendig hybridisering, og som kan bestemmes ifølge kjente fremgangsmåter, f.eks. ved å beregne t_{1/2} basert på basesammensetning og annealerings-temperatur ifølge kjente fremgangsmåter, polymeriseres PNA med SEKV.ID NR. 40 ved tilsetning av BNA som i eksempel 2, og PNA2-proben med SEKV.ID NR. 45 polymeriseres med BNA med utgangspunkt i overhenget i SphI-gjenkjenningssetet. Etter tilsetning av BNA og en kort hybridiseringsperiode tilsettes prøvene hver for seg til kuler belagt med kovalent immobilisert NF- κ B, og NF- κ B tillates å binde til eventuelt dannede TBR i TNA- og CNA-prøvene. Etter tilnærmet 15 minutters binding vaskes prøvene to ganger med tilnærmet tre volumer av en egnet vaskebuffer, f.eks. 10 mM Tris, pH 7,5, 100 mM NaCl, eller en annen buffer som på forhånd er vist ikke å interferere med bindingsaktiviteten til NF- κ B eller CI-repressorprotein fra bakteriofag lambda. Etter hver vask får kulene synke til bunns ved hjelp av tyngdekraften eller ved en kort centrifugering. Dette fjerner nukleinsyrer som ikke har et perfekt NF- κ B-bindingssete dannet ved hybridisering mellom PNA1- og TNA-sekvensene.

Etter siste vask tilsettes CI-repressorprotein fra bakteriofag lambda, merket med en radioaktiv isotop, f.eks. radioaktivt jod, eller med et enzym, f.eks. peroksidase fra pepperrot, med fargede kuler eller med en fluorescensmerking til hver prøve. Prøvene vaskes så flere ganger (tilnærmet tre) med flere volumer (tilnærmet to) av en passende vaskebuffer, f.eks. 10 mM Tris, pH 7,5, 100 mM NaCl, eller en annen buffer som på forhånd er vist ikke å interferere med bindingsaktiviteten til NF- κ B eller CI-repressorprotein fra bakteriofag lambda. Etter hver vask får kulene synke til bunns ved hjelp av tyngdekraften eller ved en kort centrifugering. Etter siste vask kvantiteres bundet merking ved å påvise bundet radioaktivitet, frigjort farge i en enzymanalyse, farge av bundne kuler eller fluorescensdeteksjon. Alternativt kan et anti-CI-antistoff tilsettes, og en vanlig "sandwich" enzymkoblet immunoanalyse eller radioimmunoanalyse utføres for å påvise bun-

det repressor. Som negativ kontroll (bakgrunn) utføres i tillegg alle manipulasjonene ovenfor parallelt med en prøve hvor det benyttes kuler som ikke tar immobilisert NF-kB.

Som et resultat av analysen ovenfor, har kontrollprøven og den CNA-holdige prøve lave signaler med tilsvarende styrke, mens den TNA-holdige prøve har et signal som ligger godt over bakgrunnssignalet.

Eksempel 6 - Et analysesesett for påvisning av HIV

- 10 A. Settets innhold:
1. Mikrotiterplate.
 2. En løsning med 1 mg/ml av rekombinant fremstilt NF-kB i tris-bufret saltvann.
 3. Rør som inneholder enkelttrådede HIV-PNA (en blanding av oligonukleotider som koder for to 1/2 NF-kB-bindingssetter, dvs. en blanding av SEKV.ID NR. 7 og 8).
 4. Rør som inneholder enkelttrådet, humant, genomsiktig PNA, SEKV.ID NR. 1.
 5. Rør med nuklease (*PstI*).
 6. Rør med protease.
 7. Rør som inneholder prepolymerisert BNA, 100 repeterete enheter med bakteriofag lambda λ terminert med en HNA, men med frie 1/2 BBR tilgjengelige for binding til PNA-TNA-hybrider.
 8. Rør med cro konjugert med peroksidase fra pepperot (hrp).
 9. Rør med farget hrp-substrat.
 10. Tris-bufret saltvann, 100 ml.
 11. Sneppert.
 12. Reaksjonsrør A, B og C, som alle inneholder 250 μ l destillert vann.
 13. Dråpeteller.

35 B. Analysefremgangsmåte:

- (a) Mikrotiterplaten (gjenstand 1) belegges med løsningen av rekombinant fremstilt NF-kB (gjenstand 2) ved en konsentrasjon på 1 mg/ml i tris-bufret

- saltvann over natten ved 4 °C under omvipping.
- (b) Tre bloddråper fra analysepersonen erholdes ved et stikk i fingeren med snepperten (gjenstand 11), og en bloddråpe fordeles i hvert av reaksjonsrørene A, B og C (gjenstand 12).
- (c) Én dråpe proteaseløsning (reagens 6) tilsettes til hvert rør med dråpetelleren (gjenstand 12), røret omristes og inkuberes i 5 minutter.
- (d) Én dråpe nuklease (gjenstand 5) tilsettes til hvert av rørene A-C med dråpetelleren, og rørene omristes og inkuberes i 10 minutter.
- (e) Én dråpe av gjenstand 3 tilsettes til rør A (analyseprøve), én dråpe av gjenstand 4 tilsettes til rør B (positiv kontroll), og én dråpe saltvann (gjenstand 12) tilsettes til rør C som en negativ kontroll. Rørene oppvarmes til 50 °C i varmt vann og får så avkjøles til romtemperatur over et tidsrom på 1 time.
- (f) Mens hybridiseringen foregår i trinn (d) fjernes overskudd av protein fra mikrotiterplatens overflate, fra trinn (a), og platen vaskes med tris-bufret saltvann (rør 10).
- (g) Innholdet i rørene A-C fra trinn (e) overføres til tre brønner i mikrotiterplaten og inkuberes i 1 time på et vippebrett.
- (h) Mikrotiterbrønnene som inneholder materialet fra rørene A-C, vaskes med tris-bufret saltvann og tømmes.
- (i) Én dråpe av gjenstand 7 tilsettes til hver brønn og får hybridisere med eventuelle BBR-seter bundet til platen i 1 time, fulgt av tre gangers vask med tris-bufret saltvann. 1/2
- (j) Én dråpe av gjenstand 8 tilsettes til hver brønn, og cro får binde seg til eventuelle bundne BNA i 10 minutter, fulgt av fem gangers vask med 1 ml tris-bufret saltvann.
- (k) Én dråpe hrp-substrat tilsettes hver brønn, og fargeutviklingen får forløpe.

C. Resultater:

Dersom brønn A og B begge viser fargeutvikling, mens
brønn C ikke gjør det, er analysen gyldig, og pasienten er
5 HIV-infisert. Dersom kun brønn A viser fargeutvikling eller
dersom brønn C viser fargeutvikling, er analysen blitt utført
på ukorrekt måte og er ikke gyldig. Dersom brønnene A og C
ikke viser fargeutvikling mens brønn B gjør det, er analysen
gyldig, og individet er ikke HIV-infisert.

10

Eksempel 7 - Fremstilling av forskjellige nye TBA

Nye TBA for anvendelse ifølge foreliggende oppfinner-
else fremstilles som følger:

15

(a) NFkB/NF-kB (HIV-Detect I). En nukleinsyre som
koder for en av sekvensene i SEKV.ID NR. 63-71 eller et til-
svarende NF-kB-DNA-bindende protein, fusjoneres med bibehold
av leserammen til en nukleotidsekvens som koder for en ansam-
lingssekvens, f.eks. *cro*, slik at NF-kB-DNA-gjenkjenningssek-
20 vensen kodes aminoterminalt eller karboksyterminalt for *cro*-
sekvensen. Om ønskelig, kan en koblingssekvens plasseres mel-
lom NF-kB-sekvensen og *cro*-sekvensen. I den andre ende av *cro*
kan, om ønskelig, en kjernelokaliseringssignalsekvens, f.eks.
SEKV.ID NR. 72, plasseres. Videre kan, om ønskelig, asymmetri-
25 sekvenser plasseres ved den ende av *cro* som ikke benyttes av
NF-kB-gjenkjenningssekvensen. Eksempler på komplette TBA er
vist nedenfor.

30

(b) NF-kB/SP1 (HIV-Detect II). På tilsvarende måte
som beskrevet i (a) ovenfor, frembringes en rekombinant, kod-
ende sekvens som koder for et NF-kB-gjenkjenningsdomene. I et
annet konstrukt inngår, istedenfor SEKV.ID NR. 63-72, den kod-
ende sekvens for den DNA-gjenkjennende del av SP1. En slik
sekvens bør kode for hele SEKV.ID NR. 73 som er den del av
35 transkripsjonsfaktoren SP1 som viser DNA-binding (se Kadonaga
et al. [1987], Cell 51:1079-1090), eller en funksjonell del av
denne. Den NF-kB-kodende vektor og den SP1-kodende vektor ko-
transfekteres så inn i et egnet ekspresjonssystem av slike som

er velkjente innen faget. En monomer NF-kB-gjenkjenningsenhet tilsettes for å fullstendiggjøre NF-kB-gjenkjenningsdimeren etter ansamling av SP1- og NF-kB-gjenkjenningsenhetene via ledersekvensen. Asymmetrisekvensene hindrer dannelse av NF-kB-dimerer og SP1-dimerer og styrer i stedet dannelsen av NFkB-SP1-heterodimerer (dvs. HIV-Detect II) som så isoleres fra ekspresjonssystemet (pattedyrceller eller bakterieceller) ved kjente fremgangsmåter.

(c) SP1/SP1-TBA (HIV-Detect III). Som beskrevet i (b) ovenfor, fremstilles et SP1-kodende TBA-konstrukt. I midlertid transfekteres kun dette konstrukt inn i ekspresjonssystemet, og asymmetrisekvenser som tillater dannelse av SP1-SP1-dimerer, inkluderes.

(d) SP1-TATA (HIV-Detect IV). Som beskrevet i (b) ovenfor, fremstilles en SP1-kodende TBA-rekombinant. I tillegg fremstilles en rekombinant som koder for en TBA med bindingssekvensen SEKV.ID NR. 74, eller en tilsvarende sekvens som koder for en TATA-gjenkjenningsenhet, med asymmetrisekvenser som er komplementære til dem som inngår i det SP1-TBA-kodende konstrukt. Disse konstrukter kotransfekteres, og heterodimerene isoleres ved gjengse fremgangsmåter, heriblant affinitetsrensing på en DNA-kolonne med passende SP1-TATA-målbindingsområder.

(e) SP1-E2 (HPV-Detect I). Et SP1-kodende konstrukt fremstilles som i (b) ovenfor. Et E2-TBA-kodende konstrukt fremstilles ved å benytte en sekvens som koder for enhver av sekvensene i SEKV.ID NR. 75-84 og 94-98, som er DNA-gjenkjenningsenheter fra E2 fra papillomavirus (se Hegde et al. [1992], Nature 359:505-512) eller tilsvarende gjenkjenningsenheter, og kotransformeres eller kotransfekteres sammen med det SP1-TBA-kodende konstrukt. Monomer E2-gjenkjenningsenhet tilsettes til den komplette E2-gjenkjenningsdimer etter ansamling av E2-SP1-gjenkjenningsenheten via ledersekvensen. Heterodimeren HPV-Detect I isoleres ifølge kjente fremgangsmåter.

5 (f) E2-E2 (HPV-Detect II). Som beskrevet ovenfor i
 (e), fremstilles et E2-TBA-kodende konstrukt, bortsett fra at
 asymmetrisekvenser som tillater dannelsen av E2-dimerer, inklu-
 deres. De uttrykte dimerer isoleres så ved kjente fremgangs-
 måter, heriblant affinitet for et dimert E2-bindingssete i en
 DNA-affinitetskolonne.

10 (g) E2-TATA (HPV-Detect III). Som beskrevet ovenfor i
 (e) og (d), fremstilles E2- hhv. TATA-bindende TBA, bortsett
 fra at asymmetrisekvenser som fremmer dannelsen av hetero-
 dimerer snarere enn homodimerer, inkluderes. Disse konstrukter
 ko-uttrykkes så, og heterodimerene isoleres.

15 (h) TATA-TATA (HPV-Detect IV). Som beskrevet ovenfor
 i (a) og (d), fremstilles et TATA-bindende, TBA-kodende kon-
 strukt som inneholder asymmetrisekvenser som fremmer dannelsen
 av denne homodimeren, og homodimeren isoleres.

20 (i) Andre TBA. Som beskrevet ovenfor for HIV- og HPV-
 TBA, kan TBA for ethvert gitt patogen eller enhver sykdomstil-
 stand fremstilles ved å identifisere spesifikke DNA-bindende
 proteiner og utforme et ekspresjonskonstrukt som benytter
 egnede koblingssekvenser, ansamlingssekvenser og asymmetrisek-
 venser.

Eksempel 8

30 På tilsvarende måte som i analysen beskrevet i eksem-
 pel 5, fremstilles en mer krevende analyse ved å benytte det
 dimere NF- κ B-SP1-bindende protein fremstilt ifølge eksempel 6.
 Følgelig kan probene vist i figur 7 og benyttet i eksempel 5,
 forlenges slik at interprobeavstanden reduseres, hvorved flek-
 sibiliteten til DNA i TNA reduseres.

Eksempel 9 - Fremstilling av "høyere ordens" TBA

35 Ved passende bruk av asymmetrisekvenser fremstilles
 TBA som er dimerer, trimerer, tetramerer, pentamerer eller
 heksamerer av gitte DNA-gjenkjenningsenheter. På denne måte

fremstilles en heksamer TBA ved å lage et første dimert NF- κ B-p50-TBA ved å benytte asymmetrisekvenser som fremmer dimerdannelsen. I tillegg tillater asymmetrisekvensene tetramerisering av p50-dimeren med en SP1-SP1-dimer. Endelig styrer ytterside 5 ligere asymmetrisekvenser dannelsen av en heksamer med en dimer som inneholder kjernelokaliseringsekvenser. Dette oppnås ved f.eks. å innføre asymmetrisekvenser fra insulin, som naturlig danner heksamerer. Denne heksamerdannelsen styres av sekvensene SEKV.ID NR. 85 (A) og 86 (B), 87 (A) og 88 (B), 89 10 (A) og 90 (B), og 91 (A) og 92 (B) (se figurene 13 og 14).

Grunnet den ekstremt høye affinitet for HIV-LTR som kan oppnås ved å benytte en multimer TBA, betegnes forbindelsene som har denne struktur og som kan benyttes for dette formål her, som "HIV-Lock".

15 En optimal "HIV-Lock" defineres ved "footprinting" (ifølge fremgangsmåter velkjente innen faget) av TBA bundet til TBR i HIV-LTR for å bekrefte at bindingsaffiniteten til hvert DNA-bindende protein som deltar i dannelsen av det multimore TBA-kompleks, er redusert relativt til affiniteten for 20 den naturlige målsekvens (dvs. CNA) fra hvilken den DNA-binndende gjenkjenningsenhet i TBA er avledet. Ethvert samtidig tap av bindingsaffinitet for HIV-TBR blir mer enn kompensert for ved dannelsen av multimeren som beskrevet nedenfor.

Det kan være konkurranse mellom binding av hver TBA-bestanddel til sitt TBR og ansamling via asymmetrisekvenser for dannelsen av multimeren. Denne konkurranse reduseres ved å justere koblingssekvensene mellom leder- og asymmetrisekvenser i hver TBA-bestanddel slik at disse konkurrerende begivenheter ikke lenger er koblet. Den resulterende reduksjon i diffusjonsmuligheter (effektiv konsentrasjonsøkning) for asymmetri- og ansamlingsbestanddelene i TBA fører til effektiv dannelsen av det multimore kompleks.

35 Basert på "footprinting" justeres lengder og sammensettning av koblingssekvensene slik at det oppnås optimal skilleevne mellom mål-HIV-sekvenser og naturlige sekvenser. På denne måte vil det multimore kompleks, selv om hver TBA-bestanddel vil ha lav affinitet for CNA og TBR-sekvenser, ha en ekstremt høy affinitet for det nå utvidede TBR som gjenkjennes

av det multimore kompleks (kvadratet av affiniteten til hvert TBR som gjenkjennes av hver TBA-bestanddel i det multimore TBA), samtidig som affiniteten for CNA er lav. På samme måte fremstilles andre multimore TBA-komplekser enn "HIV-Lock".

5 TBA som kan dannes på denne måte, omfatter følgende sekvenser som ansamles enten ved sammenkobling av protein-subenheterne eller av nukleinsyresekvensene som koder for disse subenheter, som følger:

10	<u>Sett</u>	<u>Koblingssekvenser fra gruppene</u>
	A	I + II + III
	B	IV + V + III
	C	IV + III

15 hvor gruppene I-V består av sekvenser valgt fra:

	<u>Gruppe</u>	<u>Valgt blant sekvensene</u>
	I	Enhver av SEKV.ID NR. 85-92.
20	II	Met Ser, koblet til enhver av SEKV.ID NR. 104-106, som alle er koblet til SEKV.ID NR. 99.
	III	SEKV.ID NR. 100 koblet til enhver av SEKV.ID NR. 75-84 eller 94-98, SEKV.ID NR. 101 koblet til enhver av SEKV.ID NR. 74 eller SEKV.ID NR. 93, eller SEKV.ID NR. 102 koblet til enhver av SEKV.ID NR. 74 eller SEKV.ID NR. 93, eller enhver av SEKV.ID NR. 72, 103, 73 eller 63-71.
25	IV	Enhver av SEKV.ID NR. 104-106.
	V	SEKV.ID NR. 99.

30 Spesifikke eksempler på slike TBA er SEKV.ID NR. 109-116, sammensatt som følger:

	<u>Sett</u>	<u>SEKV.ID NR.</u>	<u>Koblede SEKV.ID NR.</u>
35	A	109	85 + Met Ser + 104 + 99 + 100 + 94
	A	110	85 + Met Ser + 104 + 99 + 72
	A	111	86 + Met Ser + 105 + 99 + 102 + 74
	A	112	86 + Met Ser + 106 + 99 + 73

A	113	89 + Met Ser + 106 + 99 + 63
C	114	106 + 64
C	115	105 + 64
B	116	106 + 99 + 73

5

På denne måte og ved å velge mellom passende asymmetrisekvenser, ansamlingssekvenser og DNA-gjenkjenningsenheter, kan mange forskjellige TBA utformes. Videre vil sett av disse, f.eks. SEKV.ID NR. 114 og 115, assosiere med hverandre, mens dimerer av SEKV.ID NR. 114 eller 115 ikke vil dannes grunnet ladningsfrastøtning i de muterte ansamlingssekvenser (SEKV.ID NR. 104 er *cro*, SEKV.ID NR. 105 er et nytt, mutert, negativt ladet *cro*, og SEKV.ID NR. 106 er et nytt, mutert, positivt ladet *cro*).

15

Naturligvis kan en gjennomsnittsfagmann med utgangspunkt i aminosyresekvensen til disse TBA fremstille rekombinante nukleinsyrekloner som koder for disse, og slike rekombinante kloner danner naturligvis en integrert del av foreliggende oppfinnelse.

20

Eksempel 10 - HIV-analyse ved å benytte "HIV-Lock"

På tilsvarende måte som den benyttet i eksempel 6, benyttes "HIV-Lock" fremstilt ifølge eksempel 9, som TBA, reagens 2, med tilsvarende resultat.

25

Eksempel 11 - HIV-analyse med "HIV-Lock" ved analyse av donert blod

Når mengden av blod som skal analyseres ikke er begrensende, f.eks. ved analyse for HIV-kontaminering av donerte blodprøver, benyttes analyser som tilsvarer den i eksempel 6, bortsett fra at hvert av rørene A-C sentrifugeres tilnærmet 5 ml blod i en bordsentrifuge. Mengden av andre reagenser oppskaleres etter behov for å håndtere den større mengde TNA som foreligger i prøven.

35

Eksempel 12 - "HIV-Lock" som et terapeutisk anti-HIV-middel

"HIV-Lock" fremstilt ifølge eksempel 9, utformes som en 1 mg/ml løsning i liposomer og injiseres intravenøst i en

pasient som er analysert og hvor HIV-infeksjon er bekreftet. En dose på tilnærmet 0,1 mg til 100 mg "HIV-Lock"/kg kroppsmasse infiseres over et tidsrom på 24 timer, og konsentrasjonen av HIV-p24 i pasientens serum følges. Behandlingen gjentas etter behov, f.eks. når mengden p24 i serum forhøyes.

Eksempel 13 - Benyttelse av et HIV-TBA-konstrukt som terapeutisk middel

En rekombinant retroviral eller tilsvarende vektor benyttes for å innføre et konstrukt som koder for en HIV-LTR-bindende TBA i en infisert pasient. Vektoren koder for en lederekvens, f.eks. *cro*, og sekvenser som koder for DNA-bindende deler av p50. Samme vektor koder også for en lederekvens på hvilken en SP1-TBA kan foldes. Asymmetrisk sekvenser tilveiebringes slik at det ved koekspresjon av p50-TBA og SP1-TBA i en enkelt HIV-infisert celle *in vivo* skjer en umiddelbar assosiering mellom disse TBAs, samtidig som enhver assosiering mellom den DNA-bindende del av p50 og endogene p50- eller p65-monomerer forhindres. NLS-sekvenser tilveiebringes også i TBA slik at TBA ved dimerdannelse umiddelbart forflyttes til cellemkjernen og bindes spesifikt til integrerte HIV-sekvenser slik at transkripsjon fra dette locus forhindres.

For dette formål er det ønskelig å velge sekvenser som koder for DNA-bindende domener slik at de uttrykte monomerer ansamles i en TBA som ikke bindes til naturlige, humane sekvenser. Således er det kun ved binding av TBA-bestanddelene til deres målsekvenser at assosiering mellom alle TBA-bestanddeler foregår slik at det dannes et kompleks som bindes tett og spesifikt til HIV-LTR.

30

Eksempel 14 - Diagnostisk analysesett for humant papillomavirus

Denne diagnosefremgangsmåte for humant papillomavirus utnytter den kjente forskjell mellom godartet og karsinogent HPV for tilveiebringelse av en analyse som viser hvor utsatt en pasient er for malign cellevekst. Papillomavirus er en gruppe med små DNA-virus forbundet med godartede, skvamøse epitelcelletumorer hos høyere vertebrater. Minst 27 atskilte,

humane papillomavirustyper (HPV) er funnet, hvorav mange er forbundet med spesifikke, kliniske skader. Fire av disse, HPV-6, HPV-11, HPV-16, HPV-18 og HPV-33, er forbundet med humane genitalialesjoner. Generelt finnes HPV-6- og HPV-11-DNA forbundet med godartede lesjoner i genitalia. HPV-16, HPV-18 og HPV-33 finnes også forbundet med premaligne og maligne lesjoner og transkriberes i de fleste cellelinjer som er etabbert fra cervixcarcinomer. HPV-16, HPV-18 og HPV-33 er sannsynligvis bare to medlemmer av et stort sett HPV-DNA som er forbundet med maligne, humane cervixcarcinomer.

Dyremodeller har vist at godartede papillomaviruslesjoner kan utvikles til maligne lesjoner i nærvær av et ko-carcinogen. HPV-DNA er påvist i metastaser fra cervixcarcinomer. I maligne cervixlesjoner er HPV-DNA vanligvis integrert i det humanoen genom, men ekstrakromosomalt HPV-DNA kan også foreliggje. Integrering av HPV fører vanligvis til oppbrytning av den åpne leseramme (ORF) for det virale E2. Trass i oppbrytning av E2-ORF har undersøkelse av cellelinjer fra flere cervixcarcinomer vist transkripsjonelt aktivt og integrert HPV-16 og HPV-18. Ved undersøkelse av HPV-16-genomer som foreligger i de humanoen cervixcarcinomcellelinjer SiHa og CaSki, finnes forskjeller i integreringen av HPV-16. I SiHa-linjen foregikk den enkle HPV-16-genomintegrasjon ved basene 3132 og 3384, slik at E1- og E2-ORF ble oppbrutt med en delesjon på 0,3 kb. Ytterligere en delesjon på 50 basepar i HPV-16-DNA førte til fusjon av ORF for E2 og E4. Den 5' del av HPV-16-DNA som består av den oppbrutte E2-ORF, er ligert til kontinuerlige, humanoen, høyreflankerende sekvenser. I tillegg kan en enkel, innsatt guaninrest påvises ved nukleotid 1138 midt i E1-ORF. Denne baseparaddering fører til fusjon mellom Ela- og Elb-ORF slik at en enkel E1-ORF dannes.

Det komplette HPV-16-genom er tilgjengelig i GenBank med aksesjonsbetegnelse K02718, det fullstendige HPV-33-genom er tilgjengelig i GenBank med aksesjonsbetegnelse M12732, og det fullstendige HPV-18-genom er tilgjengelig i GenBank med aksesjonsbetegnelse X05015.

I en foreløpig undersøkelse påvises HPV-infeksjon i en gitt cervixbiopsiprøve ved en enkel "ja/nei"-type analyse

ved f.eks. å benytte noen eller alle PNA-sekvensene i SEKV.ID NR. 46-53 og en E2-TBA som beskrevet ovenfor (dvs. fragmentering av DNA, binding av PNA, immobilisering med TBA og påvisning av signal med BNA og BBA).

5 Når en biopsiprøve viser seg å være positiv for HPV, erholdes ytterligere informasjon når det gjelder det maligne potensial til HPV ved å analysere integreringsstatus for viruset i det humane genom.

10 1.Fragmenter DNA i cervixbiopsiprøven og hybridiser med en blokkerende probe med SEKV.ID NR. 60.

Denne probe vil bindes til alle DNA-fragmenter hvor fragmentet på 0,3 kb ikke er utspleiset.

15 2.Tilsett PNA med sekvensen SEKV.ID NR. 61 til DNA i biopsiprøven. Denne probe vil kun bindes til fragmenter hvor fragmentet på 0,3 kb er delert (blokkingsproben vil forhindre løkkedannelse av de store delesjonssegmenter dersom disse foreligger.

20 3.En PNA med SEKV.ID NR. 62 hybridiseres med SEKV.ID NR. 41 slik at det dannes et BBR som vil bindes til cro eller λ CI-repressor som en BBA, mens en enkelttrådet del forblir tilgjengelig for hybridisering med TATA-setet i SEKV.ID NR. 61. Dette tilsettes slik at det dannes et TBR ved den 5' ende av den store delesjon.

25 4.TBR immobiliseres med en TBA med en DNA-gjenkjenningsenhet fra TATA-bindende protein.

5.De bundne fragmenter påvises ved tilsetning av BNA og BBA som beskrevet ovenfor.

30 Påvisning av signal i denne analyse viser at det store fragment er delert i HPV som foreligger i TNA. Da denne delesjon er korrelert med ondartethet, gir denne analyse innsyn i HPV-infeksjonens maligne potensial. Denne konklusjon kan bekreftes ved å utføre en tilsvarende analyse basert på delesjon av fragmentet på 52 basepar som også er korrelert med HPV-indusert ondartethet.

TBP-gjenkjenningsenheten som benyttes i TBA for denne analyse, kan f.eks. velges fra en sekvens som SEKV.ID NR. 70

eller SEKV.ID NR. 93.

Eksempel 15 - Rekombinant fremstilling av "HIV-Lock"

Fase én - Fremstilling av DNA for fremstilling av

"**HIV-Lock**". *In vitro* mutagenese av de kodende områder i de naturlig forekommende, klonede bestanddeler i "HIV-Lock" som må modifiseres, utføres med et "MutaGene" fagmidsett. Den modifiserte fremgangsmåte omfatter benyttelse av et Blue-script-plasmid som inneholder hver av de bindende bestanddeler i "HIV-Lock". Disse transformeres inn i kompetente celler, og uracilholdige fagmider dyrkes. Enkelttrådet DNA ekstraheres og benyttes som templat for den mutageniserte tråd. Oligonukleotider som inneholder de ønskede mutasjoner, heriblant innføying av et nytt restriksjonssete, syntetiseres og behandles med polynukleotidkinase og ATP. De kinasebehandledde oligonukleotider hybridiseres til det enkelttrådede templat, og en mutagenisert tråd syntetiseres og ligeres ifølge "MutaGene"-fremgangsmåten, bortsett fra at "Sequenase" 2.0 benyttes som polymerase. Biblioteker gjennomsøkes ved å benytte både g-³²P-endemerkede nukleotider som inneholder sekvenser som er komplementære til de innførte mutasjoner, og ved å isolere plasmid-DNA og identifisere mutantene ved nærvær av det innførte restriksjonssete. Mutasjonene bekreftes også ved sekvensering med et "Sequenase"-sett. "HIV-Lock"-DNA klones inn i baculovirusekspresjonssystemet med en polyhedronpromoter.

Fase to - Fremstilling av "HIV-Lock"-proteiner ved

hjelp av baculovirus. Sf-9-cellene dyrkes til en på forhånd bestemt tetthet (tilnærmet 1×10^6 celler/ml, logaritmisk vektfase), infiseres med baculovirus som inneholder "HIV-Lock"-kodende sekvens og høstes for gjenvinning av de rekombinante proteiner som utgjør "HIV-Lock". I den oppskalerte prosess ekspanderes kulturer fra flasker til "spinner"-kulturer og deretter til bioreaktorer. Etter infeksjon høstes cellene etter 12, 24, 36 og 48 timer for proteinet. Cellenes levedyktighet følges gjennom hele prosessen.

Fase tre - Rensing av "HIV-Lock"-proteinene. De høsteide proteiner skilles først fra fast materiale ved gjennomstrømnings-ultrasentrifugering for å lette den påfølgende ren-

sing. Det sentrifugerte produkt sterilfiltreres så. Ekstrakter sentrifugeres så ved 40 000 rpm ved 4 °C i 30 minutter, og porsjoner immunopresipiteres med polyklonalt antistoff fra kanin rettet mot en av bestanddelene i "HIV-Lock". Immuno-
s presipiterte proteiner analyseres så på en SDS-10% PAGE-gel.

Fase fire - Analyse av "HIV-Lock"-proteiner mot HIV-DNA. Mobilitetsskiftsanalyser utføres med en oligonukleotid-probe som omfatter deler av den lange, terminale repetisjon fra HIV og fragmenter som inneholder NFKB-bindende DNA forbundet med kappa-letkjede og mikroglobulinregulering. Oligonukleotidet hybridiseres til sin komplementære tråd og endemerkes med g-³²P-ATP.

"Footprinting" oppnås ved å kombinere små mengder (10^{-15} M) av radioaktivt merket HIV-LTR-DNA med en noe større mengde "HIV-Lock" i en buffer ved romtemperatur i 10 minutter. Ditiotreitol tilsettes før tilsetning av protein. Jern(II), EDTA, hydrogenperoksid og natriumaskorbat tilsettes, og reaksjonsblandinga inkuberes. Et middel som stopper reaksjonen, tilsettes, og produktene analyseres ved å benytte denaturende geleleketroforese. Dette utføres for forskjellige protein-konsentrasjoner. Den resulterende gel synliggjøres ved å benytte en "fosfoimager"-skanner, og den resulterende høyresolusjons-bildefil analyseres for å beregne bindingsaffiniteten av "HIV-Lock" overfor HIV-DNA, sammenlignet med cellulært DNA.

Flere runder med utforming og analyse kan benyttes for å forfine bindingen av "HIV-Lock" og andre TBA til HIV og andre organismer. Denne fremgangsmåte gjør det mulig å utforme bindingsansamlinger slik at bindingsansamlingen ikke konkurerer med villtypeprotein om enkle bindingsseter i genom-prøvene. Utvikling av TBA for andre organismer og TNA for sekvenser i disse organismer kan utføres ved å benytte fremgangsmåten beskrevet ovenfor. Denne fremgangsmåte er gyldig ved fremstilling av bindingsansamlinger for alle nukleinsyre-TBR, heriblant DNA-DNA-, DNA-RNA- og RNA-RNA-hybrider og kombinasjoner av disse hybrider.

Eksempel 16 - Frømgangsmåte for identifisering av nukleinsyrebindingende molekyler for fremstilling av TBA og BBA ifølge foreliggende oppfinnelse

I fremgangsmåten ifølge foreliggende oppfinnelse an-

5 samles målbindingsansamlinger og forsterkerbindingsansamlinger ved å identifisere nukleinsyrebindingende molekyler og sammenkoble de nukleinsyrebindingende deler av molekylene på en slik

måte at det erholdes TBA som skiller mellom gitte målsekvenser

10 og selv nært beslektede sekvenser. Én fremgangsmåte for å identifisere de nukleinsyrebindingende molekyler omfatter følgende trinn:

1. Erholdelse av en biologisk prøve som inneholder målnukleinsyren. Dette kan f.eks. være en organisme eller en ekstrakt av et vev infisert med et patogen.
- 15 2. Fragmentering av prøven slik at nukleinsyrene eksponeres og størrelseskompleksiteten av nukleinsyrene i prøven reduseres.
- 20 3. Å sette et første uttak av de fragmenterte nukleinsyrer i forbindelse med et kontrollbuffermedium, og å sette et annet uttak av de fragmenterte nukleinsyrer i forbindelse med kontrollbuffermediet som inneholder en kjent profil av nukleinsyrebindingende molekyler.
- 25 4. Analyse av de to porsjoner for å identifisere fragmenter som har endret oppførsel i prøven som er satt i kontakt med de målbindende molekyler, sammenlignet med kontrollprøven. Dette oppnås ved endimensjonal gelelektroforese, todimensjonal gelelektroforese, høyttelsesvæskekromatografi, papirkromatografi eller ethvert annet middel som avslører forskjellig oppførsel til nukleinsyrefragmentene når de er bundet til et nukleinsyrebindende molekyl, sammenlignet med det ubundne nukleinsyrefragment.
- 30 5. Identifisering og isolering av fragmenter som viser endret oppførsel når de er tilsatt det nukleinsyrebindingende molekyl, og enten sekvenser av nukleinsyrefragmentet for å fastslå hvorvidt kjente motiver for nukleinsyrebindingende molekyler foreligger, eller direkte identifisering av det nukleinsyrebindingende

molekyl som bindes til nukleinsyren. Dette kan f.eks. oppnås ved å sette en todimensjonal matrise av nukleinsyrene fraksjonert ved elektroforese, i forbindelse med forskjellig merkede antistoffer som bindes til de forskjellige nukleinsyrebindende molekyler.

I denne fremgangsmåte benyttes fortrinnsvis nukleinsyremotiver for diagnostiske eller terapeutiske formål hvor målnukleinsyren har mer enn ett enkelt, utnyttbart mål for et nukleinsyrebindende molekyl. På denne måte kan en kompleks målbindingsansamling dannes som drar fordel av at motiver for forskjellige nukleinsyrebindende molekyler ligger nær hver andre for å øke spesifisiteten av TBA sammensatt av de forskjellige identifiserte, nukleinsyrebindende bestanddeler. De forskjellige nukleinsyrebindende deler av de nukleinsyrebindende molekyler ansamles så inn i fullstendige TBA som beskrevet ovenfor, f.eks. for "HIV-Lock".

Eksempel 17 - Fremgangsmåte for identifisering av spesifikke RNA-sekvenser i en prøve

Ifølge fremgangsmåtene og preparatene som beskrives i foreliggende oppfinnelse, kan enhver nukleinsyresekvens identifiseres spesifikt. Identifisering av et mål-HIV-RNA i en prøve oppnås ved å erholde en prøve av blod eller en annen biologisk væske eller en ekstrakt som kan inneholde HIV-RNA fra en pasient, og analyse med hensyn til nærvær av TAR-bindende seter. Tat er en positiv regulator av HIV-replikasjon som bindes til TAR-området i HIV-RNA. Den minste, naturlig forekommende, fullt aktive form av HIV-Tat er 72 aminosyrer lang, SEKV.ID NR. 118 heri. Tat inneholder minst to funksjonelle domener og transaktiviterer genekspresjon fra den lange, terminale repetisjon i HIV (HIV-LTR). Tat bindes til en RNA-hårnålsstruktur som dannes ved selvhybridisering av sekvenser i TAR som ligger like 5' for HIV-LTR. HIV-TAR-RNA danner en dinukleotidbulk og to hårnålsstrukturer (Rhim et al., 1994, Virology 202, 202-211). Tat (SEKV.ID NR. 118) bindes til denne struktur med lavere aviditet enn Tat-variante hvor Ala58 er en treoninrest eller hvor His65 er en Asp-rest. (Derse et al., 1993, Virology: 194, 530-536). Utnyttelse av disse kjensgjern-

inger i den foreliggende fremgangsmåte oppnås ved:

1. Fragmentering av en biologisk prøve slik at nukleinsyrene eksponeres og deres størrelseskompleksitet reduseres.

5 2. Å sette prøven i forbindelse med en TBA som gjenkjenner kombinasjonen av et bindingssete for TAR-bindende protein og en nærliggende sekvens i HIV-genomet. Den TBA som benyttes for dette formål, er ansamlet med cro som ledersekvens og ved å benytte Tat som det 10 HIV-RNA-spesifikke bindingsmolekyl. For å oppnå spesifisitet og evne til å skille mellom HIV-TAR-setet og nært beslektede TAR-seter som kan foreligge grunnet andre patogener, f.eks. cytomegalovirus, har TBA også en antistoffbestanddel som gjenkjenner et 15 målbindende område som består av DNA-RNA-hybridet som dannes når en probenukleinsyre bindes til HIV-LTR-RNA.

3. Forhindring av signaldannelse grunnet binding av Tat til kontaminanter (beslektede RNA), f.eks. CMV-TAR-sekvensen, ved å tilsette til reaksjonen et overskudd 20 av Tat-variant (enten Ala58 til Thr- eller His65 til Asp-varianten) som bindes kraftigere. På denne måte vil enkeltbindingsbegivenheter grunnet TBA-binding til et beslektet RNA utkonkurreres i nukleinsyreprøven av Tat-varianten. På den annen side vil TBA 25 ikke forskyves fra samme målsekvenser dersom affiniteten som oppnås ved den doble binding grunnet antistoff og Tat, er valgt på passende måte. Denne fremgangsmåte er illustrert i figur 16. I en annen utførelse av samme fremgangsmåte kan TBA istedenfor Tat 30 inneholde et antistoff som gjenkjenner dette nukleinsyresegmentet slik at den benyttede TBA er en TBA med to forskjellige antistoffer.

I en alternativ versjon av denne fremgangsmåte kan en 35 probenukleinsyre som hybridiserer med HIV-LTR-RNA, benyttes. Følgelig kan et dobbelttrådet segment av spl-setene i LTR dannes som del av det målbindende området. Dette området i HIV-RNA flankerer TAR-området som ligger 5' for LTR, men svært nær

dette. En TBA som inneholder Tat og to Sp1-bindingsenheter, ledes slik at det oppnås Tat-binding til TAR og Sp1-binding til Sp1-bindingssetene. Amplifisering og påvisning utføres så ved å tilsette passende BNA, BBA og HNA. Nok et alternativ er
5 å benytte PNA med SEKV.ID NR. 38 og SEKV.ID NR. 39 (se figur 7). Det benyttes en TBA som inneholder én eller flere Sp1-bindingsenheter og en antistoffenhet som bindes til DNA-RNA-hybridet som dannes fra RNA i prøven og PNA med SEKV.ID NR.
38. Passende BNA, BBA og HNA tilsettes så for amplifisering av
10 signalet.

Naturligvis vil fagfolk forstå at andre kombinasjoner av TBA og TNA kan benyttes for å optimalisere fremgangsmåtene som eksemplifiseres heri.

Det bør forstås at eksemplene og utførelsene som er
15 beskrevet heri, kun er ment å illustrere oppfinnelsen, og at forskjellige modifikasjoner eller endringer av disse kan utføres av fagfolk og er ment å omfattes innenfor foreliggende oppfinnelses ånd og område, og omfattes av de vedlagte krav.
De bør forstås at sekvenser som tilveiebringes heri, kun er
20 ment som eksempler, og at andre, lignende sekvenser antydet av disse, kan benyttes i fremgangsmåtene ifølge foreliggende oppfinnelse. Det bør også forstås at selv om en sekvens tilveiebrakt heri kan være betegnet som lineær, kan den benyttes som
25 en sirkulær sekvens eller permuttert på en annen måte, og selv om den er angitt ikke å være en antisense-sekvens, kan den benyttes i kodende eller ikke-kodende form, eller for binding av kodende eller ikke-kodende, komplementære sekvenser.

SEKVENSLISTE

(1) GENERELL INFORMASJON:

5 (i) SØKER:

SØKERS NAVN: THE GENE POOL, INC.

GATEADRESSE: 300 Queen Anne Ave. N., Suite 392

BY: Seattle

STAT/PROVINS: Washington

10 LAND: USA

POSTKODE: 98109-4599

TELEFON: (206) 526-8617

TELEFAKS:

15 (ii) OPPFINNELSENS TITTEL: Fremgangsmåte for påvisning av
nukleinsyrer med en bestemt sammensetning

(iii) ANTALL SEKVENSER: 118

20 (v) COMPUTER-LESBAR FORM:

(A) MEDIUMTYPE: diskett

(B) COMPUTER: IBM PC-kompatibel

(C) OPERATIVSYSTEM: PC-DOS/MS-DOS

(D) PROGRAMVARE: PatentIn Release nr. 1.0,
versjon nr. 1.25

25

(vi) RELEVANTE SØKNADSDATA:

(A) SØKNADSNRUMMER: 972611

(B) INNLEVERINGSDATO: 6. juni 1997

30 (C) KLASSIFIKASJON:

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 1:

35 (i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

(A) LENGDE: 13 basepar

(B) TYPE: nukleinsyre

(C) TRÅD: dobbelttrådet

(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

5 (iv) ANTISENSE: NEI

(xi) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 1:

TGGGGATTCC CCA

13

10

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 2:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 13 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

20

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

25 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 2:

AAGGGACTTT CCC

13

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 3:

30

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 13 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

35

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 3:

AGGGGACTTT CCG

13

5

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 4:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 10 (A) LENGDE: 15 basepar
(B) TYPE: nukleinsyre
(C) TRÅD: dobbelttrådet
(D) TOPOLOGI: lineær

15 (ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

20

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 4:

GCTGGGGACT TTCCA

15

25 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 5:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 30 (A) LENGDE: 15 basepar
(B) TYPE: nukleinsyre
(C) TRÅD: dobbelttrådet
(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

35 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 5:
 ACAAGGGACT TTCCG

15

5 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 6:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 13 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- 10 (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

15 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 6:

20 CCGGGTTTTC CCC

13

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 7:

25 (i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 27 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

30

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

35 (iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 7:
 AAGGGACTTT CCGCTGGGGA CTTC

27

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 8:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 27 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 8:

AAGGGACTTT CCGCTGGGGA CTTTCCG

27

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 9:

20

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 26 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

30

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 9:

GCTGGGGACT TTCCAGGGAG GCGTG

26

35

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 10:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 26 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 10:

GCTGGGGACT TTCCAGGGGA GGTGTG

26

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 11:

20

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 26 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 11:

GCTGGGGACT TTCCGGGGAG CGTGGC

26

35

90

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 12:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 26 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 12:

GCTGGGGACT TTCCGGGGAG GCGCGG

26

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 13:

20

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 26 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

30

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 13;

GCTGGGGACT TTCCAGAGAG GCGTGG

26

35

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 14:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 26 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 14:

GCTGGGGACT TTCCAGGGGA GGCGTG

26

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 15:

20

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 26 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

25

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 15:

GCTGGGGACT TTCCAGGGAG GCGTGG

26

35

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 16:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 26 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 16:

GCTGGGGACT TTCCAGGGAG GCTGCC

26

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 17:

20

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 33 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 17:

TTTCCAGGGA GGCGTGGCCT GGGCGGGACT GGG

33

35

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 18:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 33 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 18:

CGTGGCCTGG GCGGGACTGG GGAGTGGCGT CCC

33

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 19:

20

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 45 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

25

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 19:

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGAGGC GT GGCCT

45

35

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 20:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 46 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 20:

CAGCAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGGAGGTG TGGCCT

46

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 21:

20

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 46 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

30

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 21:

CATCAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGGAGGTG TGGCCT

46

35

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 22:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 46 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 22:

CAACAAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGGAGGTG TGGCCT

46

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 23:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 45 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 23:

35

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGAGGCCTT GGCAT

45

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 24:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 44 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 24:

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC GGGGAGCGTG GCCT

44

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 25:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 44 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 25:

35

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC GGGGAGGCAGC GGCT

44

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 26:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 45 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 26:

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTCAGAGAGGCGT GGACT

45

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 27:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 46 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 27:

35

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTCAGGGAGGCGT TGGACT

46

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 28:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 46 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 28:

CTACAGGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGAGGCCT GGGGAG

46

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 29:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 43 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 29:

35

CTACAGGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGAGGCCT CCT

43

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 30:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 48 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 30:

CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGAGGCCTT GGCTGGCG GGACTGGG

48

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 31:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 45 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 31:

35

TTTCCAGGGA GGCCTGGCCT GGGCGGGACT GGGGAGTGGC GTCCC

45

100

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 32:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 59 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 32:

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGAGGCCGT GGCTGGCG GGACTGGGG

59

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 33:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 59 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 33:

35

TTTCCGCTGG GGACTTTCCA GGGAGGCCGTG GCCTGGCGGG GACTGGGGAG TGGCGTCCC

59

101

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 34:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 5 (A) LENGDE: 70 basepar
 (B) TYPE: nukleinsyre
 (C) TRÅD: dobbelttrådet
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKvensbeskrivelse: SEKV.ID NR. 34:

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTCC AGGGAGGCCTT GGCCTGGCG GGACTGGGA

60

GTGGCGTCCC

70

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 35:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 25 (A) LENGDE: 61 basepar
 (B) TYPE: nukleinsyre
 (C) TRÅD: dobbelttrådet
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35 (ix) SEKvensbeskrivelse: SEKV.ID NR. 35:

TATCACCGCC AGTGGTATTG ATGTCAACAC CGCCAGAGAT AATTTATCAC CGCAGATGGT

60

T

61

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 36:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 64 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 36:

TATCACCGCA AGGGATAAAAT ATCTAACACC GTGCGTGTG ACTATTTAC CTCTGGCGGT

60

GATA

64

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 37:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 70 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 37:

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTCAGGGAGGGCGT GGCTGGCGGGACTGGGGA

60

GTGGCGTCCC

70

103

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 38:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 37 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 38:

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGAGG

37

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 39:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 22 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 39:

35

CGGGACTGGG GAGTGGCGTC CC

22

104

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 40:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 5 (A) LENGDE: 103 basepar
 (B) TYPE: nukleinsyre
 (C) TRÅD: dobbelttrådet
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 40:

CTACAAGGGA CTTTCCGCTG GGGACTTTCC AGGGAGGTAT CACCGCCAGT GGTATTATG

60

TCAACACCGC CAGAGATAAT TTATCACCGC AGATGGTTCT GCA

103

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 41:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 25 (A) LENGDE: 62 basepar
 (B) TYPE: nukleinsyre
 (C) TRÅD: dobbelttrådet
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 41:

GAACCATCTG CGGTGATAAA TTATCTCTGG CGGTGTTGAC ATAAATACCA CTGGCGGTGA

60

TA

62

105

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 42:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 71 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 42:

GATCCAACCA TCTGGGTGA TAAATTATCT CTGGCGGTGT TGACATAAAT ACCACTGGCG

60

GTGATACTGC A

71

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 43:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 63 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 43:

GTATCACCGC CAGTGGTATT TATGTCAACA CCGCCAGAGA TAATTTATCA CCGCAGATGG

60

TTG

63

106

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 44:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 21 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 44:

GATCCGGGGG GATAACCCCC G

21

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 45:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 91 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 45:

35

CGGGACTGGG GAGTGGCGTC CCTATCACCG CAAGGGATAAA ATATCTAACCA CCGTGCGTGT

60

TGACTATTT ACCTCTGGCG GTGATAGCAT G

91

107

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 46:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 53 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 46:

CTAAGGGCGT AACCGAAATC GGTTGAACCG AAACCGGTTA GTATAAAAGC AGA

53

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 47:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 54 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 47:

35

AAAAGGGAGT AACCGAAAAC GGTCGGGACC GAAAACGGTG TATATAAAAG ATGT

54

108

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 48:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 54 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 48:

AGTAGGGTGT AACCGAAAGC GGTTCAACCG AAAACGGTGC ATATATAAAG CAAA

54

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 49:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 24 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 49:

35

GCTTCAACCG AATTCCGGTTG CATG

24

109

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 50:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 24 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 50:

TGTGCAACCG ATTTGGTTG CCTT

24

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 51:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 24 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 51:

35

TATGCAACCG AAATAGGGTG GGCA

24

110

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 52:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 24 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 52:

TGCCTAACCG TTTTCGGTTA CTTG

24

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 53:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 24 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- 25 (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 53:

35

GGACTAACCG TTTTAGGTCA TATT

24

111

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 54:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 52 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 54:

GACGACTATC CAGCGACCAA GATCAGAGCC AGACACCGGA AACCCCTGCC AC

52

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 55:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 53 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

25

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 55:

35

GACGACACGG TATCCGCTAC TCAGCTTGTT AAACAGCTAC AGCACACCCC CTC

53

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 56:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 60 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 56:

GACGACGACC TGCAGACACC ACAGACACCG CCCAGCCCT TACAAAGCTG TTCTGTGCAG

60

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 57:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 68 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 57:

35

CATACCAAAG CCGTCGCCCTT GGGCACCGAA GAAACACAAC CACTAAGTTG TTGCACAGAG

60

ACTCAGTG

68

113

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 58:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 5 (A) LENGDE: 77 basepar
 (B) TYPE: nukleinsyre
 (C) TRÅD: dobbelttrådet
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 58:

TAATGTAATT GATTGTAATG ACTCTATGTG CAGTACCACT ACCGTATTCC AGCACCGTGT	60
CCGTGGGCAC CGCAAAG	77

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 59:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 25 (A) LENGDE: 80 basepar
 (B) TYPE: nukleinsyre
 (C) TRÅD: dobbelttrådet
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 59:

ACAGACAACG ATAACCGACC ACCACAAGCA GCGGCCAAC ACCCCGCCTT GGACAATAGA	60
ACAGCACGTA CTGCAACTAA	80

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 60:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 5 (A) LENGDE: 266 basepar
 (B) TYPE: nukleinsyre
 (C) TRÅD: dobbelttrådet
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

10

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 60:

CATATGCAAT ACAATGCATT ATACAAACTG GACACATATA TATATTTGTG AAGAACATC	60
AGTAACGTG GTAGAGGGTC AAGTTGACTA TTATGGTTA TATTATGTTG ATGAAGGAAT	120
20 ACGAACATAT TTTGTGCAGT TTAAAGATGA TGCAGAAAAA TATAGTAAA ATAAGTATG	180
GGAAGTTCAT GCGGGTGGTC AGGTAATATT ATGTCCTACA TCTGTGTTA GCAGCAACGA	240
AGTATCCTCT CCTGAAATTA TTAGGC	266

25

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 61:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 30 (A) LENGDE: 95 basepar
 (B) TYPE: nukleinsyre
 (C) TRÅD: dobbelttrådet
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

35

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 61:

AGGATGTATA AAAAAACATG GATATACAGT GGAAGTGCAG TTTGATGGAG ACATATGCTA	60
TTAGGCAGCA CTTGGCCAAC CACCCCGCCG CGACC	95

5

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 62:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 10 (A) LENGDE: 81 basepar
 (B) TYPE: nukleinsyre
 (C) TRÅD: dobbelttrådet
 (D) TOPOLOGI: lineær

15 (ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

20

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 62:

CATGTTTTT TATACATCCA TATCACCGCC AGTGGTATTG ATGTCAACAC CGCCAGAGAT	60
AATTTATCAC CGCAGATGGT T	81

25

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 63:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 30 (A) LENGDE: 322 aminosyrer
 (B) TYPE: aminosyre
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

35

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 63:

Met Ala Asp Asp Asp Pro Tyr Gly Thr Gly Gln Met Phe His Leu Asn
 5 1 5 10 15

Thr Ala Leu Thr His Ser Ile Phe Asn Ala Glu Leu Tyr Ser Pro Glu
 20 25 30

Ile Pro Leu Ser Thr Asp Gly Pro Tyr Leu Gln Ile Leu Glu Gln Pro
 35 40 45

10 Lys Gln Arg Gly Phe Arg Phe Arg Tyr Val Cys Glu Gly Pro Ser His
 50 55 60

Gly Gly Leu Pro Gly Ala Ser Ser Glu Lys Asn Lys Lys Ser Tyr Pro
 65 70 75 80

Gln Val Lys Ile Cys Asn Tyr Val Gly Pro Ala Lys Val Ile Val Gln
 15 85 90 95

Leu Val Thr Asn Gly Lys Asn Ile His Leu His Ala His Ser Leu Val
 100 105 110

Gly Lys His Cys Glu Asp Gly Val Cys Thr Val Thr Ala Gly Pro Lys
 115 120 125

20 Asp Met Val Val Gly Phe Ala Asn Leu Gly Ile Leu His Val Thr Lys
 130 135 140

Lys Lys Val Phe Glu Thr Leu Glu Ala Arg Met Thr Glu Ala Cys Ile
 145 150 155 160

Arg Gly Tyr Asn Pro Gly Leu Leu Val His Ser Asp Leu Ala Tyr Leu
 25 165 170 175

Gln Ala Glu Gly Gly Asp Arg Gln Leu Thr Asp Arg Glu Lys Glu
 180 185 190

Ile Ile Arg Gln Ala Ala Val Gln Gln Thr Lys Glu Met Asp Leu Ser
 195 200 205

30 Val Val Arg Leu Met Phe Thr Ala Phe Leu Pro Asp Ser Thr Gly Ser
 210 215 220

Phe Thr Arg Arg Leu Glu Pro Val Val Ser Asp Ala Ile Tyr Asp Ser
 225 230 235 240

Lys Ala Pro Asn Ala Ser Asn Leu Lys Ile Val Arg Met Asp Arg Thr
 245 250 255

35 Ala Gly Cys Val Thr Gly Gly Glu Glu Ile Tyr Leu Leu Cys Asp Lys
 260 265 270

Val Gln Lys Asp Asp Ile Gln Ile Arg Phe Tyr Glu Glu Glu Glu Asn
..... 275 280 285

Gly Gly Val Trp Glu Gly Phe Gly Asp Phe Ser Pro Thr Asp Val His
290 295 300

5 Arg Gln Phe Ala Ile Val Phe Lys Thr Pro Lys Tyr Lys Asp Val Asn
305 310 315 320

The Thr

(2) INFORMASJON OM SEKV. ID NR. 64:

10

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 325 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

15

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

20 (iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 64:

25

³⁰ Pro Gln Met Ala Leu Pro Thr Ala Asp Gly Pro Tyr Leu Gln Ile Leu
³⁵ ⁴⁰ ⁴⁵

Glu Gln Pro Lys Gln Arg Gly Phe Arg Phe Arg Tyr Val Cys Glu Gly
50 55 60

Pro Ser His Gly Gly Leu Pro Gly Ala Ser Ser Glu Lys Asn Lys Lys
65 70 75 80

Ser Tyr Pro Gln Val Lys Ile Cys Asn Tyr Val Gly Pro Ala Lys Val
85 90 95

Ile Val Gln Leu Val Thr Asn Gly Lys Asn Ile His Leu His Ala His
100 105 110

118

Ser Leu Val Gly Lys His Cys Glu Asp Gly Ile Cys Thr Val Thr Ala
 115 120 125

Gly Pro Glu Asp Cys Val His Gly Phe Ala Asn Leu Gly Ile Leu His
 130 135 140

⁵ Val Thr Lys Lys Val Phe Glu Thr Leu Glu Ala Arg Met Thr Glu
 145 150 155 160

Ala Cys Ile Arg Gly Tyr Asn Pro Gly Leu Leu Val His Pro Asp Leu
 165 170 175

Ala Tyr Leu Gln Ala Glu Gly Gly Asp Arg Gln Leu Asp Arg
 180 185 190

¹⁰ Glu Lys Glu Leu Ile Arg Gln Ala Ala Leu Gln Gln Thr Lys Glu Met
 195 200 205

Asp Leu Ser Val Val Arg Leu Met Phe Thr Ala Phe Leu Pro Asp Ser
 210 215 220

¹⁵ Thr Gly Ser Phe Thr Arg Arg Leu Glu Pro Val Val Ser Asp Ala Ile
 225 230 235 240

Tyr Asp Ser Lys Ala Pro Asn Ala Ser Asn Leu Lys Ile Val Arg Met
 245 250 255

Asp Arg Thr Ala Gly Cys Val Thr Gly Gly Glu Glu Ile Tyr Leu Leu
 260 265 270

²⁰ Cys Asp Lys Val Gln Lys Asp Asp Ile Gln Ile Arg Phe Tyr Glu Glu
 275 280 285

Glu Glu Asn Gly Gly Val Trp Glu Gly Phe Gly Asp Phe Ser Pro Thr
 290 295 300

²⁵ Asp Val His Arg Gln Phe Ala Ile Val Phe Lys Thr Pro Lys Tyr Lys
 305 310 315 320

Asp Ile Asn Ile Thr
 325

30

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 65:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- ³⁵ (A) LENGDE: 268 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

119

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

5 (v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 65:

Met Glu Pro Ala Asp Leu Leu Pro Leu Tyr Leu Gln Pro Glu Trp Gly
 1 5 10 15

10 Glu Gln Glu Pro Gly Gly Ala Thr Pro Phe Val Glu Ile Leu Glu Gln
 20 25 30

Pro Lys Gln Arg Gly Met Arg Phe Arg Tyr Lys Cys Glu Gly Arg Ser
 35 40 45

Ala Gly Ser Ile Pro Gly Glu His Ser Thr Asp Ser Ala Arg Thr His
 50 55 60

15 Pro Thr Ile Arg Val Asn His Tyr Arg Gly Pro Gly Arg Val Arg Val
 65 70 75 80

Ser Leu Val Thr Lys Asp Pro Pro His Gly Pro His Pro His Glu Leu
 85 90 95

20 Val Gly Arg His Cys Gln His Gly Tyr Tyr Glu Ala Glu Leu Ser Pro
 100 105 110

Asp Arg Ser Ile His Ser Phe Gln Asn Leu Gly Ile Gln Cys Val Lys
 115 120 125

Lys Arg Glu Leu Glu Ala Ala Val Ala Glu Arg Ile Arg Thr Asn Asn
 130 135 140

25 Asn Pro Phe Asn Val Pro Met Glu Glu Arg Gly Ala Glu Tyr Asp Leu
 145 150 155 160

Ser Ala Val Arg Leu Cys Phe Gln Val Trp Val Asn Gly Pro Gly Gly
 165 170 175

30 Leu Cys Pro Leu Pro Pro Val Leu Ser Gln Pro Ile Tyr Asp Asn Arg
 180 185 190

Ala Pro Ser Thr Ala Glu Leu Arg Ile Leu Pro Gly Asp Arg Asn Ser
 195 200 205

Gly Ser Cys Gln Gly Gly Asp Glu Ile Phe Leu Leu Cys Asp Lys Val
 210 215 220

35 Gln Lys Glu Asp Ile Glu Val Arg Phe Trp Ala Glu Gly Trp Glu Ala
 225 230 235 240

Lys Gly Ser Phe Ala Ala Ala Asp Val His Arg Gln Val Ala Ile Val
 245 250 255

Phe Arg Thr Pro Pro Phe Arg Glu Arg Ser Leu Arg
 260 265

120

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 66:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 263 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 66:

Met	Asp	Asp	Leu	Phe	Pro	Leu	Ile	Phe	Pro	Ser	Glu	Pro	Ala	Gln	Ala	
1				5					10				15			
Ser Gly Pro Tyr Val Glu Ile Ile Glu Gln Pro Lys Gln Arg Gly Met																
20	20					25							30			
Arg Phe Arg Tyr Lys Cys Glu Gly Arg Ser Ala Gly Ser Ile Pro Gly																
35					40							45				
Glu Arg Ser Thr Asp Thr Thr Lys Thr His Pro Thr Ile Lys Ile Asn																
50				55					60							
25	Gly	Tyr	Thr	Gly	Pro	Gly	Thr	Val	Arg	Ile	Ser	Leu	Val	Thr	Lys	Asp
65				70					75						80	
Pro Pro His Arg Pro His Pro His Glu Leu Val Gly Lys Asp Cys Arg																
	85					90							95			
Asp Gly Tyr Tyr Glu Ala Asp Leu Cys Pro Asp Arg Ser Ile His Ser																
30	100				105				110							
Phe Gln Asn Leu Gly Ile Gln Cys Val Lys Lys Arg Asp Leu Glu Gln																
	115			120				125								
Ala Ile Ser Gln Arg Ile Gln Thr Asn Asn Asn Pro Phe His Val Pro																
	130			135				140								
35	Ile	Glu	Glu	Gln	Arg	Gly	Asp	Tyr	Asp	Leu	Asn	Ala	Val	Arg	Leu	Cys
145				150						155					160	
Phe Gln Val Thr Val Arg Asp Pro Ala Gly Arg Pro Leu Leu Thr																
	165					170							175			

121

Pro Val Leu Ser His Pro Ile Phe Asp Asn Arg Ala Pro Asn Thr Ala
 180 185 190
 Glu Leu Lys Ile Cys Arg Val Asn Arg Asn Ser Gly Ser Cys Leu Gly
 195 200 205
 5 Gly Asp Glu Ile Phe Leu Leu Cys Asp Lys Val Gln Lys Glu Asp Ile
 210 215 220
 Glu Val Tyr Phe Thr Gly Pro Gly Trp Glu Ala Arg Gly Ser Phe Ser
 225 230 235 240
 10 Gln Ala Asp Val His Arg Gln Val Ala Ile Val Phe Arg Thr Pro Pro
 245 250 255
 Tyr Ala Asp Pro Ser Leu Gln
 260

15

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 67:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 263 aminosyrer
- 20 (B) TYPE: aminosyre
- (C) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

25 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

30 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 67:

Met Asp Glu Leu Phe Pro Leu Ile Phe Pro Ala Glu Pro Ala Gln Ala
 1 5 10 15
 Ser Gly Pro Tyr Val Glu Ile Ile Glu Gln Pro Lys Gln Arg Gly Met
 35 20 25 30
 Arg Phe Arg Tyr Lys Cys Glu Gly Arg Ser Ala Gly Ser Ile Pro Gly
 35 40 45
 Glu Arg Ser Thr Asp Thr Thr Lys Thr His Pro Thr Ile Lys Ile Asn
 50 55 60

122

Gly Tyr Thr Gly Pro Gly Thr Val Arg Ile Ser Leu Val Thr Lys Asp
 65 70 75 80

Pro Pro His Arg Pro His Pro His Glu Leu Val Gly Lys Asp Cys Arg
 85 90 95

5 Asp Gly Phe Tyr Glu Ala Glu Leu Cys Pro Asp Arg Cys Ile His Ser
 100 105 110

Phe Gln Asn Leu Gly Ile Gln Cys Val Lys Lys Arg Asp Leu Glu Gln
 115 120 125

10 Ala Ile Ser Gln Arg Ile Gln Thr Asn Asn Asn Pro Phe Gln Val Pro
 130 135 140

Ile Glu Glu Gln Arg Gly Asp Tyr Asp Leu Asn Ala Val Arg Leu Cys
 145 150 155 160

Phe Gln Val Thr Val Arg Asp Pro Ser Gly Arg Pro Leu Arg Leu Pro
 165 170 175

15 Pro Val Leu Pro His Pro Ile Phe Asp Asn Arg Ala Pro Asn Thr Ala
 180 185 190

Glu Leu Lys Ile Cys Arg Val Asn Arg Asn Ser Gly Ser Cys Leu Gly
 195 200 205

20 Gly Asp Glu Ile Phe Leu Leu Cys Asp Lys Val Gln Lys Glu Asp Ile
 210 215 220

Glu Val Tyr Phe Thr Gly Pro Gly Trp Glu Ala Arg Gly Ser Phe Ser
 225 230 235 240

Gln Ala Asp Val His Arg Gln Val Ala Ile Val Phe Arg Thr Pro Pro
 245 250 255

25 Tyr Ala Asp Pro Ser Leu Gln
 260

30 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 68:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 299 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- 35 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

123

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

5 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 68:

Met Phe Pro Asn Gln Asn Asn Gly Ala Ala Pro Gly Gln Gly Pro Ala
 1 5 10 15

Val Asp Gly Gln Gln Ser Leu Asn Tyr Asn Gly Leu Pro Ala Gln Gln
 10 20 25 30

Gln Gln Gln Leu Ala Gln Ser Thr Lys Asn Val Arg Lys Lys Pro Tyr
 35 40 45

Val Lys Ile Thr Glu Gln Pro Ala Gly Lys Ala Leu Arg Phe Arg Tyr
 50 55 60

15 Glu Cys Glu Gly Arg Ser Ala Gly Ser Ile Pro Gly Val Asn Ser Thr
 65 70 75 80

Pro Glu Asn Lys Thr Tyr Pro Thr Ile Glu Ile Val Gly Tyr Lys Gly
 85 90 95

Arg Ala Val Val Val Val Ser Cys Val Thr Lys Asp Thr Pro Tyr Arg
 100 105 110

20 Pro His Pro His Asn Leu Val Gly Lys Glu Gly Cys Lys Gly Val
 115 120 125

Cys Thr Leu Glu Ile Asn Ser Glu Thr Met Arg Ala Val Phe Ser Asn
 130 135 140

25 Leu Gly Ile Gln Cys Val Lys Lys Lys Asp Ile Glu Ala Ala Leu Lys
 145 150 155 160

Ala Arg Glu Glu Ile Arg Val Asp Pro Phe Lys Thr Gly Phe Ser His
 165 170 175

Arg Phe Gln Pro Ser Ser Ile Asp Leu Asn Ser Val Arg Leu Cys Phe
 180 185 190

30 Gln Val Phe Met Glu Ser Glu Gln Lys Gly Arg Phe Thr Ser Pro Leu
 195 200 205

Pro Pro Val Val Ser Glu Pro Ile Phe Asp Lys Lys Ala Met Ser Asp
 210 215 220

35 Leu Val Ile Cys Arg Leu Cys Ser Cys Ser Ala Thr Val Phe Gly Asn
 225 230 235 240

Thr Gln Ile Ile Leu Leu Cys Glu Lys Val Ala Lys Glu Asp Ile Ser
 245 250 255

Val Arg Phe Phe Glu Glu Lys Asn Gly Gln Ser Val Trp Glu Ala Phe
 260 265 270

Gly Asp Phe Gln His Thr Asp Val His Lys Gln Thr Ala Ile Thr Phe
 275 280 285

5

Lys Thr Pro Arg Tyr His Thr Leu Asp Ile Thr
 290 295

10 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 69:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

(A) LENGDE: 261 aminosyrer

(B) TYPE: aminosyre

15 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

20

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

25 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 69:

Met Asp Phe Leu Thr Asn Leu Arg Phe Thr Glu Gly Ile Ser Glu Pro
 1 5 10 15

Tyr Ile Glu Ile Phe Glu Gln Pro Arg Gln Arg Gly Thr Arg Phe Arg
 20 25 30

30

Tyr Lys Cys Glu Gly Arg Ser Ala Gly Ser Ile Pro Gly Glu His Ser
 35 40 45

Thr Asp Asn Asn Lys Thr Phe Pro Ser Ile Gln Ile Leu Asn Tyr Phe
 50 55 60

35

Gly Lys Val Lys Ile Arg Thr Thr Leu Val Thr Lys Asn Glu Pro Tyr
 65 70 75 80

Lys Pro His Pro His Asp Leu Val Gly Lys Gly Cys Arg Asp Gly Tyr
 85 90 95

125

Tyr Glu Ala Glu Phe Gly Pro Glu Arg Gln Val Leu Ser Phe Gln Asn
 100 105 110
 Leu Gly Ile Gln Cys Val Lys Lys Lys Asp Leu Lys Glu Ser Ile Ser
 115 120 125
 5 Leu Arg Ile Ser Lys Lys Asn Pro Phe Asn Val Pro Glu Glu Gln Leu
 130 135 140
 His Asn Ile Asp Glu Tyr Asp Leu Asn Val Val Arg Leu Cys Phe Gln
 145 150 155 160
 10 Ala Phe Leu Pro Asp Glu His Gly Asn Tyr Thr Leu Ala Leu Pro Pro
 165 170 175
 Leu Ile Ser Asn Pro Ile Tyr Asp Asn Arg Ala Pro Asn Thr Ala Glu
 180 185 190
 Leu Arg Ile Cys Arg Val Asn Lys Asn Cys Gly Ser Val Lys Gly Gly
 195 200 205
 15 Asp Glu Ile Phe Leu Leu Cys Asp Lys Val Gln Lys Asp Asp Ile Glu
 210 215 220
 Val Arg Phe Val Leu Gly Asn Trp Glu Ala Lys Gly Ser Phe Ser Gln
 225 230 235 240
 20 Ala Asp Val His Arg Gln Val Ala Ile Val Phe Arg Thr Pro Pro Phe
 245 250 255
 Leu Gly Asp Ile Thr
 260

25

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 70:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 262 aminosyrer
- 30 (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

35 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

126

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 70:

Met Asp Phe Leu Thr Asn Leu Arg Phe Thr Glu Gly Ile Ser Glu Pro
 1 5 10 15

Tyr Ile Glu Ile Phe Glu Gln Pro Arg Gln Arg Gly Met Arg Phe Arg
 5 20 25 30

Tyr Lys Cys Glu Gly Arg Ser Ala Gly Ser Ile Pro Gly Glu His Ser
 35 40 45

Thr Asp Asn Asn Lys Thr Phe Pro Ser Ile Gln Ile Leu Asn Tyr Phe
 50 55 60

10 Gly Lys Val Lys Ile Arg Thr Thr Leu Val Thr Lys Asn Glu Pro Tyr
 65 70 75 80

Lys Pro His Pro His Asp Leu Val Gly Lys Gly Cys Arg Asp Gly Tyr
 85 90 95

Tyr Glu Ala Glu Phe Gly Pro Glu Arg Gln Val Leu Ser Phe Gln Asn
 15 100 105 110

Leu Gly Ile Gln Cys Val Lys Lys Lys Asp Leu Lys Glu Ser Ile Ser
 115 120 125

Leu Arg Ile Ser Lys Lys Ile Asn Pro Phe Asn Val Pro Glu Glu Gln
 130 135 140

20 Leu His Asn Ile Asp Glu Tyr Asp Leu Asn Val Val Arg Leu Cys Phe
 145 150 155 160

Gln Ala Phe Leu Pro Asp Glu His Gly Asn Tyr Thr Leu Ala Leu Pro
 165 170 175

Pro Leu Ile Ser Asn Pro Ile Tyr Asp Asn Arg Ala Pro Asn Thr Ala
 180 185 190

25 Glu Leu Arg Ile Cys Arg Val Asn Lys Asn Cys Gly Ser Val Lys Gly
 195 200 205

Gly Asp Glu Ile Phe Leu Leu Cys Asp Lys Val Gln Lys Asp Asp Ile
 210 215 220

30 Glu Val Arg Phe Val Leu Gly Asn Trp Glu Ala Lys Gly Ser Phe Ser
 225 230 235 240

Gln Ala Asp Val His Arg Gln Val Ala Ile Val Phe Arg Thr Pro Pro
 245 250 255

Phe Leu Gly Asp Ile Thr
 260

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 71:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 314 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 71:

20 Ser Gln Gly Val Ile Gly Ile Phe Gly Asp Tyr Ala Lys Ala His Asp
20 25 30

Glu Tyr Pro Gln Leu Ser Phe Arg Tyr Arg Asp Ser Ile Lys Lys Thr
 50 55 60

25 Glu Ile Asn Glu Ala Leu Lys Lys Ile Asp Pro Asp Leu Gly Gly Thr
65 70 75 80

Leu Phe Val Ser Asn Ser Ser Ile Lys Pro Asp Gly Gly Ile Val Glu
85 90 95

30 Val Lys Asp Asp Tyr Gly Glu Trp Arg Val Val Leu Val Ala Glu Ala
 100 105 110

Lys His Gln Gly Lys Asp Ile Ile Asn Ile Arg Asn Gly Leu Leu Val
 115 120 125

Gly Lys Arg Gly Asp Gln Asp Leu Met Ala Ala Gly Asn Ala Ile Glu
130 135 140

35 Arg Ser His Asn Ile Ser Glu Ile Ala Asn Phe Met Leu Ser Glu Ser
145 150 155 160

128

His Phe Pro Tyr Val Leu Phe Leu Glu Gly Ser Asn Phe Leu Thr Glu
 165 170 175
 Asn Ile Ser Ile Thr Arg Pro Asp Gly Arg Val Val Asn Leu Glu Tyr
 180 185 190
 5 Asn Ser Gly Ser Glu Ser His Phe Pro Tyr Val Leu Phe Leu Glu Gly
 195 200 205
 Ser Asn Phe Leu Thr Glu Asn Ile Ser Ile Thr Arg Pro Asp Gly Arg
 210 215 220
 10 Val Val Asn Leu Glu Tyr Asn Ser Gly Ile Leu Asn Arg Leu Asp Arg
 225 230 235 240
 Leu Thr Ala Ala Asn Tyr Gly Met Pro Ile Asn Ser Asn Leu Cys Ile
 245 250 255
 Asn Lys Phe Val Asn His Lys Asp Lys Ser Ile Met Leu Gln Ala Ala
 260 265 270
 15 Ser Ile Tyr Thr Gln Gly Asp Gly Arg Glu Trp Asp Ser Lys Ile Met
 275 280 285
 Phe Glu Ile Met Phe Asp Ile Ser Thr Thr Ser Leu Arg Val Leu Gly
 290 295 300
 20 Arg Asp Leu Phe Glu Gln Leu Thr Ser Lys
 305 310

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 72:

25

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 17 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

30

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

35

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

129

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 72:

Cys	Asp	Thr	Asp	Asp	Arg	His	Ile	Glu	Glu	Lys	Arg	Lys	Arg	Lys
1				5				10				15		

5 Thr

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 73:

10 (i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 168 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

15 (ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

20 (v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 73:

Gly	Asp	Pro	Gly	Lys	Lys	Gln	His	Ile	Cys	His	Ile	Gln	Gly	Cys
25	1			5				10				15		

Gly	Lys	Val	Tyr	Gly	Lys	Thr	Ser	His	Leu	Arg	Ala	His	Leu	Arg	Trp
			20				25					30			

His	Thr	Gly	Glu	Arg	Pro	Phe	Met	Cys	Thr	Trp	Ser	Tyr	cys	Gly	Lys
	35					40					45				

Arg	Phe	Thr	Arg	Ser	Asp	Glu	Leu	Gln	Arg	His	Lys	Arg	Thr	His	Thr
	50				55				60						

Gly	Glu	Lys	Lys	Phe	Ala	Cys	Pro	Glu	Cys	Pro	Lys	Arg	Phe	Met	Arg
65					70				75			80			

35	Ser	Asp	His	Leu	Ser	Lys	His	Ile	Lys	Thr	His	Gln	Asn	Lys	Gly
	85						90					95			

Gly	Pro	Gly	Val	Ala	Leu	Ser	Val	Gly	Thr	Leu	Pro	Leu	Asp	Ser	Gly
	100						105					110			

130

Ala Gly ser Glu Gly Ser Gly Thr Ala Thr Pro Ser Ala Leu Ile Thr
 115 120 125

5 Thr Asn Met Val Ala Met Glu Ala Ile Cys Pro Glu Gly Ile Ala Arg
 130 135 140

Leu Ala Asn Ser Gly Ile Asn Val Met Gln Val Ala Asp Leu Gln Ser
 145 150 155 160

Ile Asn Ile Ser Gly Asn Gly Phe
 165

10

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 74:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 181 aminosyrer
- 15 (B) TYPE: aminosyre
- (C) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

20 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

25

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 74:

Ser Gly Ile Val Pro Gln Leu Gln Asn Ile Val Ser Thr Val Asn Leu
 1 5 10 15

30 Gly Cys Lys Leu Asp Leu Lys Thr Ile Ala Leu Arg Ala Arg Asn Ala
 20 25 30

Glu Tyr Asn Pro Lys Arg Phe Ala Ala Val Ile Met Arg Ile Arg Glu
 35 40 45

Pro Arg Thr Thr Ala Leu Ile Phe Ser Ser Gly Lys Met Val Cys Thr
 50 55 60

35 Gly Ala Lys Ser Glu Glu Gln Ser Arg Leu Ala Ala Arg Lys Tyr Ala
 65 70 75 80

Arg Val Val Gln Lys Leu Gly Phe Pro Ala Lys Phe Leu Asp Phe Lys
 85 90 95

Ile Gln Asn Met Val Gly Ser Cys Asp Val Lys Phe Pro Ile Arg Leu
 100 105 110

131

Glu Gly Leu Val Leu Thr His Gln Gln Phe Ser Ser Tyr Glu Pro Glu
 115 120 125

Leu Phe Pro Gly Leu Ile Tyr Arg Met Ile Lys Pro Arg Ile Val Leu
 130 135 140

5

Leu Ile Phe Val Ser Gly Lys Val Val Leu Thr Gly Ala Lys Val Arg
 145 150 155 160

Ala Glu Ile Tyr Glu Ala Phe Glu Asn Ile Tyr Pro Ile Leu Lys Gly
 165 170 175

10 Phe Arg Lys Thr Thr
 180

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 75:

15 (i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 85 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

20 (ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

25

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 75:

30 Ser Cys Phe Ala Leu Ile Ser Gly Thr Ala Asn Gln Val Lys Cys Tyr
 1 5 10 15

Arg Phe Arg Val Lys Lys Asn His Arg His Arg Tyr Glu Asn Cys Thr
 20 25 30

Thr Thr Trp Phe Thr Val Ala Asp Asn Gly Ala Glu Arg Gln Gly Gln
 35 40 45

35 Ala Gln Ile Leu Ile Thr Phe Gly Ser Pro Ser Gln Arg Gln Asp Phe
 50 55 60

Leu Lys His Val Pro Leu Pro Pro Gly Met Asn Ile Ser Gly Phe Thr
 65 70 75 80

Ala Ser Leu Asp Phe
 85

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 76:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 87 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 76:

Cys Pro Cys Leu Leu Ile Gly Thr Ser Gly Asn Gly Asn Gln Val Lys
 1 5 10 15

20 Cys Tyr Ser Phe Arg Val Lys Arg Trp His Asp Arg Asp Lys Tyr His
20 25 30

His Thr Thr Trp Trp Ala Val Gly Gly Gln Gly Ser Glu Arg Pro
35 40 45

Gly Asp Ala Thr Val Ile Val Thr Phe Lys Asp Gln Ser Gln Arg Ser
25 50 55 60

His Phe Leu Gln Gln Val Pro Leu Pro Pro Gly Met Ser Ala His Gly
65 70 75 80

Val Thr Met Th

30

(2) INFORMASJON OM SEKV. ID NR. 77:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 35 (A) LENGDE: 84 aminosyrer
(B) TYPE: aminosyre
(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

5 (v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 77:

Pro Pro Val Ile Cys Leu Lys Gly Gly His Asn Gln Leu Lys Cys Leu
 1 5 10 15

10 Arg Tyr Arg Leu Lys Ser Lys His Ser Ser Leu Phe Asp Cys Ile Ser
 20 25 30

Thr Thr Trp Ser Trp Val Asp Thr Thr Ser Thr Cys Arg Leu Gly Ser
 35 40 45

15 Gly Arg Met Leu Ile Lys Phe Ala Asp Ser Glu Gln Arg Asp Lys Phe
 50 55 60

Leu Ser Arg Val Pro Leu Pro Ser Thr Thr Gln Val Phe Leu Gly Asn
 65 70 75 80

Phe Tyr Gly Leu

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 78:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 84 aminosyrer
- 25 (B) TYPE: aminosyre
- (C) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

30 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

134

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 78:

Pro	Pro	Val	Ile	Leu	Val	Arg	Gly	Gly	Ala	Asn	Thr	Leu	Lys	Cys	Phe	
1					5				10					15		
Arg Asn Arg Ala Arg Val Arg Tyr Arg Gly Leu Phe Lys Tyr Phe Ser																
5					20				25				30			
Thr Thr Trp Ser Trp Val Ala Gly Asp Ser Thr Glu Arg Leu Gly Arg																
					35				40			45				
Ser Arg Met Leu Ile Leu Phe Thr Ser Ala Cys Gln Arg Glu Lys Pro																
					50				55			60				
10	Asp	Glu	Thr	Val	Lys	Tyr	Pro	Lys	Gly	Val	Asp	Thr	Ser	Tyr	Gly	Asn
					65				70			75			80	
Leu Asp Ser Leu																

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 79:

15

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 84 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

20

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

25

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 79:

30	Pro	Pro	Val	val	cys	Val	Lys	Gly	Gly	Ala	Asn	Gln	Leu	Lys	Cys	Leu
	1				5					10				15		
Arg Tyr Arg Leu Lys Ala Ser Thr Gln Val Asp Phe Asp Ser Ile Ser																
	20				25					30						
35	Thr	Thr	Trp	His	Trp	Thr	Asp	Arg	Lys	Asn	Thr	Glu	Arg	Ile	Gly	Ser
								35		40			45			
Ala Arg Met Leu Val Lys Phe Ile Asp Glu Ala Gln Arg Glu Lys Phe																
	50				55					60						
65	Leu	Glu	Arg	Val	Ala	Leu	Pro	Arg	Ser	Val	Val	Phe	Leu	Gly	Gln	
										70			75			80
Phe Asn Gly Ser																

135

(2) INFORMASJON OM SEKV. ID NR. 80:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 84 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

15 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 80:

Thr Pro Ile Val Gln Leu Gln Gly Asp Ser Asn Cys Leu Lys Cys Phe			
1	5	10	15
Arg Tyr Arg Leu Asn Asp Lys Tyr Lys His Leu Phe Glu Leu Ala Ser			
20	20	25	30
Ser Thr Trp His Trp Ala Ser Pro Glu Ala Pro His Lys Asn Ala Ile			
35	40	45	
Val Thr Leu Thr Tyr Ser Ser Glu Glu Gln Arg Gln Gln Phe Leu Asn			
50	55	60	
Ser Val Lys Ile Pro Pro Thr Ile Arg His Lys Val Gly Phe Met Ser			
65	70	75	80
Leu His Leu Leu			

30

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 81:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 35 (A) LENGDE: 84 aminosyrer
(B) TYPE: aminosyre
(C) KODON: 3
(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

5 (v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 81:

Thr Pro Ile Val Gln Phe Gln Gly Glu Ser Asn Cys Leu Lys Cys Phe
 1 5 10 15

10

Arg Tyr Arg Leu Asn Arg Asp His Arg His Leu Phe Asp Leu Ile Ser
 20 25 30

Ser Thr Trp His Trp Ala Ser Ser Lys Ala Pro His Lys His Ala Ile
 35 40 45

15

Val Thr Val Thr Tyr Asp Ser Glu Glu Gln Arg Gln Phe Leu Asp
 50 55 60

Val Val Lys Ile Pro Pro Thr Ile Ser His Lys Leu Gly Phe Met Ser
 65 70 75 80

Leu His Leu Leu

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 82:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

25

(A) LENGDE: 80 aminosyrer

(B) TYPE: aminosyre

(D) TOPOLOGI: lineær

30 (ii) MOLEKYLTYPE: peptid

35 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 82:

5 Arg Tyr Arg Leu Arg Lys His Ser Asp His Tyr Arg Asp Ile Ser Ser
20 25 30

Thr Trp His Trp Thr Gly Ala Gly Asn Glu Lys Thr Gly Ile Leu Thr
 35 40 45

Val Thr Tyr His Ser Glu Thr Gln Arg Thr Lys Phe Leu Asn Thr Val
50 55 60

Ala Ile Pro Asp Ser Val Gln Ile Leu Val Gly Tyr Asn Thr Met Tyr
65 70 75 80

10

15 (2) INFORMASJON OM SEKV. ID NR. 83:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

(A) LENGDE: 80 aminosyrer

(B) TYPE: aminosyre

20

(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

25

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

30 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 83:

Thr	Pro	Ile	Val	His	Leu	Lys	Gly	Asp	Ala	Asn	Thr	Leu	Lys	Cys	Leu
1				5					10					15	

Arg Tyr Arg Phe Lys Lys His Cys Thr Leu Tyr Thr Ala Val Ser Ser
20 25 30

35

Thr Trp His Trp Thr Gly His Asn Tyr Lys His Lys Ser Ala Ile Val
35 40 45

Thr Leu Thr Tyr Asp Ser Glu Trp Gln Arg Asp Gln Phe Leu Ser Gln
50 55 60

Val Lys Ile Pro Lys Thr Ile Thr Val Ser Thr Gly Phe Met Ser Ile
65 70 75 80

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 84:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 81 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENTSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 84:

20 Arg Tyr Arg Leu Lys Pro Tyr Asn Glu Leu Tyr Ser Ser Met Ser Ser
20 25 30

Thr Trp His Trp Thr Ser Asp Asn Lys Asn Ser Lys Asn Gly Ile Val
35 40 45

Thr Val Thr Phe Val Thr Gly Gln Gln Gln Gln Met Phe Leu Gly Thr
50 55 60

Val Lys Ile Pro Pro Thr Val Gln Ile Ser Thr Gly Phe Met Thr Leu
65 70 75 80

val

30

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 85:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 21 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

139

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

5 (v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 85:

Gly	Ile	Val	Glu	Gln	Cys	Cys	Thr	Ser	Ile	Cys	Ser	Leu	Tyr	Gln	Leu
1															15
			5												

10	Glu	Asn	Tyr	Cys	Asn										
															20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 86:

15

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 30 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

20

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

25

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 86:

30

Phe	Val	Asn	Gln	His	Leu	Cys	Gly	Ser	His	Leu	Val	Glu	Ala	Leu	Tyr
1															15

Leu	Val	Cys	Gly	Glu	Arg	Gly	Phe	Phe	Tyr	Thr	Pro	Lys	Thr		

20															25
															30

35

140

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 87:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 5 (A) LENGDE: 21 aminosyrer
 (B) TYPE: aminosyre
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 87:

Gly	Ile	Val	Glu	Gln	Cys	Cys	Ala	Ser	Val	Cys	Ser	Leu	Tyr	Gln	Leu
1				5					10					15	
20	Glu	Asn	Tyr	Cys	Asn										
				20											

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 88:

25

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 30 aminosyrer
(B) TYPE: aminosyre
(D) TOPOLOGI: lineær

30

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

35

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

141

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 88:

Phe	Val	Asn	Gln	His	Leu	Cys	Gly	Ser	His	Leu	Val	Glu	Ala	Leu	Tyr
1					5				10					15	
5	Leu	Val	Cys	Gly	Glu	Arg	Gly	Phe	Phe	Tyr	Thr	Pro	Lys	Thr	
					20				25				30		

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 89:

10

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 24 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

15

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

20

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 89:

25

Gln	Leu	Tyr	Ser	Ala	Leu	Ala	Asn	Lys	Cys	Cys	His	Val	Gly	Cys	Ile
1				5				10			15				
Lys	Arg	Ser	Leu	Ala	Arg	Phe	Cys								
					20										

30

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 90:

35

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 33 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

5 (v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 90:

Asp Ser Trp Met Glu Glu Val Ile Lys Ile Cys Gly Arg Glu Leu Val
1 5 10 15
10 Arg Ala Gln Ile Ala Ile Cys Gly Met Ser Thr Trp Ser Lys Arg Ser
20 25 30
Leu

15 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 91:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 24 aminosyrer
20 (B) TYPE: aminosyre
(C) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

25

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

30 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 91:

Glu Glu Lys Met Gly Thr Ala Lys Lys Cys Cys Ala Ile Gly Cys Ser
1 5 10 15
Thr Glu Asp Phe Arg Met Val Cys
20

35

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 92:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 5 (A) LENGDE: 40 aminosyrer
(B) TYPE: aminosyre
(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 92:

Arg	Pro	Asn	Trp	Glu	Glu	Arg	Ser	Arg	Leu	Cys	Gly	Arg	Asp	Leu	Ile	
1				5								10			15	
20	Arg	Ala	Phe	Ile	Tyr	Leu	Cys	Gly	Gly	Thr	Arg	Trp	Thr	Arg	Leu	Pro
	20								25					30		
	Asn	Phe	Gly	Asn	Tyr	Pro	Ile	Met								
		35					40									

25

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 93:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 30 (A) LENGDE: 182 aminosyrer
(B) TYPE: aminosyre
(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

35 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

144

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 93:

Ser Gly Ile Val Pro Thr Leu Gln Asn Ile Val Ser Thr Val Asn Leu
 1 5 10 15

Asp Cys Lys Leu Asp Leu Lys Ala Ile Ala Leu Gln Ala Arg Asn Ala
 5 20 25 30

Glu Tyr Asn Pro Lys Arg Phe Ala Ala Val Ile Met Arg Ile Arg Glu
 35 40 45

Pro Lys Thr Thr Ala Leu Ile Phe Ala Ser Gly Lys Met Val Cys Thr
 50 55 60

10 Gly Ala Lys Ser Glu Asp Phe Ser Lys Met Ala Ala Arg Lys Tyr Ala
 65 70 75 80

Arg Ile Val Gln Lys Leu Gly Phe Pro Ala Lys Phe Lys Asp Phe Lys
 85 90 95

15 Ile Gln Asn Ile Val Gly Ser Cys Asp Val Lys Phe Pro Ile Arg Leu
 100 105 110

Glu Gly Leu Ala Tyr Ser His Ala Ala Phe Ser Ser Tyr Glu Pro Glu
 115 120 125

Leu Phe Pro Gly Leu Ile Tyr Arg Met Lys Val Pro Lys Ile Val Leu
 130 135 140

20 Leu Ile Phe Val Ser Gly Lys Ile Val Ile Thr Gly Ala Lys Met Arg
 145 150 155 160

Asp Glu Thr Tyr Lys Ala Phe Glu Asn Ile Tyr Pro Val Leu Ser Glu
 165 170 175

25 Phe Arg Lys Ile Gln Gln
 180

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 94:

30 (i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 84 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

35 (ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

145

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKvensbeskrivelse: sekv. ID nr. 94:

5 Asn Ser Asn Ser Thr Pro Ile Val His Leu Lys Gly Asp Ala Asn Thr
 1 5 10 15
 Leu Lys Cys Leu Arg Tyr Arg Phe Lys Lys His Cys Thr Leu Tyr Thr
 20 25 30
 Ala Val Ser Ser Thr Trp His Trp Thr Gly His Asn Val Lys His Lys
 35 40 45
 10 Ser Ala Ile Val Thr Leu Thr Tyr Asp Ser Glu Trp Gln Arg Asp Gln
 50 55 60
 Phe Leu Ser Gln Val Lys Ile Pro Lys Thr Ile Thr Val Ser Thr Gly
 65 70 75 80
 15 Phe Met Ser Ile

(2) INFORMASJON OM SEKV. ID NR. 95:

20 (i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:
(A) LENGDE: 84 aminos
(B) TYPE: aminosyre
(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

30 (v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 95:

Ser Ala Ile Val Thr Leu Thr Tyr Asp Ser Glu Trp Gln Arg Asp Gln
 50 55 60

Phe Leu Ser Gln Val Lys Ile Pro Lys Thr Ile Thr Val Ser Thr Gly
 5 65 70 75 80

Phe Met Ser Ile

10

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 96:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 83 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

20

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

25

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 96:

Ser Gly Asn Thr Thr Pro Ile Ile His Leu Lys Gly Asp Arg Asn Ser
 1 5 10 15

30 Leu Lys Cys Leu Arg Tyr Arg Leu Arg Lys His Ser Asp His Tyr Arg
 20 25 30

Asp Ile Ser Ser Thr Trp His Trp Thr Gly Ala Gly Asn Glu Lys Thr
 35 40 45

Gly Ile Leu Thr Val Thr Tyr His Ser Glu Thr Gln Arg Thr Lys Phe
 50 55 60

35 65 Leu Asn Thr Val Ala Ile Pro Asp Ser Val Gln Ile Leu Val Gly Tyr
 70 75 80

Met Thr Met

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 97:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 5 (A) LENGDE: 84 aminosyrer
 (B) TYPE: aminosyre
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 97:

Ser	Gly	Asn	Thr	Ala	Pro	Ile	Val	His	Leu	Lys	Gly	Glu	Ser	Asn	Ser	
1															15	
20	Leu	Lys	Cys	Leu	Arg	Tyr	Arg	Leu	Lys	Pro	Tyr	Lys	Glu	Leu	Tyr	Ser
															30	
Ser	Met	Ser	Ser	Thr	Trp	His	Trp	Thr	Ser	Asp	Asn	Lys	Asn	Ser	Lys	
35															45	
25	Asn	Gly	Ile	Val	Thr	Val	Thr	Phe	Val	Thr	Glu	Gln	Gln	Gln	Met	
															60	
Phe	Leu	Gly	Thr	Val	Lys	Ile	Pro	Pro	Thr	Val	Gln	Ile	Ser	Thr	Gly	
65															80	
Phe	Met	Thr	Leu													

30

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 98:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 35 (A) LENGDE: 89 aminosyrer
 (B) TYPE: aminosyre
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

148

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

5 (v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 98:

Ser Gly Asn Thr Ser Cys Phe Ala Leu Ile Ser Gly Thr Ala Asn Gln
 1 5 10 15

10 Val Lys Cys Tyr Arg Phe Arg Val Lys Lys Asn His Arg His Arg Tyr
 20 25 30

Glu Asn Cys Thr Thr Trp Phe Thr Val Ala Asp Asn Gly Ala Glu
 35 40 45

15 Arg Gln Gly Gln Ala Gln Ile Leu Ile Thr Phe Gly Ser Pro Ser Gln
 50 55 60

Arg Gln Asp Phe Leu Lys His Val Pro Leu Pro Pro Gly Met Asn Ile
 65 70 75 80

Ser Gly Phe Thr Ala Ser Leu Asp Phe
 85

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 99:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 25 (A) LENGDE: 7 aminosyrer
 (B) TYPE: aminosyre
 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35 (v) FRAGMENTTYPE: C-terminal

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 99:

Ser Asn Lys Lys Thr Thr Ala
 1 5

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 100:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 4 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 100:

Asn Ser Asn Thr

1

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 101:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 25
- (A) LENGDE: 4 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35

(v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 101:

Ser Gly Asn Thr

1

150

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 102:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 6 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: intern

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 102:

Ser Ser Gly Ser Ser Gly
1 5

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 103:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 25
- (A) LENGDE: 15 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35 (v) FRAGMENTTYPE: intern

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 103:

Cys Tyr Pro Glu Ile Lys Asp Lys Glu Glu Val Gln Arg Lys Arg
1 5 10 15

151

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 104:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 5 (A) LENGDE: 66 aminosyrer
(B) TYPE: aminosyre
(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

15

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 104:

Met Glu Gln Arg Ile Thr Leu Lys Asp Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln
1 5 10 15

20 Thr Lys Thr Ala Lys Asp Leu Gly Val Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys
20 25 30

Ala Ile His Ala Gly Arg Lys Ile Phe Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly
35 40 45

25 Ser Val Tyr Ala Glu Glu Val Lys Pro Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr
50 55 60

Thr Ala
65

30

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 105:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 35 (A) LENGDE: 66 aminosyrer
(B) TYPE: aminosyre
(D) TOPOLOGI: linear

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

152

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

5 (v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 105:

Met Glu Gln Glu Ile Thr Leu Lys Asp Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln
1 5 10 15

Thr Lys Thr Ala Lys Asp Leu Gly Val Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys
20 25 30

Ala Ile His Ala Gly Arg Lys Ile Phe Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly
35 40 45

Ser Val Tyr Ala Glu Glu Val Lys Pro Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr
15 50 55 60

Thr Ala
65

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 106:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 25 (A) LENGDE: 66 aminosyrer
(B) TYPE: aminosyre
(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

30

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

35 (v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

153

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 106:

Met Arg Gln Arg Ile Thr Leu Lys Asp Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln
 1 5 10 15

5 Thr Lys Thr Ala Lys Asp Leu Gly Val Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys
 20 25 30

Ala Ile His Ala Gly Arg Lys Ile Phe Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly
 35 40 45

Ser Val Tyr Ala Glu Glu Val Lys Pro Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr
 50 55 60

10 Thr Ala
 65

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 107:

15 (i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 96 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

20 (ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

25

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 107:

30 Ser Thr Lys Lys Pro Leu Thr Gln Glu Gln Leu Glu Asp Ala Arg
 1 5 10 15

Arg Leu Lys Ala Ile Tyr Glu Lys Lys Asn Glu Leu Gly Leu Ser
 20 25 30

Gln Glu Ser Val Ala Asp Lys Met Gly Met Gly Gln Ser Gly Val Gly
 35 40 45

35 Ala Leu Phe Asn Gly Ile Asn Ala Leu Asn Ala Tyr Asn Ala Ala Leu
 50 55 60

Leu Ala Lys Ile Leu Lys Val Ser Val Glu Glu Phe Ser Pro Ser Ile
 65 70 75 80

Ala Arg Glu Ile Tyr Glu Met Tyr Glu Ala Val Ser Met Glu Pro Ser
 85 90 95

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 108:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 96 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

15 (ix) SEKVENTSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 108:

20 Arg Leu Lys Ala Ile Tyr Glu Lys Lys Lys Asn Glu Leu Gly Leu Ser
20 25 30

Gln Glu Ser Val Ala Asp Lys Met Gly Met Gly Gln Ser Gly Val Gly
35 40 45

Ala Leu Phe Asn Gly Ile Asn Ala Leu Asn Ala Tyr Asn Ala Ala Leu
50 55 60

25 Leu Ala Lys Ile Leu Lys Val Ser Val Glu Glu Phe Ser Pro Ser Ile
65 70 75 80

Ala Arg Glu Ile Tyr Glu Met Cys Glu Ala Val Ser Met Glu Pro Ser
85 90 95

30

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 109:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- 35 (A) LENGDE: 180 aminosyrer
(B) TYPE: aminosyre
(D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

155

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

5 (v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 109:

	Gly Ile Val Glu Gln Cys Cys Thr Ser Ile Cys Ser Leu Tyr Gln Leu
	1 5 10 15
10	Glu Asn Tyr Cys Asn Met Ser Met Glu Gln Arg Ile Thr Leu Lys Asp
	20 25 30
	Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln Thr Lys Thr Ala Lys Asp Leu Gly Val
	35 40 45
15	Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys Ala Ile His Ala Gly Arg Lys Ile Phe
	50 55 60
	Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly Ser Val Tyr Ala Glu Glu Val Lys Pro
	65 70 75 80
	Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr Thr Ala Ser Asn Lys Lys Thr Thr Ala
	85 90 95
20	Asn Ser Asn Thr Thr Pro Ile Val His Leu Lys Gly Asp Ala Asn Thr
	100 105 110
	Leu Lys Cys Leu Arg Tyr Arg Phe Lys Lys His Cys Thr Leu Tyr Thr
	115 120 125
25	Ala Val Ser Ser Thr Trp His Trp Thr Gly His Asn Val Lys His Lys
	130 135 140
	Ser Ala Ile Val Thr Leu Thr Tyr Asp Ser Glu Trp Gln Arg Asp Gln
	145 150 155 160
	Phe Leu Ser Gln Val Lys Ile Pro Lys Thr Ile Thr Val Ser Thr Gly
	165 170 175
30	Phe Met Ser Ile
	180

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 110:

35

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 113 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

156

(ii) MOLEKYLTYPE: peptid

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

5 (iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 110:

10

Gly	Ile	Val	Glu	Gln	Cys	Cys	Thr	Ser	Ile	Cys	Ser	Leu	Tyr	Gln	Leu
1					5				10				15		

Glu	Asn	Tyr	Cys	Asn	Met	Ser	Met	Glu	Gln	Arg	Ile	Thr	Leu	Lys	Asp
					20			25				30			

15

Tyr	Ala	Met	Arg	Phe	Gly	Gln	Thr	Lys	Thr	Ala	Lys	Asp	Leu	Gly	Val
					35		40			45					

Tyr	Gln	Ser	Ala	Ile	Asn	Lys	Ala	Ile	His	Ala	Gly	Arg	Lys	Ile	Phe
					50		55		60						

Leu	Thr	Ile	Asn	Ala	Asp	Gly	Ser	Val	Tyr	Ala	Glu	Glu	Val	Lys	Pro
					65		70		75				80		

20

Phe	Pro	Ser	Asn	Lys	Lys	Thr	Thr	Ala	Ser	Asn	Lys	Lys	Thr	Thr	Ala
					85			90		95					

Cys	Asp	Thr	Asp	Asp	Arg	His	Arg	Ile	Glu	Glu	Lys	Arg	Lys	Arg	Lys
					100			105			110				

25

Thr

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 111:

30

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

(A) LENGDE: 292 aminosyrer.

(B) TYPE: aminosyre

(D) TOPOLOGI: lineær

35

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

157

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 111:

5	Phe Val Asn Gln His Leu Cys Gly Ser His Leu Val Glu Ala Leu Tyr		
	1	5	10
	15		
	Leu Val Cys Gly Glu Arg Gly Phe Phe Tyr Thr Pro Lys Thr Met Ser		
	20	25	30
	Met Glu Gln Glu Ile Thr Leu Lys Asp Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln		
	35	40	45
10	Thr Lys Thr Ala Lys Asp Leu Gly Val Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys		
	50	55	60
	Ala Ile His Ala Gly Arg Lys Ile Phe Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly		
	65	70	75
	80		
15	Ser Val Tyr Ala Glu Glu Val Lys Pro Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr		
	85	90	95
	Thr Ala Ser Asn Lys Lys Thr Thr Ala Ser Ser Gly Ser Ser Gly Ser		
	100	105	110
	Gly Ile Val Pro Gln Leu Gln Asn Ile Val Ser Thr Val Asn Leu Gly		
	115	120	125
20	Cys Lys Leu Asp Leu Lys Thr Ile Ala Leu Arg Ala Arg Asn Ala Glu		
	130	135	140
	Tyr Asn Pro Lys Arg Phe Ala Ala Val Ile Met Arg Ile Arg Glu Pro		
	145	150	155
	160		
25	Arg Thr Thr Ala Leu Ile Phe Ser Ser Gly Lys Met Val Cys Thr Gly		
	165	170	175
	Ala Lys Ser Glu Glu Gln Ser Arg Leu Ala Ala Arg Lys Tyr Ala Arg		
	180	185	190
	Val Val Gln Lys Leu Gly Phe Pro Ala Lys Phe Leu Asp Phe Lys Ile		
	195	200	205
30	Gln Asn Met Val Gly Ser Cys Asp Val Lys Phe Pro Ile Arg Leu Glu		
	210	215	220
	Gly Leu Val Leu Thr His Gln Gln Phe Ser Ser Tyr Glu Pro Glu Leu		
	225	230	235
	240		
	Phe Pro Gly Leu Ile Tyr Arg Met Ile Lys Pro Arg Ile Val Leu Leu		
35	245	250	255
	Ile Phe Val Ser Gly Lys Val Val Leu Thr Gly Ala Lys Val Arg Ala		
	260	265	270

Glu Ile Tyr Glu Ala Phe Glu Asn Ile Tyr Pro Ile Leu Lys Gly Phe
275 280 285

5 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 112:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 273 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

10 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

15

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

20

(ix) SEKVENTSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 112:

Phe Val Asn Gln His Leu Cys Gly Ser His Leu Val Glu Ala Leu Tyr
1 5 10 15

Leu Val Cys Gly Glu Arg Gly Phe Phe Tyr Thr Pro Lys Thr Met Ser
20 25 30

25

Met Arg Gln Arg Ile Thr Leu Lys Asp Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln
35 40 45

Thr Lys Thr Ala Lys Asp Leu Gly Val Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys
50 55 60

Ala Ile His Ala Gly Arg Lys Ile Phe Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly
65 70 75 80

Ser Val Tyr Ala Glu Glu Val Lys Pro Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr
85 90 95

Thr Ala Ser Asn Lys Lys Thr Thr Ala Gly Asp Pro Gly Lys Lys Lys
100 105 110

35

Gln His Ile Cys His Ile Gln Gly Cys Gly Lys Val Tyr Gly Lys Thr
115 120 125

Ser His Leu Arg Ala His Leu Arg Trp His Thr Gly Glu Arg Pro Phe
130 135 140

Met Cys Thr Trp Ser Tyr Cys Gly Lys Arg Phe Thr Arg Ser Asp Glu
 145 150 155 160

Leu Gln Arg His Lys Arg Thr His Thr Gly Glu Lys Lys Phe Ala Cys
 165 170 175

⁵ Pro Glu Cys Pro Lys Arg Phe Met Arg Ser Asp His Leu Ser Lys His
 180 185 190

Ile Lys Thr His Gln Asn Lys Lys Gly Gly Pro Gly Val Ala Leu Ser
 195 200 205

¹⁰ Val Gly Thr Leu Pro Leu Asp Ser Gly Ala Gly Ser Glu Gly Ser Gly
 210 215 220

Thr Ala Thr Pro Ser Ala Leu Ile Thr Thr Asn Met Val Ala Met Glu
 225 230 235 240

Ala Ile Cys Pro Glu Gly Ile Ala Arg Leu Ala Asn Ser Gly Ile Asn
 245 250 255

¹⁵ Val Met Gln Val Ala Asp Leu Gln Ser Ile Asn Ile Ser Gly Asn Gly
 260 265 270

Phe

20

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 113:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 421 aminosyrer

²⁵

- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: linear

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

³⁰ (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

160

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 113:

Gln Leu Tyr Ser Ala Leu Ala Asn Lys Cys Cys His Val Gly Cys Ile
 1 5 10 15

5 Lys Arg Ser Leu Ala Arg Phe Cys Met Ser Met Arg Gln Arg Ile Thr
 20 25 30

Leu Lys Asp Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln Thr Lys Thr Ala Lys Asp
 35 40 45

Leu Gly Val Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys Ala Ile His Ala Gly Arg
 10 50 55 60

Lys Ile Phe Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly Ser Val Tyr Ala Glu Glu
 65 70 75 80

Val Lys Pro Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr Thr Ala Ser Asn Lys Lys
 85 90 95

15 Thr Thr Ala Met Ala Asp Asp Asp Pro Tyr Gly Thr Gly Gln Met Phe
 100 105 110

His Leu Asn Thr Ala Leu Thr His Ser Ile Phe Asn Ala Glu Leu Tyr
 115 120 125

20 Ser Pro Glu Ile Pro Leu Ser Thr Asp Gly Pro Tyr Leu Gln Ile Leu
 130 135 140

Glu Gln Pro Lys Gln Arg Gly Phe Arg Phe Arg Tyr Val Cys Glu Gly
 145 150 155 160

Pro Ser His Gly Gly Leu Pro Gly Ala Ser Ser Glu Lys Asn Lys Lys
 165 170 175

25 Ser Tyr Pro Gln Val Lys Ile Cys Asn Tyr Val Gly Pro Ala Lys Val
 180 185 190

Ile Val Gln Leu Val Thr Asn Gly Lys Asn Ile His Leu His Ala His
 195 200 205

30 Ser Leu Val Gly Lys His Cys Glu Asp Gly Val Cys Thr Val Thr Ala
 210 215 220

Gly Pro Lys Asp Met Val Val Gly Phe Ala Asn Leu Gly Ile Leu His
 225 230 235 240

Val Thr Lys Lys Val Phe Glu Thr Leu Glu Ala Arg Met Thr Glu
 245 250 255

35 Ala Cys Ile Arg Gly Tyr Asn Pro Gly Leu Leu Val His Ser Asp Leu
 260 265 270

Ala Tyr Leu Gln Ala Glu Gly Gly Asp Arg Gln Leu Thr Asp Arg
 275 280 285
 Glu Lys Glu Ile Ile Arg Gln Ala Ala Val Gln Gln Thr Lys Glu Met
 290 295 300
 5 Asp Leu Ser Val Val Arg Leu Met Phe Thr Ala Phe Leu Pro Asp Ser
 305 310 315 320
 Thr Gly Ser Phe Thr Arg Arg Leu Glu Pro Val Val Ser Asp Ala Ile
 325 330 335
 10 Tyr Asp Ser Lys Ala Pro Asn Ala Ser Asn Leu Lys Ile Val Arg Met
 340 345 350
 Asp Arg Thr Ala Gly Cys Val Thr Gly Gly Glu Glu Ile Tyr Leu Leu
 355 360 365
 Cys Asp Lys Val Gln Lys Asp Asp Ile Gln Ile Arg Phe Tyr Glu Glu
 370 375 380
 15 Glu Glu Asn Gly Gly Val Trp Glu Gly Phe Gly Asp Phe Ser Pro Thr
 385 390 395 400
 Asp Val His Arg Gln Phe Ala Ile Val Phe Lys Thr Pro Lys Tyr Lys
 405 410 415
 20 Asp Val Asn Ile Thr
 420

25

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 114:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 391 aminosyrer
- 30 (B) TYPE: aminosyre
- (C) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

35 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

162

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 114:

Met Arg Gln Arg Ile Thr Leu Lys Asp Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln
 1 5 10 15

Thr Lys Thr Ala Lys Asp Leu Gly Val Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys
 5 20 25 30

Ala Ile His Ala Gly Arg Lys Ile Phe Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly
 35 40 45

Ser Val Tyr Ala Glu Glu Val Lys Pro Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr
 50 55 60

10 Thr Ala Met Ala Glu Asp Asp Pro Tyr Leu Gly Arg Pro Glu Gln Met
 65 70 75 80

Phe His Leu Asp Pro Ser Leu Thr His Thr Ile Phe Asn Pro Glu Val
 85 90 95

15 Phe Gln Pro Gln Met Ala Leu Pro Thr Ala Asp Gly Pro Tyr Leu Gln
 100 105 110

Ile Leu Glu Gln Pro Lys Gln Arg Gly Phe Arg Phe Arg Tyr Val Cys
 115 120 125

Glu Gly Pro Ser His Gly Gly Leu Pro Gly Ala Ser Ser Glu Lys Asn
 130 135 140

20 Lys Lys Ser Tyr Pro Gln Val Lys Ile Cys Asn Tyr Val Gly Pro Ala
 145 150 155 160

Lys Val Ile Val Gln Leu Val Thr Asn Gly Lys Asn Ile His Leu His
 165 170 175

Ala His Ser Leu Val Gly Lys His Cys Glu Asp Gly Ile Cys Thr Val
 180 185 190

25 Thr Ala Gly Pro Glu Asp Cys Val His Gly Phe Ala Asn Leu Gly Ile
 195 200 205

Leu His Val Thr Lys Lys Val Phe Glu Thr Leu Glu Ala Arg Met
 210 215 220

30 Thr Glu Ala Cys Ile Arg Gly Tyr Asn Pro Gly Leu Leu Val His Pro
 225 230 235 240

Asp Leu Ala Tyr Leu Gln Ala Glu Gly Gly Asp Arg Gln Leu Gly
 245 250 255

35 Asp Arg Glu Lys Glu Leu Ile Arg Gln Ala Ala Leu Gln Gln Thr Lys
 260 265 270

Glu Met Asp Leu Ser Val Val Arg Leu Met Phe Thr Ala Phe Leu Pro
 275 280 285

163

Asp Ser Thr Gly Ser Phe Thr Arg Arg Leu Glu Pro Val Val Ser Asp
 290 295 300

Ala Ile Tyr Asp Ser Lys Ala Pro Asn Ala Ser Asn Leu Lys Ile Val
 305 310 315 320

5 Arg Met Asp Arg Thr Ala Gly Cys Val Thr Gly Gly Glu Ile Tyr
 325 330 335

Leu Leu Cys Asp Lys Val Gln Lys Asp Asp Ile Gln Ile Arg Phe Tyr
 340 345 350

10 Glu Glu Glu Glu Asn Gly Gly Val Trp Glu Gly Phe Gly Asp Phe Ser
 355 360 365

Pro Thr Asp Val His Arg Gln Phe Ala Ile Val Phe Lys Thr Pro Lys
 370 375 380

Tyr Lys Asp Ile Asn Ile Thr
 385 390

15

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 115:

20 (i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 391 aminosyrer
- (B) TYPE: aminosyre
- (D) TOPOLOGI: lineær

25 (ii) MOLEKYLTYPE: protein

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

30 (v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 115:

35 Met Glu Gln Glu Ile Thr Leu Lys Asp Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln
 1 5 10 15

Thr Lys Thr Ala Lys Asp Leu Gly Val Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys
 20 25 30

Ala Ile His Ala Gly Arg Lys Ile Phe Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly
 35 40 45

Ser Val Tyr Ala Glu Glu Val Lys Pro Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr
 50 55 60

5 Thr Ala Met Ala Glu Asp Asp Pro Tyr Leu Gly Arg Pro Glu Gln Met
 65 70 75 80

Phe His Leu Asp Pro Ser Leu Thr His Thr Ile Phe Asn Pro Glu Val
 85 90 95

Phe Gln Pro Gln Met Ala Leu Pro Thr Ala Asp Gly Pro Tyr Leu Gln
 10 100 105 110

Ile Leu Glu Gln Pro Lys Gln Arg Gly Phe Arg Phe Arg Tyr Val Cys
 115 120 125

Glu Gly Pro Ser His Gly Gly Leu Pro Gly Ala Ser Ser Glu Lys Asn
 130 135 140

15 Lys Lys Ser Tyr Pro Gln Val Lys Ile Cys Asn Tyr Val Gly Pro Ala
 145 150 155 160

Lys Val Ile Val Gln Leu Val Thr Asn Gly Lys Asn Ile His Leu His
 165 170 175

Ala His Ser Leu Val Gly Lys His Cys Glu Asp Gly Ile Cys Thr Val
 20 180 185 190

Thr Ala Gly Pro Glu Asp Cys Val His Gly Phe Ala Asn Leu Gly Ile
 195 200 205

Leu His Val Thr Lys Lys Val Phe Glu Thr Leu Glu Ala Arg Met
 210 215 220

25 Thr Glu Ala Cys Ile Arg Gly Tyr Asn Pro Gly Leu Leu Val His Pro
 225 230 235 240

Asp Leu Ala Tyr Leu Gln Ala Glu Gly Gly Asp Arg Gln Leu Gly
 245 250 255

Asp Arg Glu Lys Glu Leu Ile Arg Gln Ala Ala Leu Gln Gln Thr Lys
 260 265 270

30 Glu Met Asp Leu Ser Val Val Arg Leu Met Phe Thr Ala Phe Leu Pro
 275 280 285

Asp Ser Thr Gly Ser Phe Thr Arg Arg Leu Glu Pro Val Val Ser Asp
 290 295 300

35 Ala Ile Tyr Asp Ser Lys Ala Pro Asn Ala Ser Asn Leu Lys Ile Val
 305 310 315 320

Arg Met Asp Arg Thr Ala Gly Cys Val Thr Gly Gly Glu Glu Ile Tyr
 325 330 335

165

Leu Leu Cys Asp Lys Val Gln Lys Asp Asp Ile Gln Ile Arg Phe Tyr
 340 345 350

Glu Glu Glu Asn Gly Gly Val Trp Glu Gly Phe Gly Asp Phe Ser
 355 360 365

5 Pro Thr Asp Val His Arg Gln Phe Ala Ile Val Phe Lys Thr Pro Lys
 370 375 380

Tyr Lys Asp Ile Asn Ile Thr
 385 390

10 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 116:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

(A) LENGDE: 241 aminosyrer

(B) TYPE: aminosyre

15 (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

(iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

20 (iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

25 (ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 116:

Met Arg Gln Arg Ile Thr Leu Lys Asp Tyr Ala Met Arg Phe Gly Gln
 1 5 10 15

Thr Lys Thr Ala Lys Asp Leu Gly Val Tyr Gln Ser Ala Ile Asn Lys
 20 25 30

30 Ala Ile His Ala Gly Arg Lys Ile Phe Leu Thr Ile Asn Ala Asp Gly
 35 40 45

Ser Val Tyr Ala Glu Glu Val Lys Pro Phe Pro Ser Asn Lys Lys Thr
 50 55 60

35 Thr Ala Ser Asn Lys Lys Thr Thr Ala Gly Asp Pro Gly Lys Lys Lys
 65 70 75 80

Gln His Ile Cys His Ile Gln Gly Cys Gly Lys Val Tyr Gly Lys Thr
 85 90 95

166

Ser His Leu Arg Ala His Leu Arg Trp His Thr Gly Glu Arg Pro Phe
 100 105 110

Met Cys Thr Trp Ser Tyr Cys Gly Lys Arg Phe Thr Arg Ser Asp Glu
 115 120 125

5 Leu Gln Arg His Lys Arg Thr His Thr Gly Glu Lys Lys Phe Ala Cys
 130 135 140

Pro Glu Cys Pro Lys Arg Phe Met Arg Ser Asp His Leu Ser Lys His
 145 150 155 160

Ile Lys Thr His Gln Asn Lys Lys Gly Gly Pro Gly Val Ala Leu Ser
 165 170 175

10 Val Gly Thr Leu Pro Leu Asp Ser Gly Ala Gly Ser Glu Gly Ser Gly
 180 185 190

Thr Ala Thr Pro Ser Ala Leu Ile Thr Thr Asn Met Val Ala Met Glu
 195 200 205

15 Ala Ile Cys Pro Glu Gly Ile Ala Arg Leu Ala Asn Ser Gly Ile Asn
 210 215 220

Val Met Gln Val Ala Asp Leu Gln Ser Ile Asn Ile Ser Gly Asn Gly
 225 230 235 240

Phe

20 (2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 117:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 10 basepar
- (B) TYPE: nukleinsyre
- 25 (C) TRÅD: dobbelttrådet
- (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: cDNA

30 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(ix) SEKVENSBESKRIVELSE: SEKV.ID NR. 117:

35 GGGAMTNYCC

167

(2) INFORMASJON OM SEKV.ID NR. 118:

(i) SEKVENSKARAKTERISTIKA:

- (A) LENGDE: 72 aminosyrer
 - (B) TYPE: aminosyre
 - (D) TOPOLOGI: lineær

(ii) MOLEKYLTYPE: protein

10 (iii) HYPOTETISKE SEKVENSER: NEI

(iv) ANTISENSE: NEI

(v) FRAGMENTTYPE: N-terminal

15

(ix) SEKvensbeskrivelse: SEKV.ID NR. 118:

Met Glu Pro Val Asp Pro Arg Leu Glu Pro Trp Lys His Pro Gly Ser
1 5 10 15

20 Gln Pro Lys Thr Ala Cys Thr Asn Cys Tyr Cys Lys Lys Cys Cys Phe
 20 25 30

His Cys Gln Val Cys Phe Ile Thr Lys Ala Leu Gly Ile Ser Tyr Gly
35 40 45

Arg Lys Lys Arg Arg Gln Arg Arg Arg Ala His Gln Asn Ser Gln Thr
50 55 60

Arg Lys Lys Arg Arg Gln Arg Arg Arg Ala His Gln Asn Ser Gln Thr
50 55 60

25 His Gln Ala Ser Leu Ser Lys Gln
65 70

30

35

P a n e n t k r a v

1. Fremgangsmåte for påvisning av en målnukleinsyre,
5 karakterisert ved at den omfatter å:
 - (a) fremskaffe en prøve som inneholder en hybrid som skal bli påvist, eller en prøve som inneholder en målnukleinsyre og en probenukleinsyre som hybridiserer slik at et probe-målhybrid dannes, og
 - 10 (b) bringe hybriden i trinn (a) i kontakt med et nukleinsyrebindende molekyl eller ansamling (TBA), der TBA er i stand til å binde til og stabilisere hybriden på en sekvensspesifikk måte, og videre der TBA er i stand til å skille mellom en hybrid som er dannet av proben og
15 målnukelinsyren, og en hybrid som har én eller flere feilaktige baseparinger som er dannet mellom proben og en nært beslektet eller ubeslektet sekvens.
2. Fremgangsmåte ifølge krav 1,
20 karakterisert ved at den ytterligere omfatter å bringe hybriden i trinn (a) eller (b) i kontakt med én eller flere markører som spesifikt binder til nukleinsyren som er bundet av TBA.
- 25 3. Fremgangsmåte ifølge krav 1,
karakterisert ved at den ytterligere omfatter å bringe hybriden i trinn (a) eller (b) i kontakt med ett eller flere merker som spesifikt binder til TBA.
- 30 4. Fremgangsmåte ifølge krav 2 eller 3,
karakterisert ved at nevnte merke(r) ytterligere omfatter en indikator som er valgt fra gruppen som består av: proteinindikatorer, radionuklider, fluoroforer og fargekuler.
- 35 5. Fremgangsmåte ifølge krav 1, 2, 3 eller 4,
karakterisert ved at den ytterligere omfatter å:

(a) fragmentere nukleinsyren i målnukleinsyreprøven,
(b) under hybridiseringsbetingelser, bringe den fragmenterte
nukleinsyren i kontakt med en probenukleinsyre som er
komplementær med den spesielle nukleinsyresekvensen av
5 interesse, der nevnte probenukleinsyre, ved hybridisering med
nevnte spesielle nukleinsyresekvens av interesse, danner en
målbindende region der TBA bindes spesifikt.

6. Fremgangsmåte ifølge krav 1, 2, 3 eller 4,
10 karakterisert ved at den ytterligere
omfatter å fragmentere prøven som inneholder målhybriden som
skal bli påvist, og bringe de fragmenterte målhybridene i
kontakt med en TBA, der TBA er i stand til å binde til og
immobilisere målhybridfragmenter men ikke til andre fragmenter
15 i prøven.

7. Fremgangsmåte ifølge krav 1, 2, 3, 4, 5 eller 6,
karakterisert ved at den ytterligere
omfatter trinnet med å overvåke endringen av mobilitet for
20 nukleinsyrer i målnukleinsyreprøven som en funksjon av
størrelsen, slik at binding av TBA til et spesielt fragment i
prøven modifiserer mobiliteten til fragmentet.

8. Fremgangsmåte ifølge krav 1, 2, 3, 4, 5, 6 eller 7,
25 karakterisert ved at hybriden eller
probemålhybriden omfatter ett eller flere nukleinsyrebindende
proteingjenkjenningsetter som binder minst en TBA.

9. Fremgangsmåte ifølge krav 1, 2, 3, 4, 5, 6, 7 eller
30 8,
karakterisert ved at nevnte TBA er ett eller
flere DNA-bindende proteiner, nukleinsyrebindende proteiner,
DNA-RNA-hybridbindende proteiner eller RNA-bindende proteiner.

35 10. Fremgangsmåte ifølge krav 9,
karakterisert ved at nevnte ett eller flere
DNA-bindende proteiner, nukleinsyrebindende proteiner, DNA-
RNA-hybridbindende proteiner eller RNA-bindende proteiner er

valgt fra gruppen som består av: NF-kB-papillomavirus-E2-protein, transkripsjonsfaktor SP1, inaktive restriksjons-enzym, antistoffer, TATA-bindende proteiner, CI-repressorprotein fra lambdabakteriofag og cro-protein fra lambda-
5 bakteriofag.

11. Fremgangsmåte ifølge krav 1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 9
eller 10,

10 karakterisert ved at den ytterligere
omfatter å bringe hybriden i kontakt med en forsterker-
nukleinsyre som binder til en del av probenukleinsyren som
ikke er bundet til målnukleinsyren.

12. Fremgangsmåte ifølge krav 1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 9,
15 eller 11,

10 karakterisert ved at nevnte TBA binder til
et nukleinsyregjenkjenningssete som er til stede i genomet til
et patogen, et nukleinsyregjenkjenningssete som er assosiert
med en patogen tilstand i et vertebratgenom, eller et nuklein-
20 syregjenkjenningssete som er til stede i genomet til en
organisme som forurensrer en fermenteringsprosess.

13. Fremgangsmåte ifølge krav 12,
25 karakterisert ved at nevnte TBA binder til
et nukleinsyregjenkjenningssete som er til stede i genomet til
et patogen, og der nevnte nukleinsyregjenkjenningssete er HIV-
LTR eller en del derav.

30 14. Fremgangsmåte ifølge krav 1,
karakterisert ved at nevnte probenukleinsyre
ytterligere omfatter en forsterkerbindingsregion.

35 15. Fremgangsmåte ifølge krav 1,
karakterisert ved at nevnte TBA omfatter et
chaperon i kombinasjon med ett eller flere av de følgende
elementer: én eller flere DNA-gjenkjenningselementer, linker-
sekvenser, ansamlingssekvenser, assymetri- eller PILOT-TNA-
sekvenser og én eller flere OSA-enheter, der nevnte TBA er i

171

stand til å skille mellom en paret hybrid og en hybrid som har uparede nukleotider.

5

10

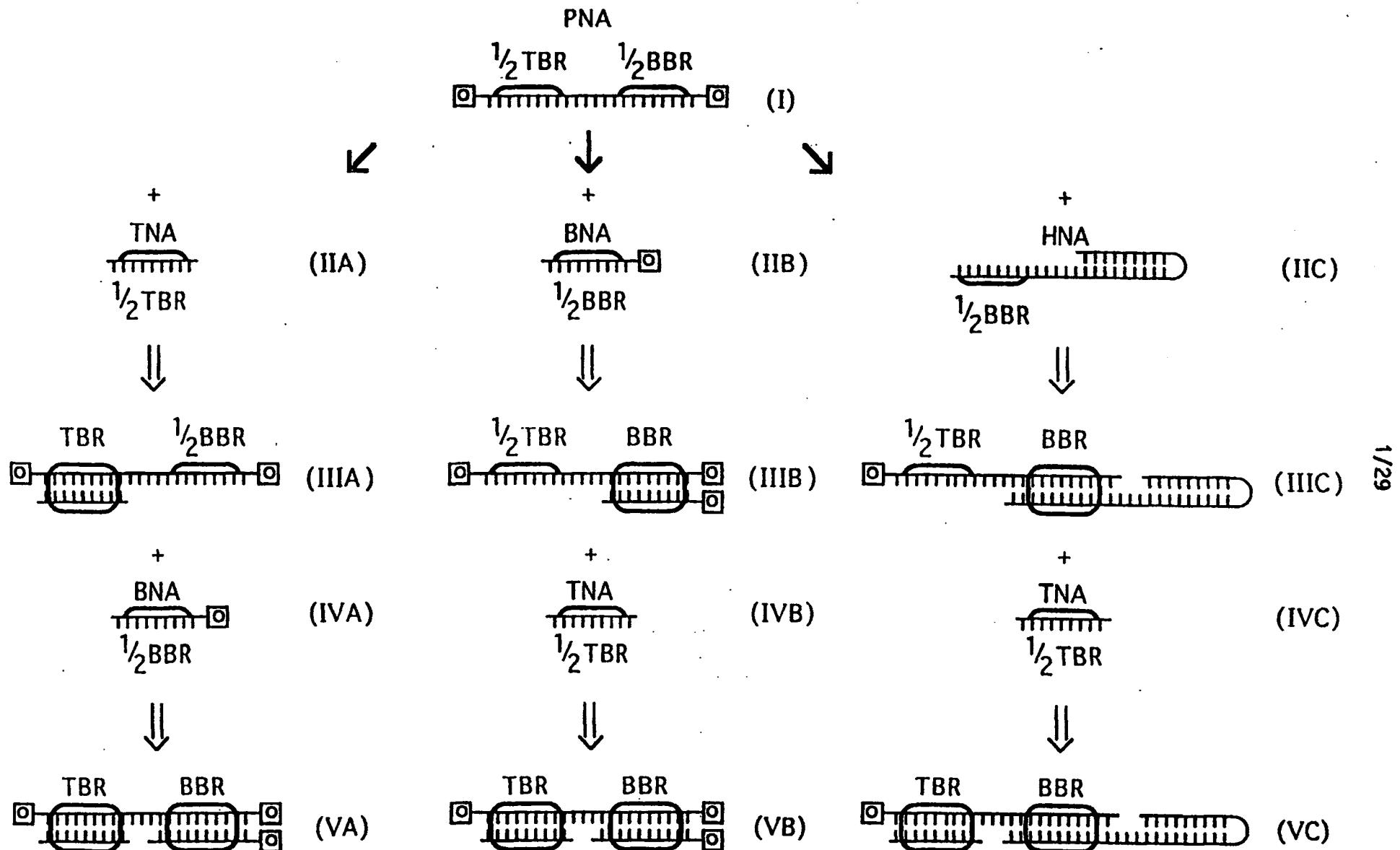
15

20

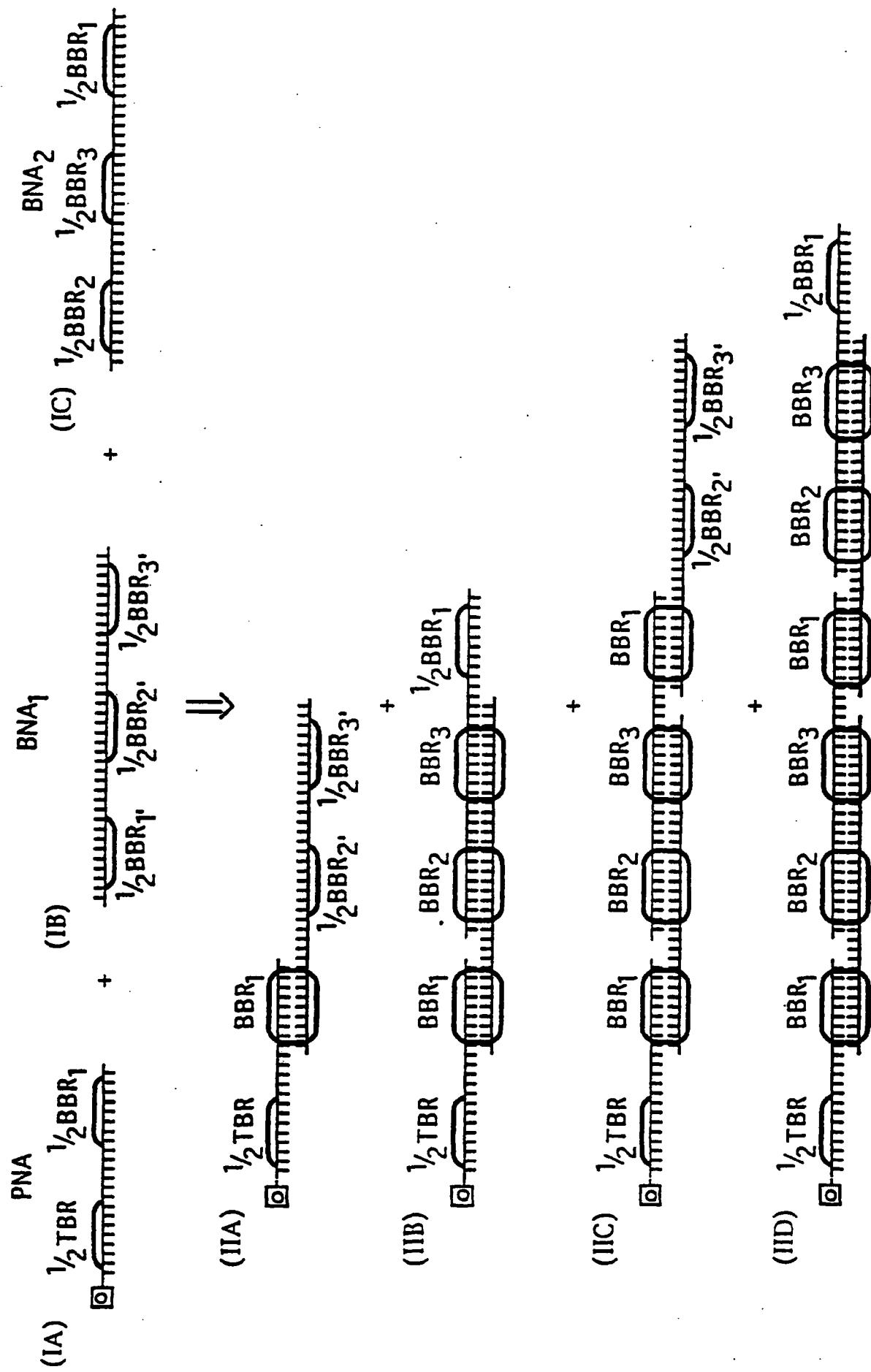
25

30

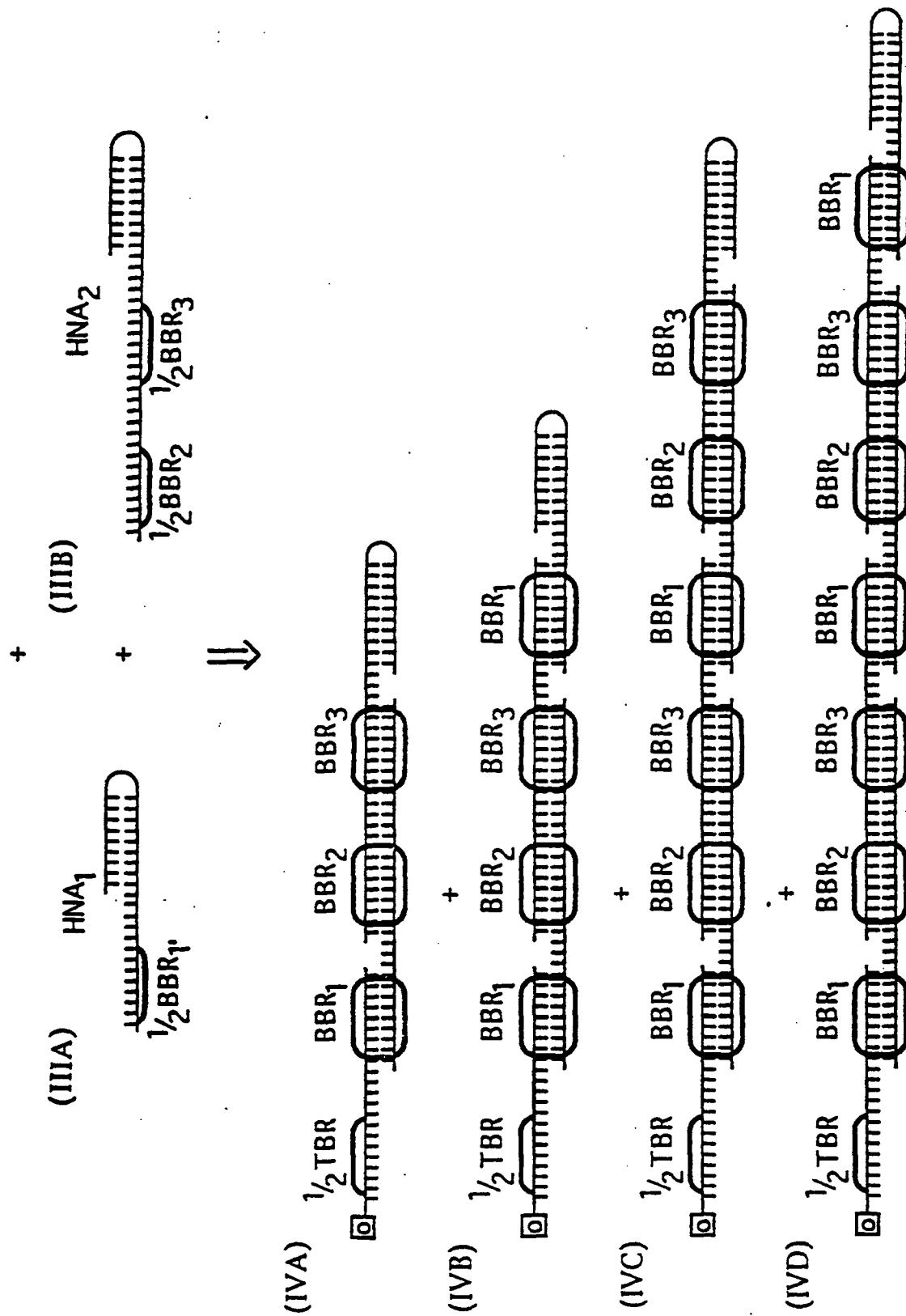
35



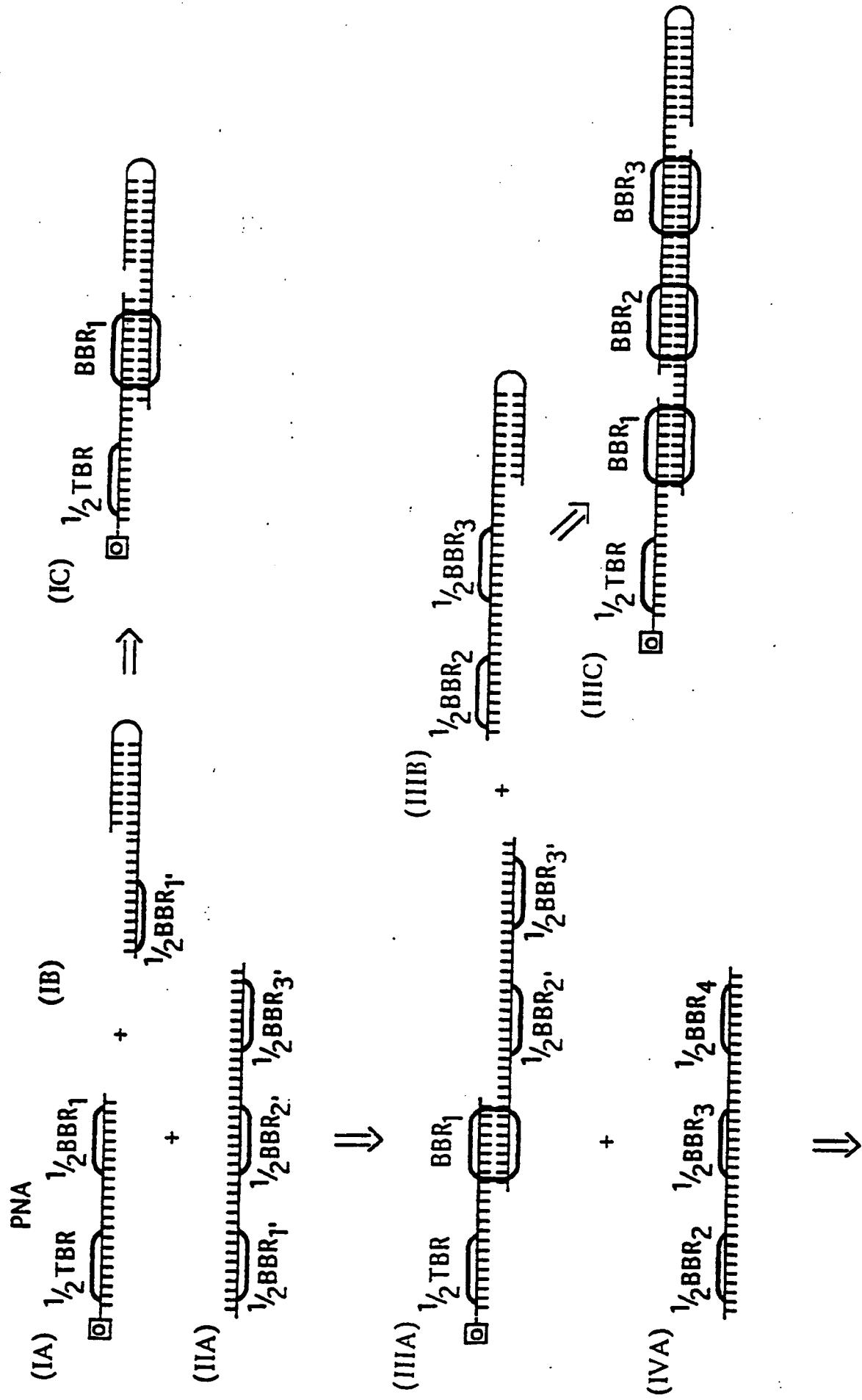
FIGUR 1



FIGUR 2A

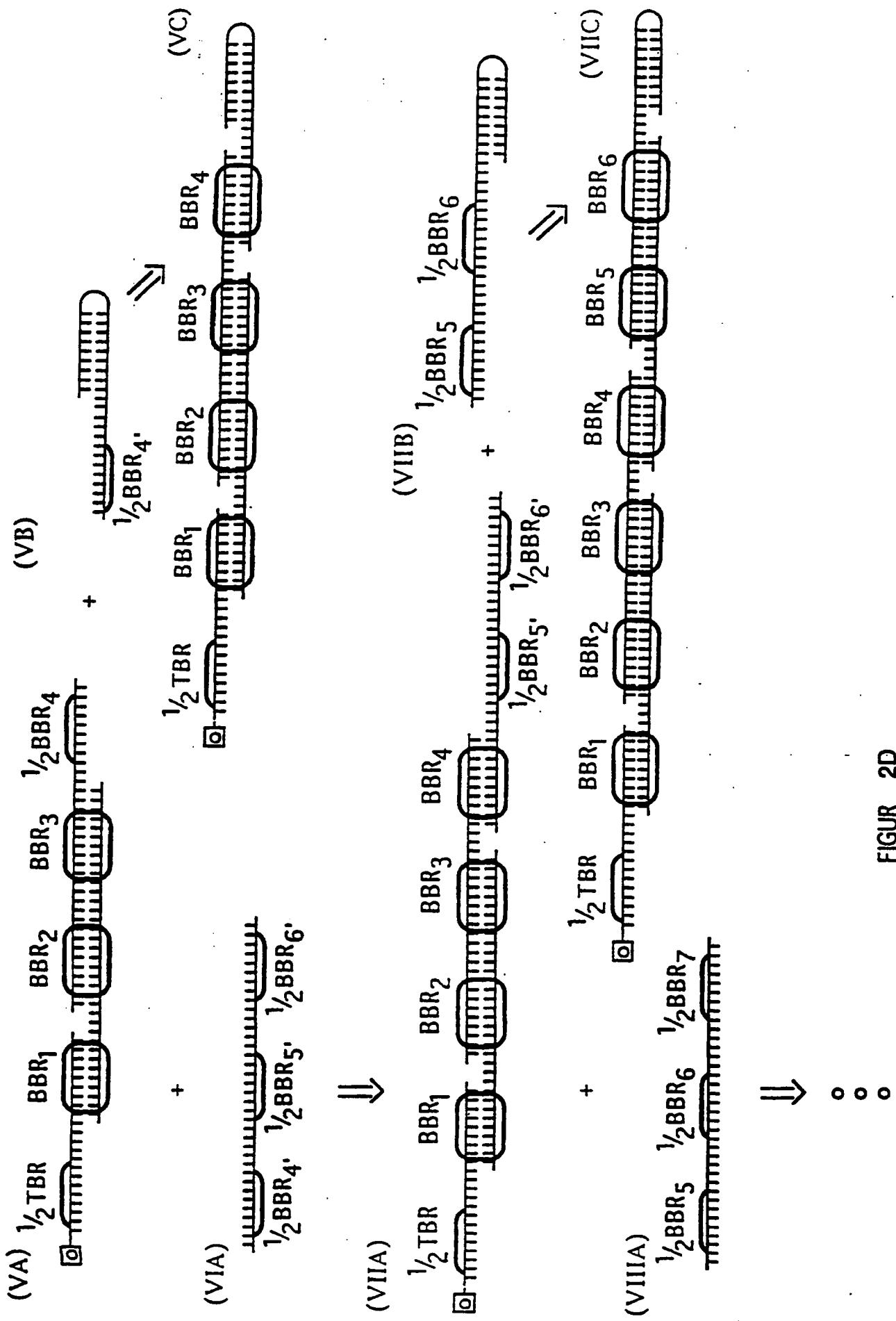


FIGUR 2B



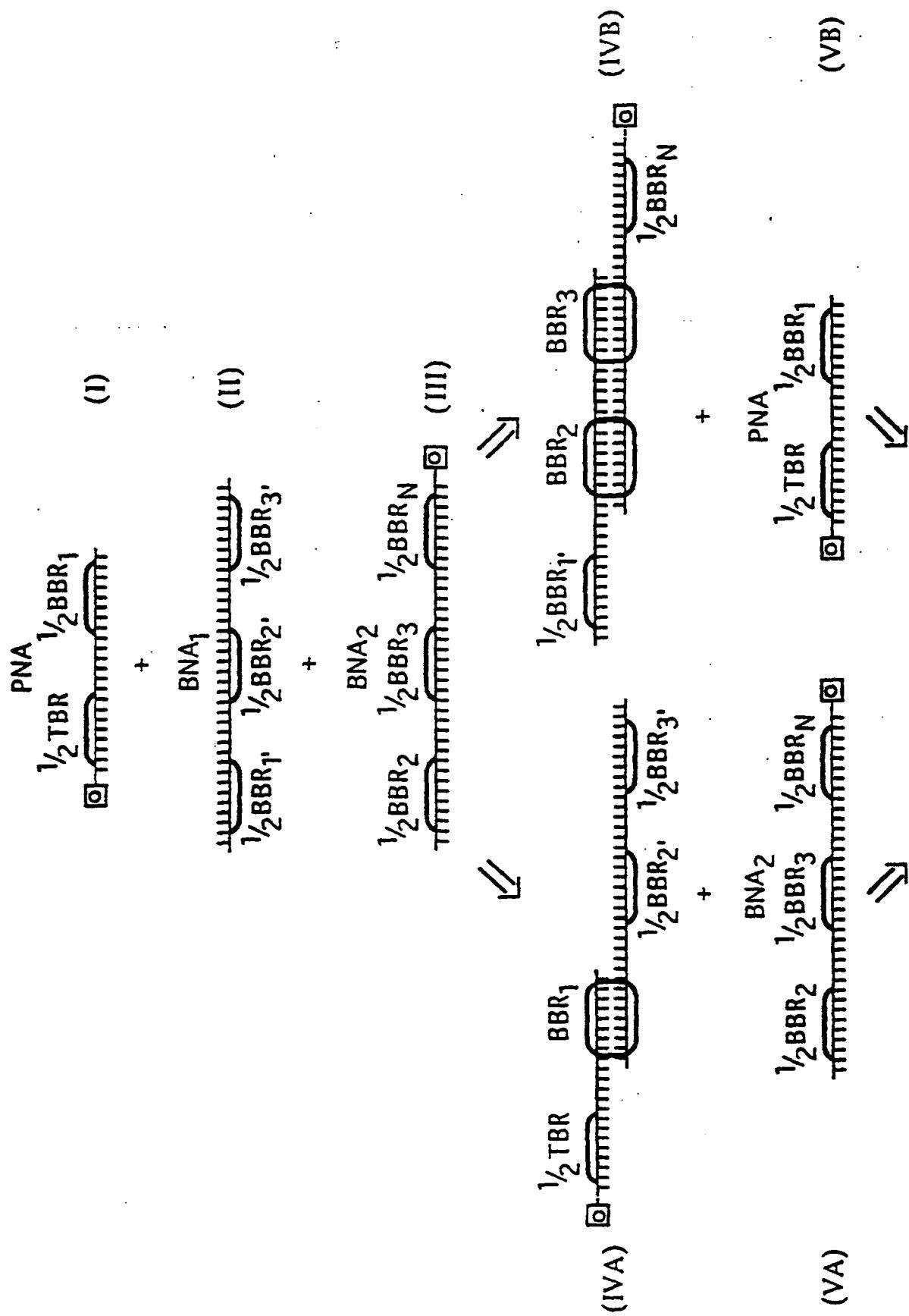
FIGUR 2C

5/29



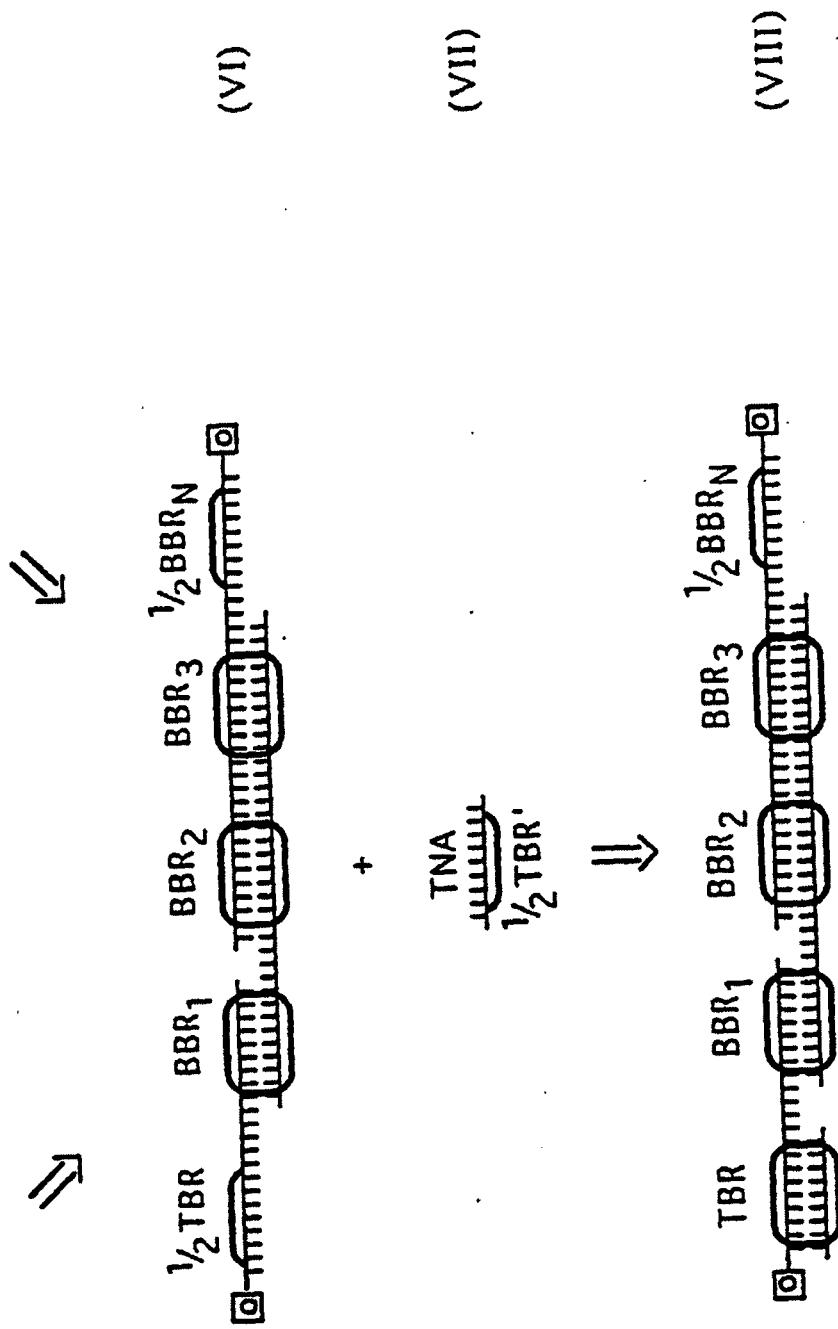
FIGUR 2D

6/29

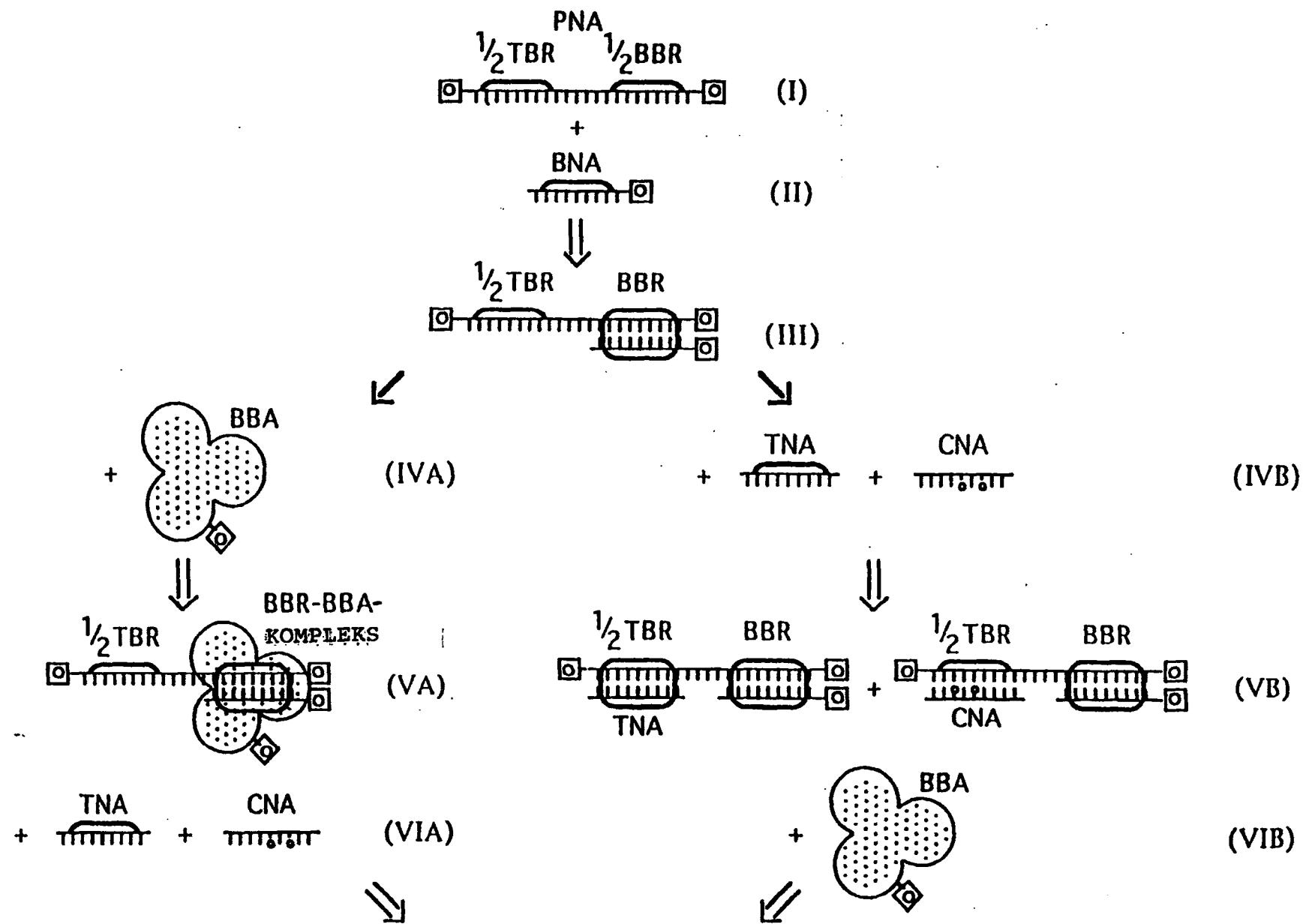


FIGUR 3A

7/29

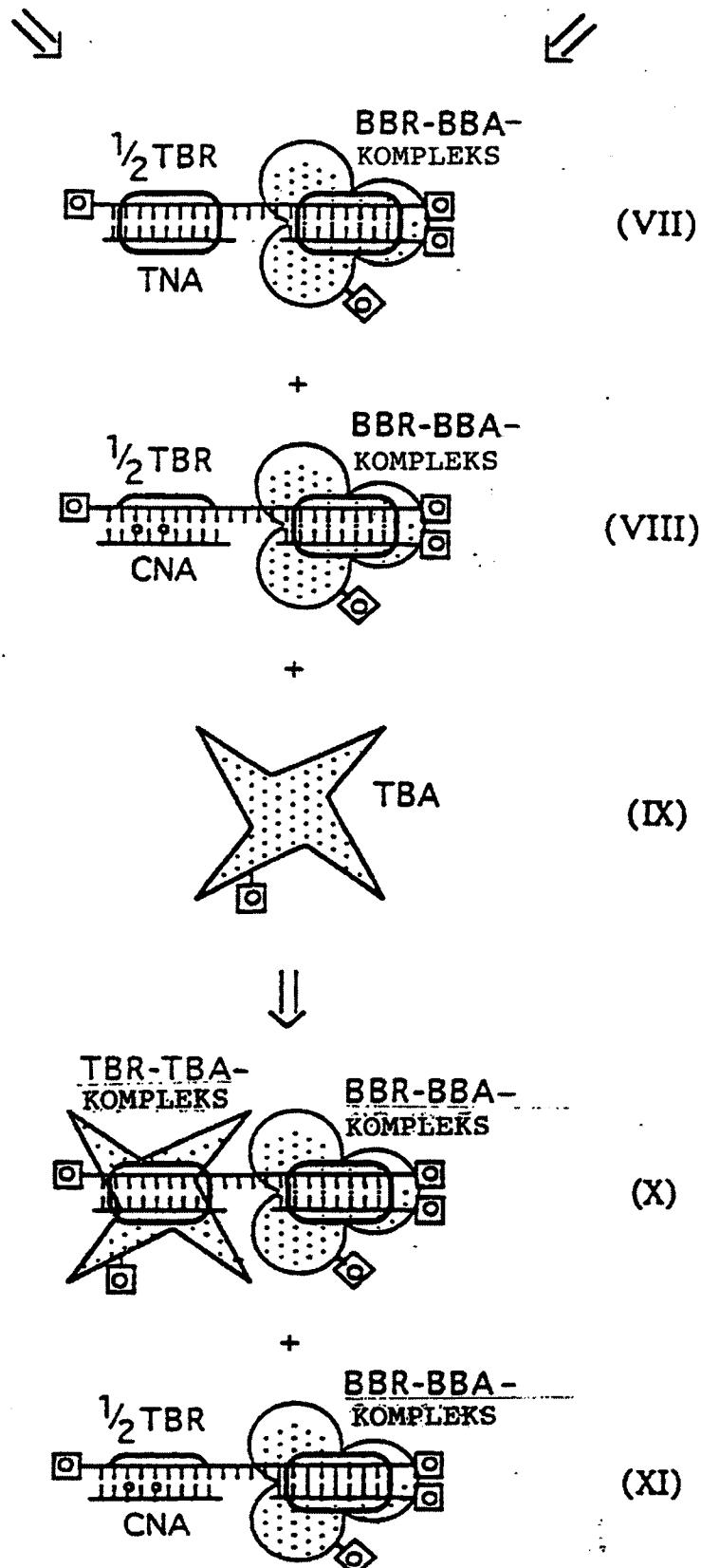


FIGUR 3B



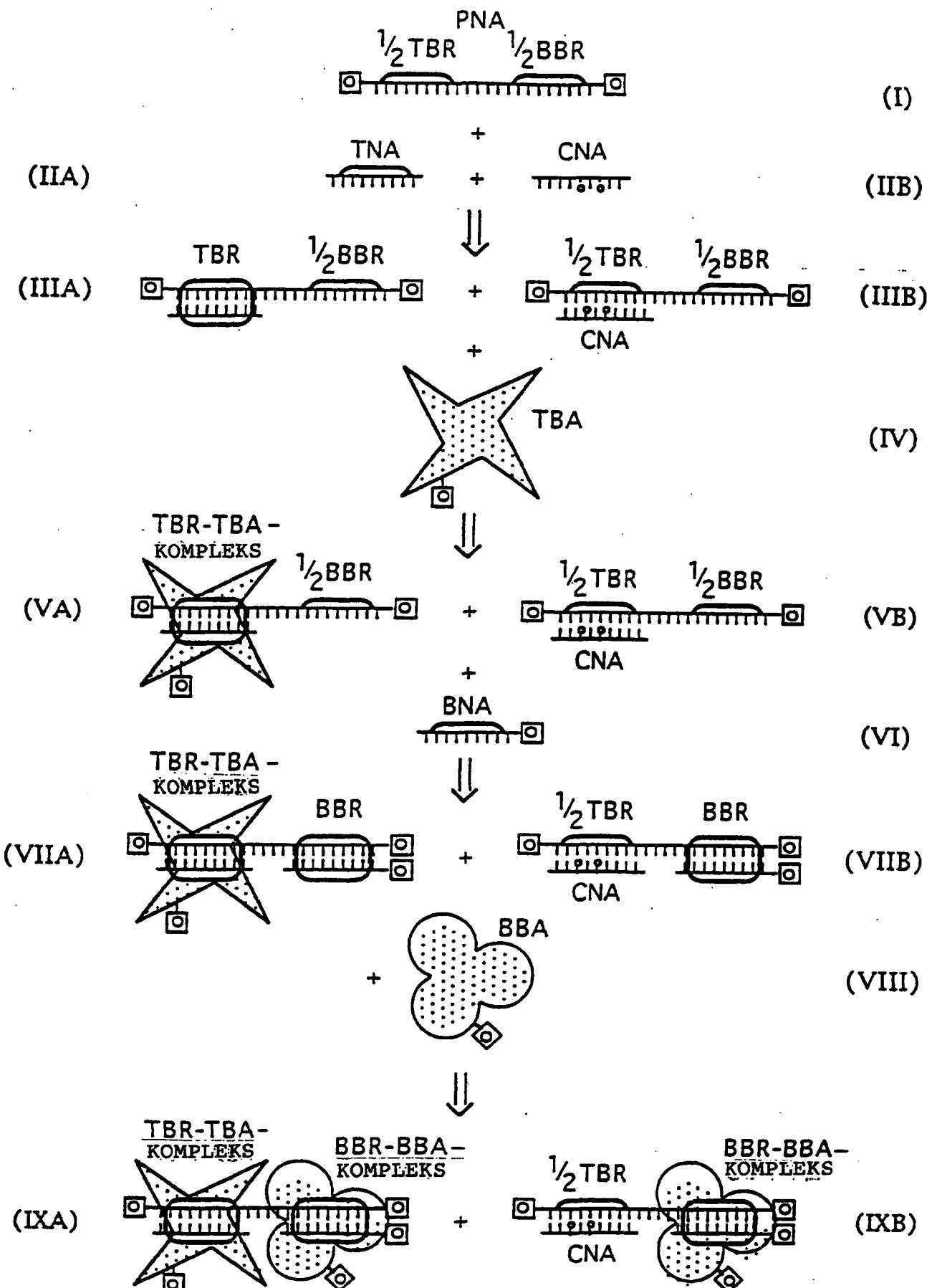
FIGUR 4A

9/29



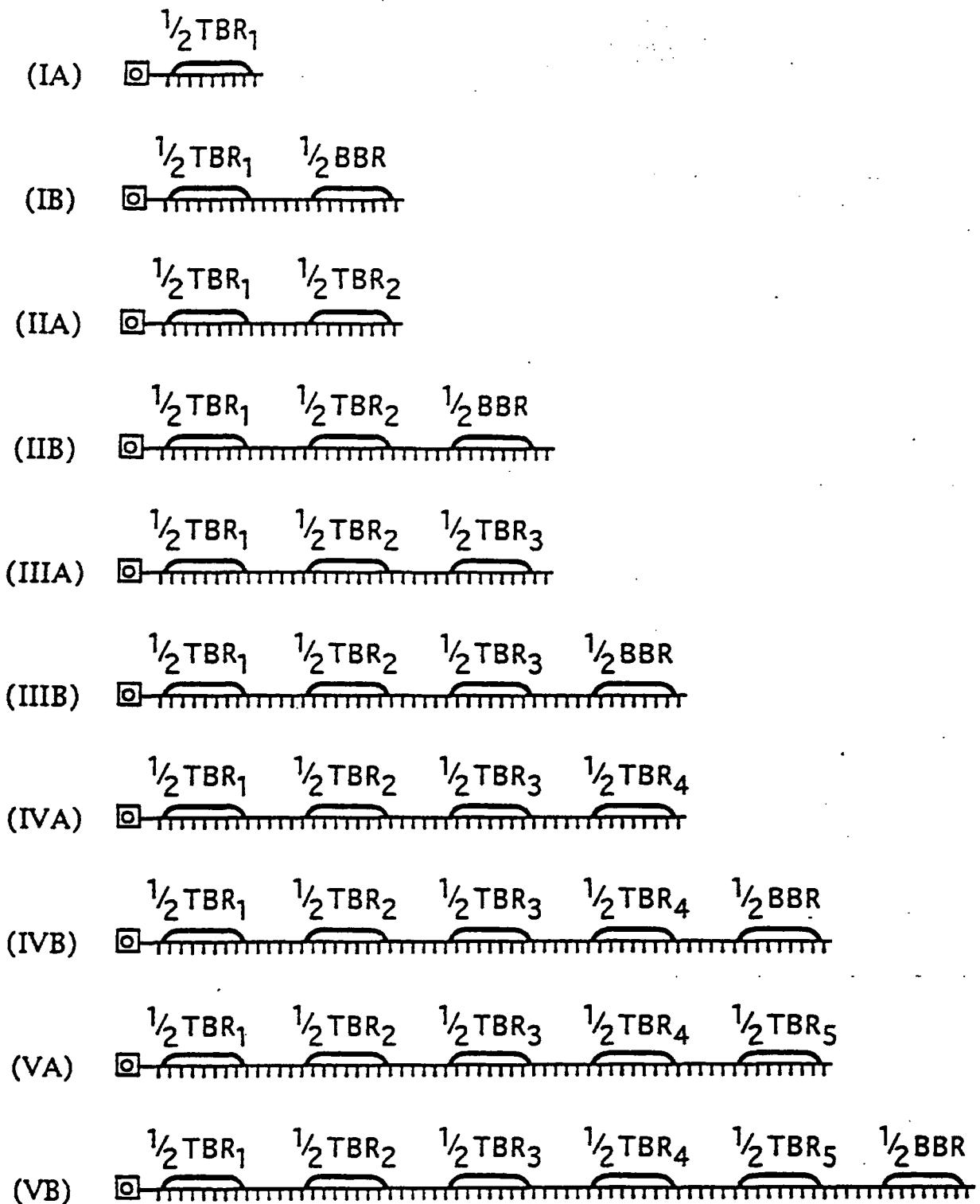
FIGUR 4B

10/29



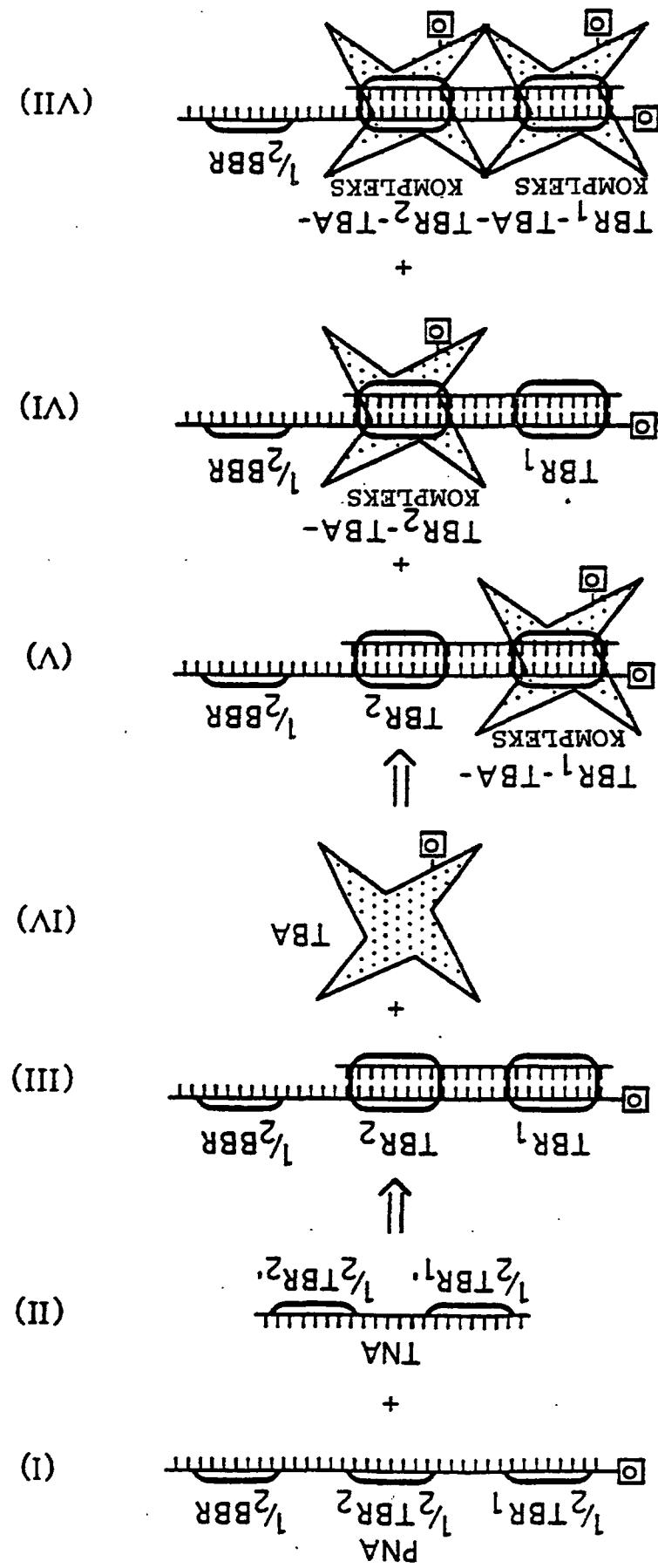
FIGUR 4C

11/29

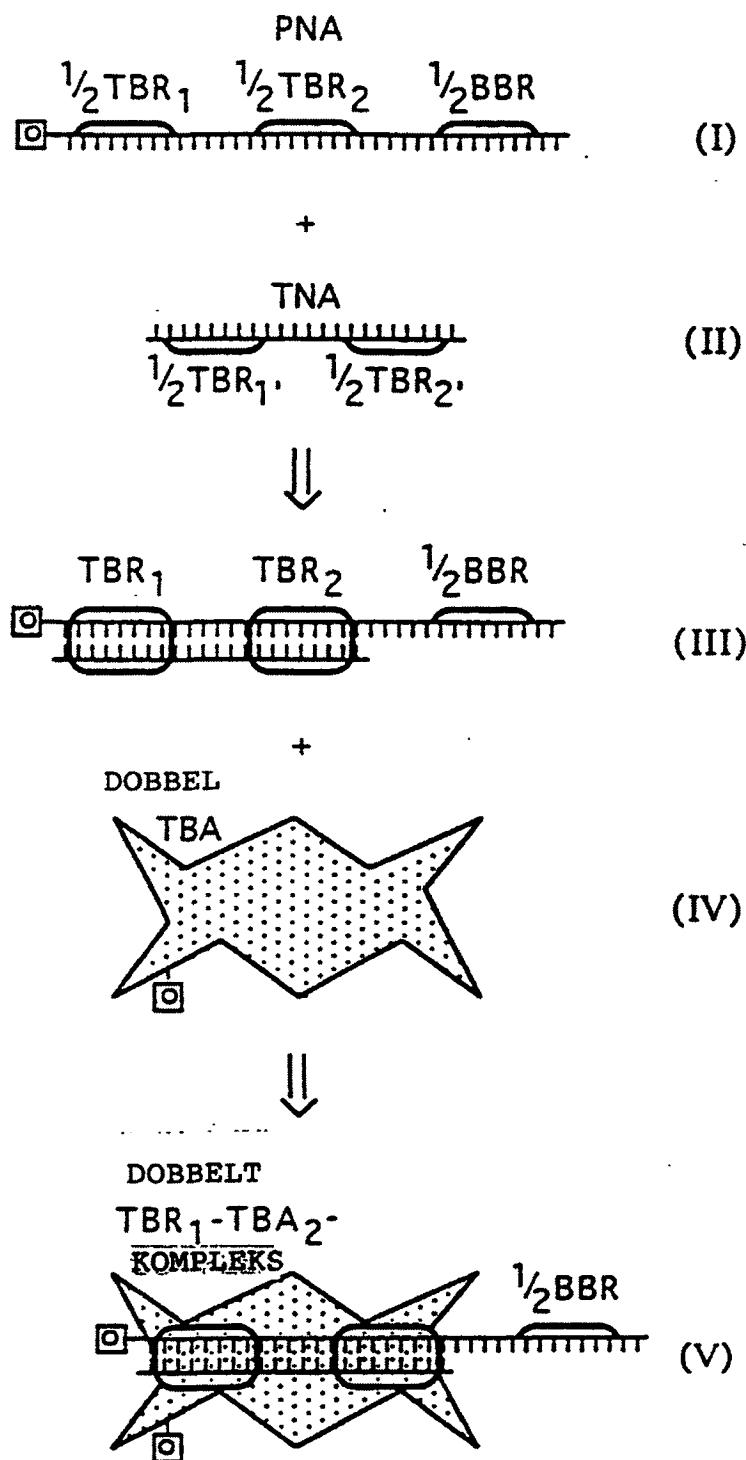


FIGUR 5

FIGUR 6A

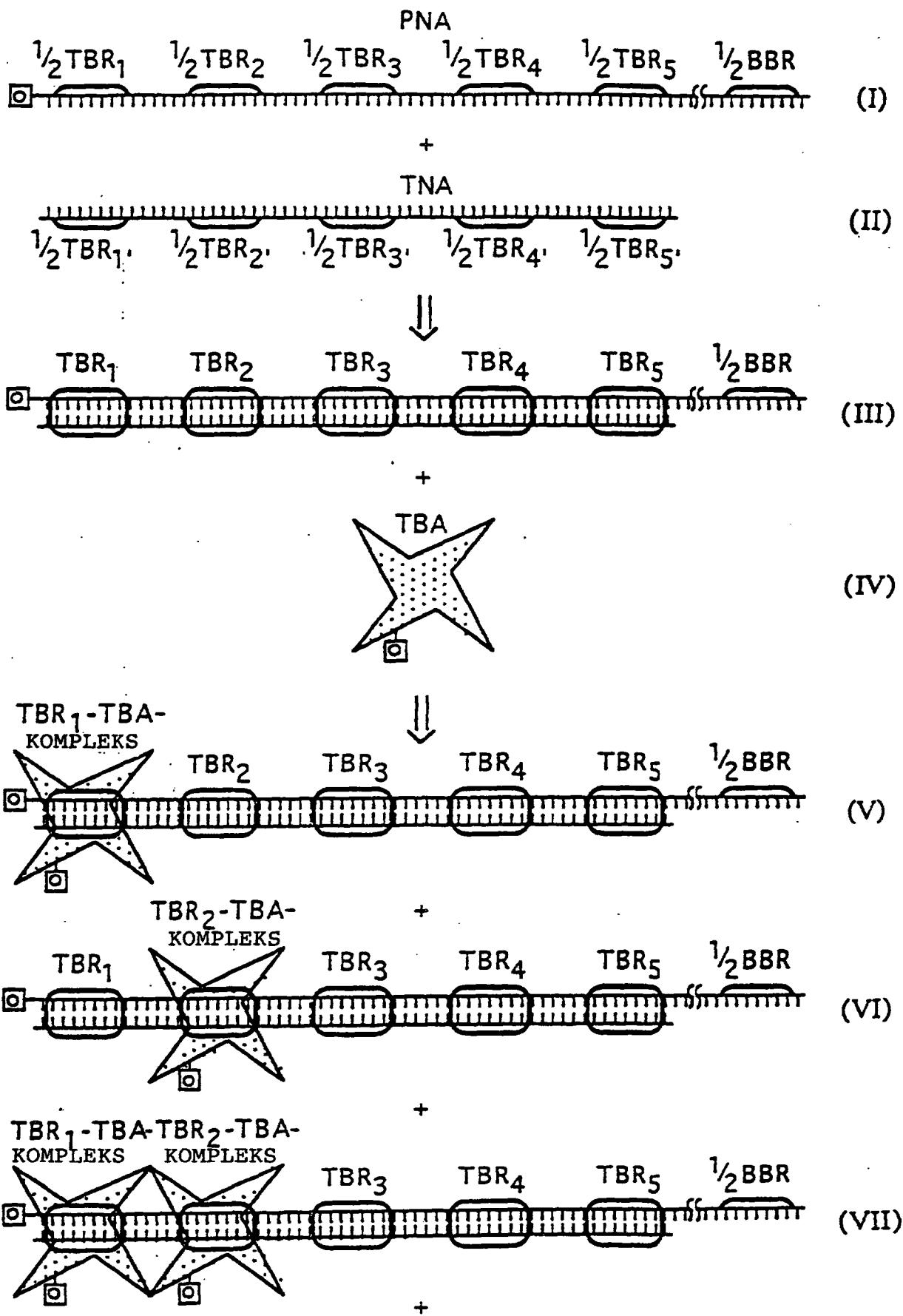


13/29



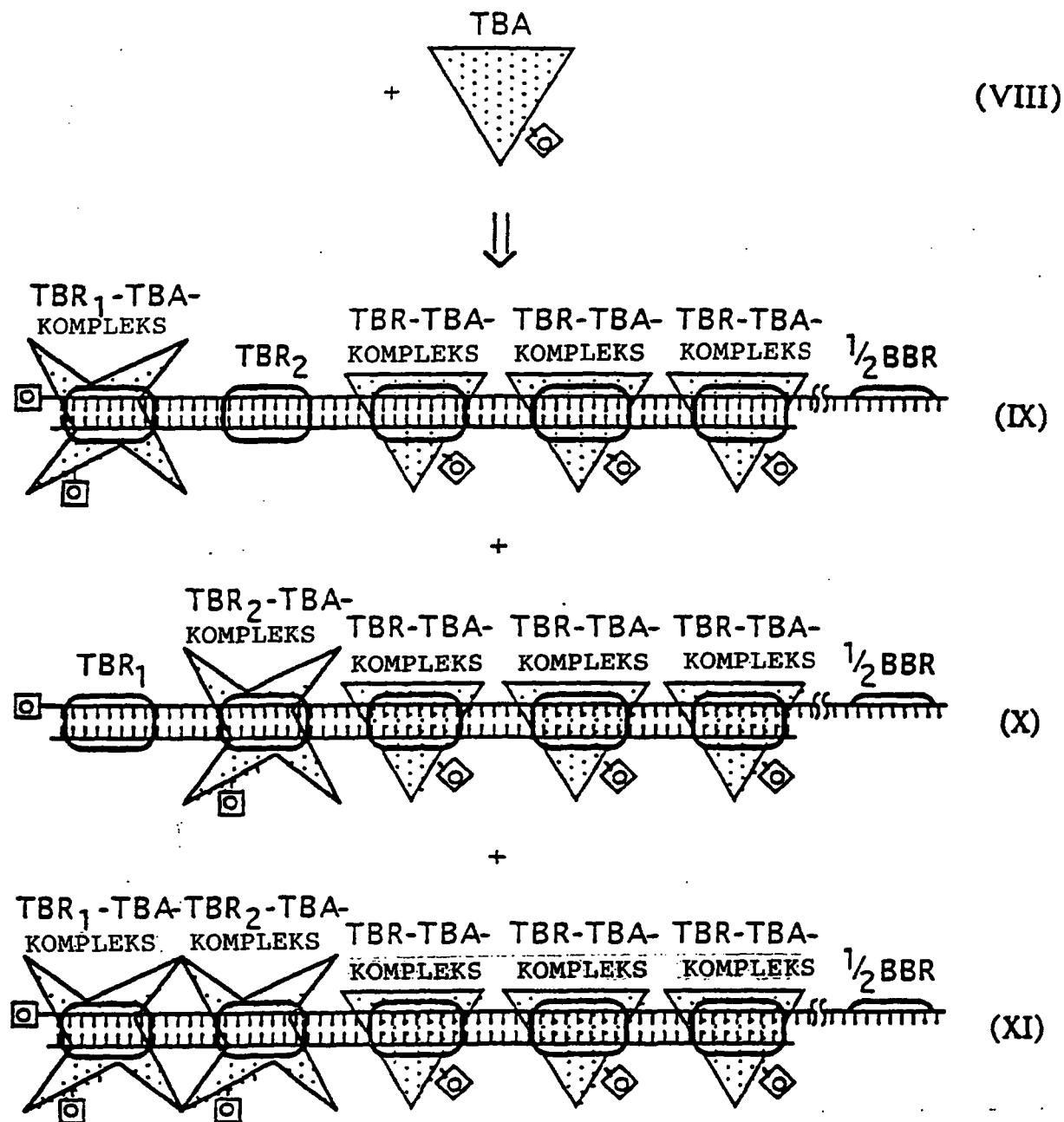
FIGUR 6B

14/29



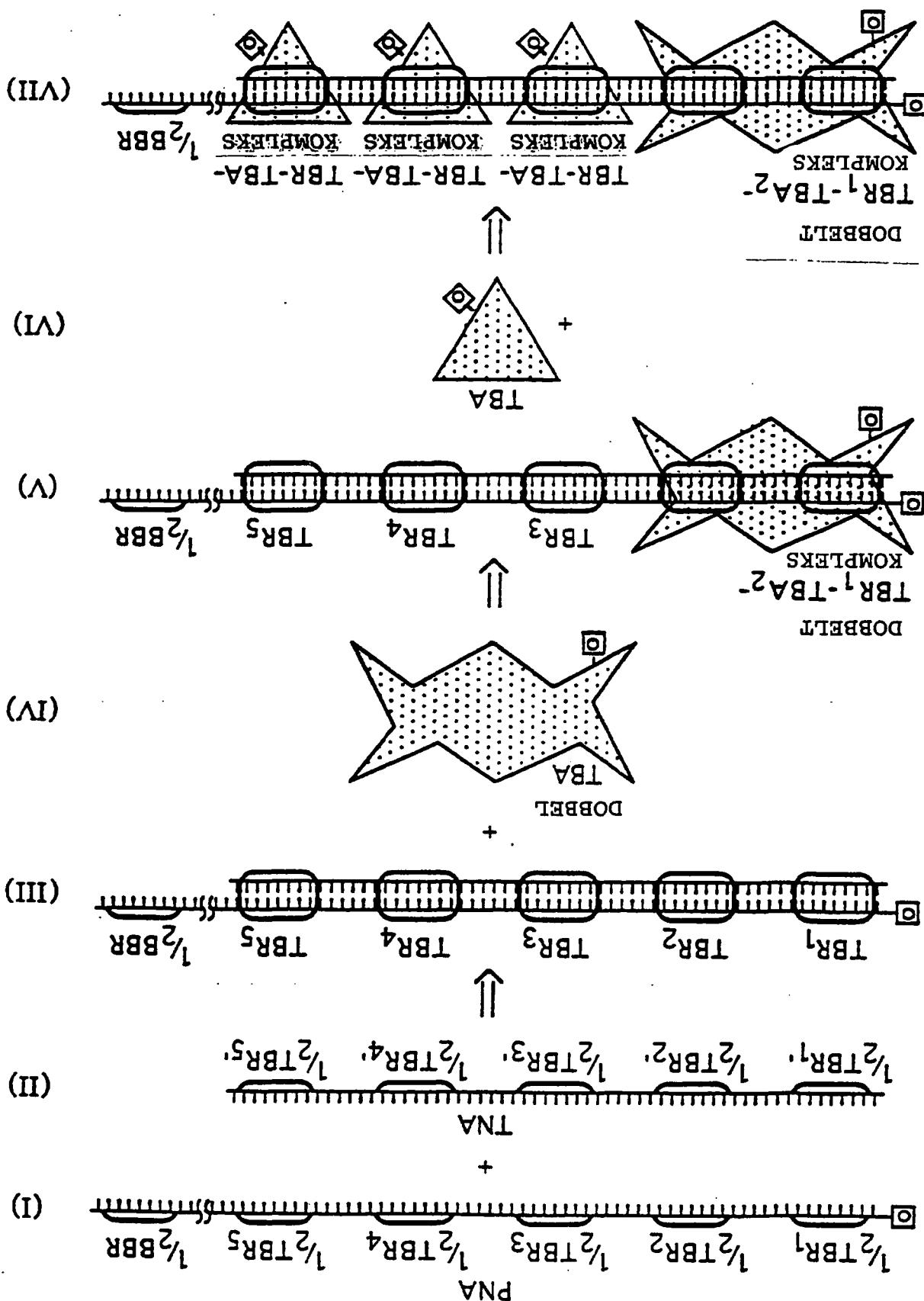
FIGUR 6C

15/29



FIGUR 6D

FIGUR 6E



SEKV. ID: 37:

12345678901234567890123456789012345678901234567890
CTACAAGGGACTTTCCGCTGGGGACTTCCAGGGAGGC~~G~~TGGC~~G~~CTGGC~~G~~GGACTGGGGAGTGGCGTCCC
+++++
NF-kB NF-kB SP1 SP1 SP1

HIV-analysesett-PNA1 (+++ fra ovenfor), SEKV. ID: 38:

CTACAAGGGACTTTCCGCTGGGGACTTCCAGGGAGG

HIV-analysesett-PNA2 (== fra ovenfor), SEKV. ID: 39:

###CGGGACTGGGGAGTGGCGTCCC##

17/29

Den klebrige endesekvens i PNA2 er komplementær til
en av endene til operator-DNA dannet fra:

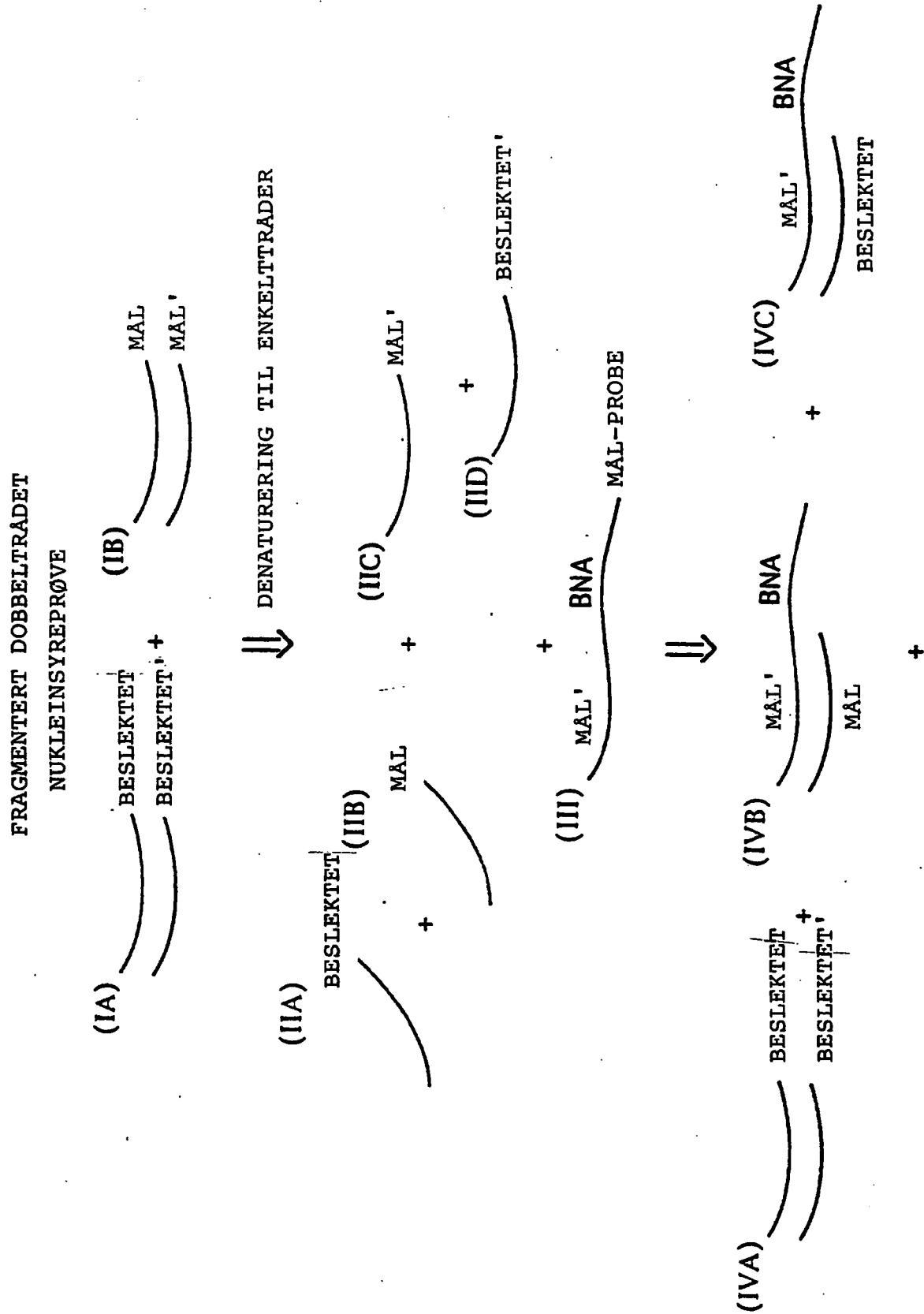
###OL1-OL2-OL3
OL1'-OL2'-OL3'***

eller

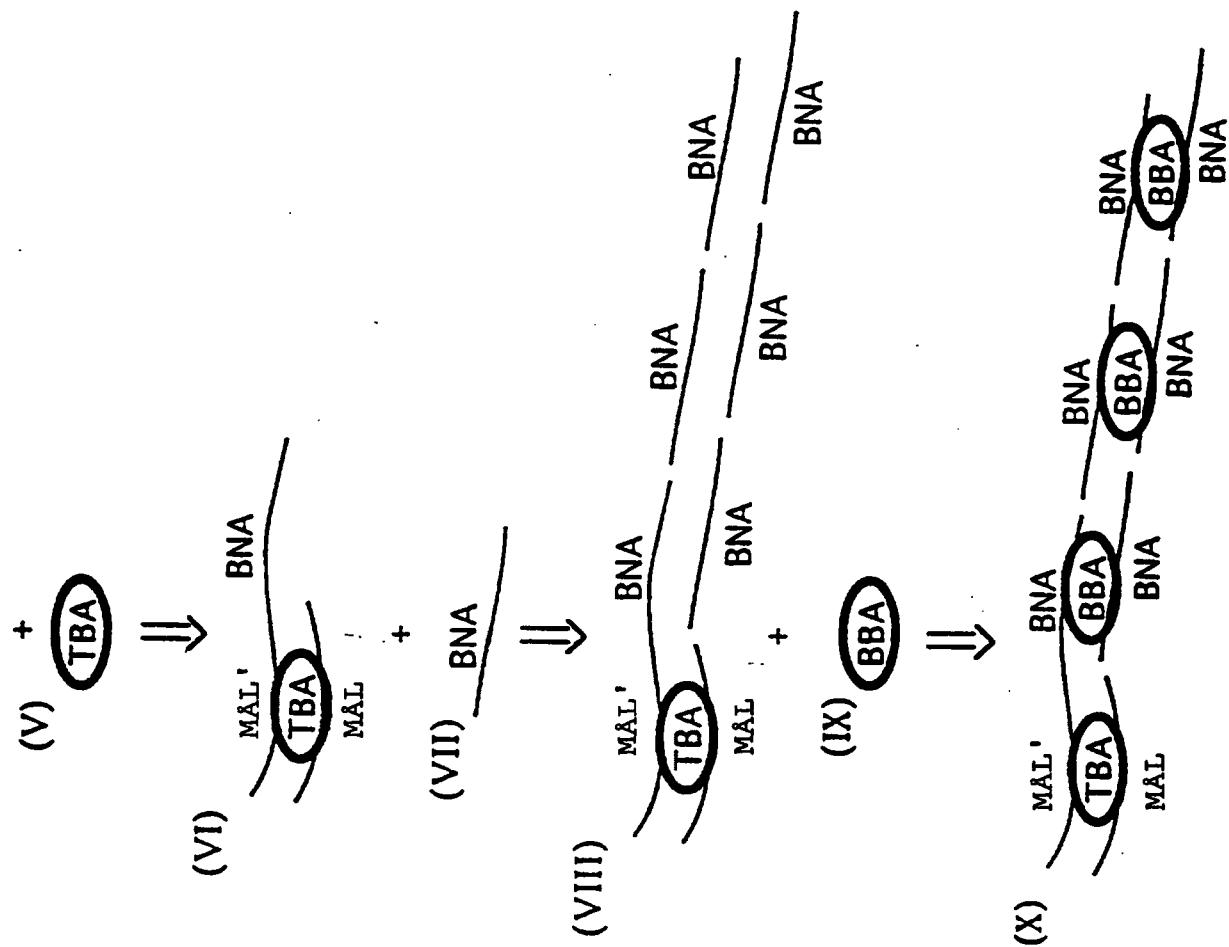
###OR3-OR2-OR1
OR3'-OR2'-OR1'***

FIGUR 7

321557

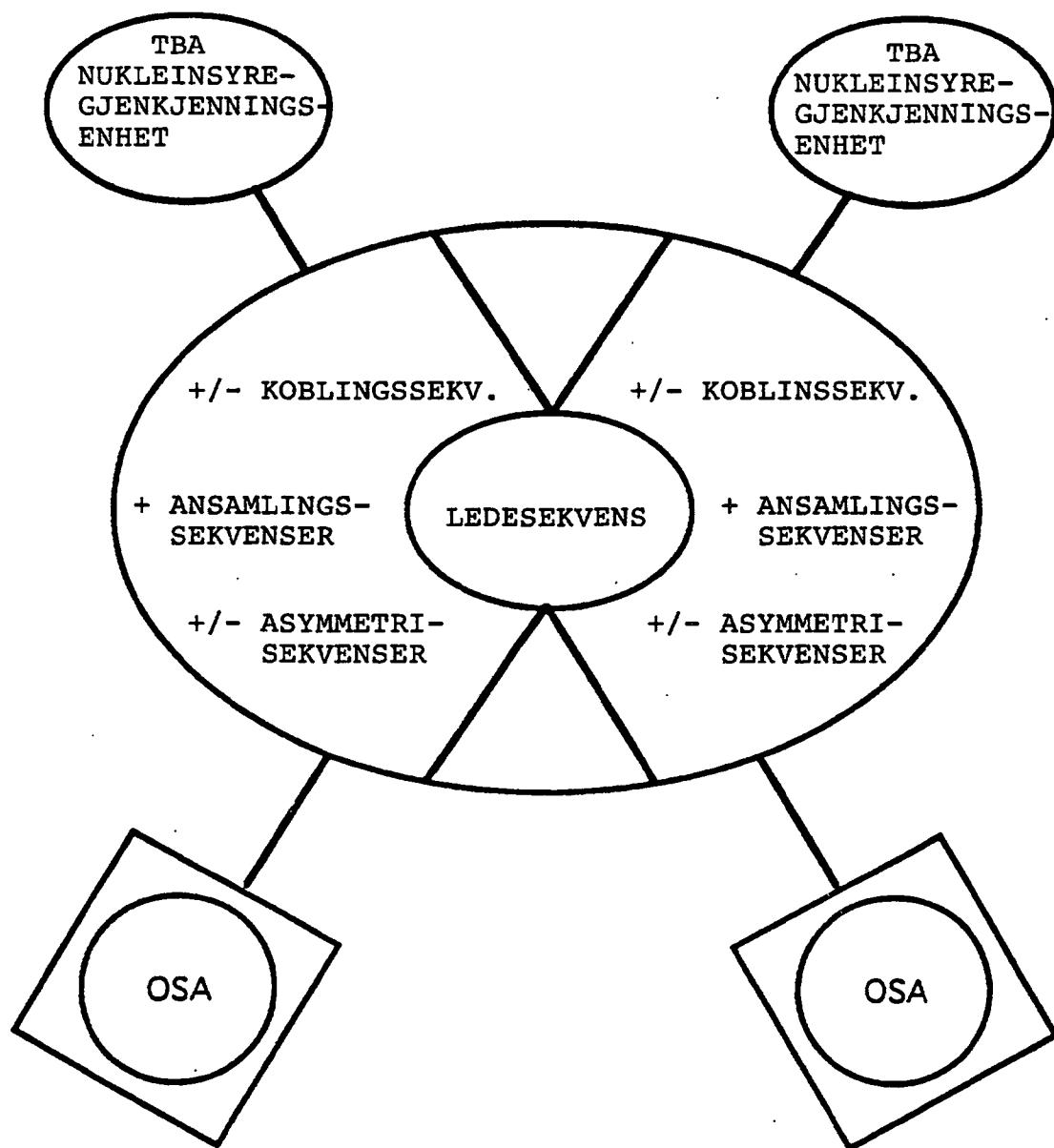


FIGUR 8A

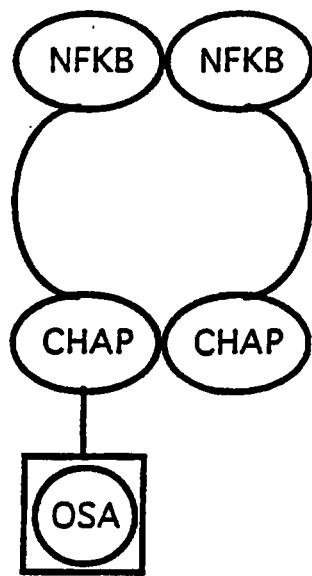


FIGUR 8B

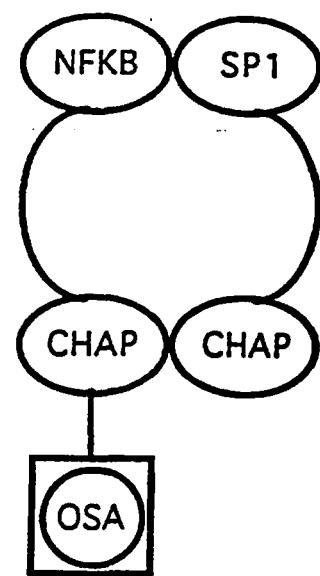
TBA: MÅLBINDINGSANSAMLING



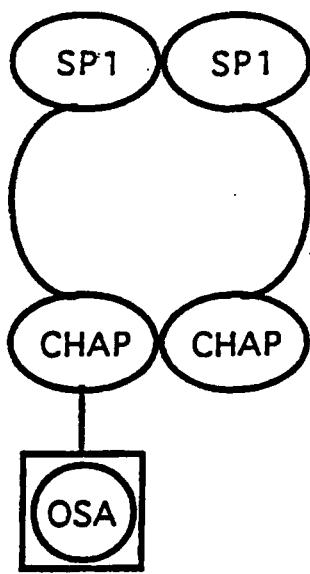
FIGUR 9



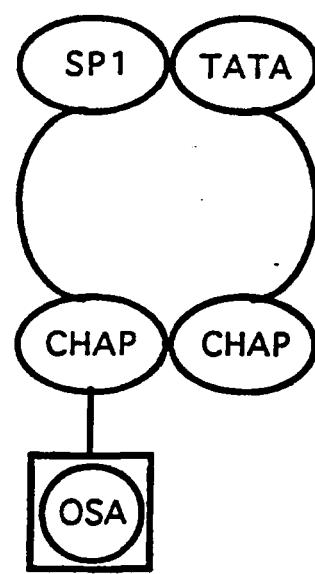
HIV-DETEKT I



HIV-DETEKT II

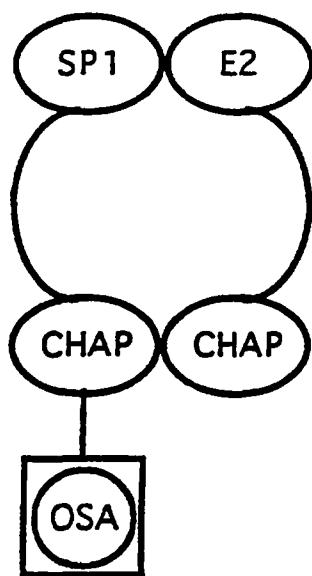


HIV-DETEKT III

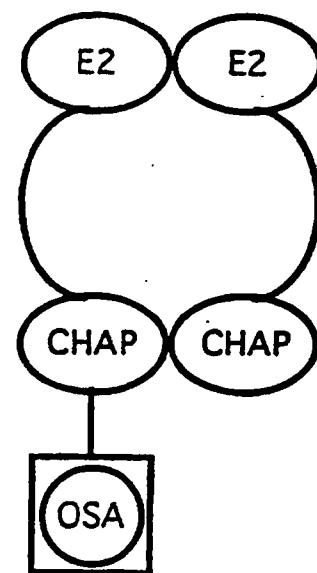


HIV-DETEKT IV

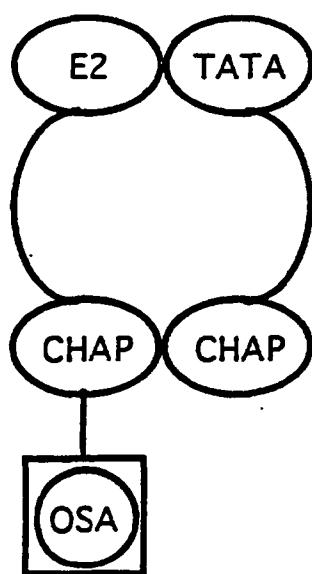
22/29



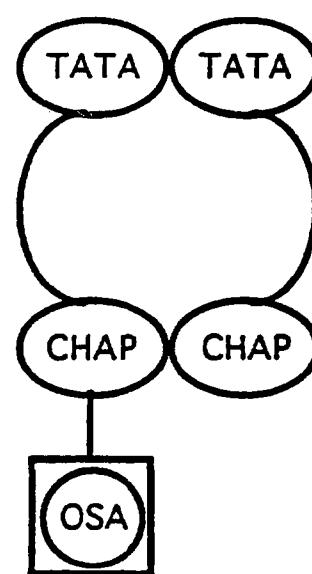
HPV-DETEKT I



HPV-DETEKT II

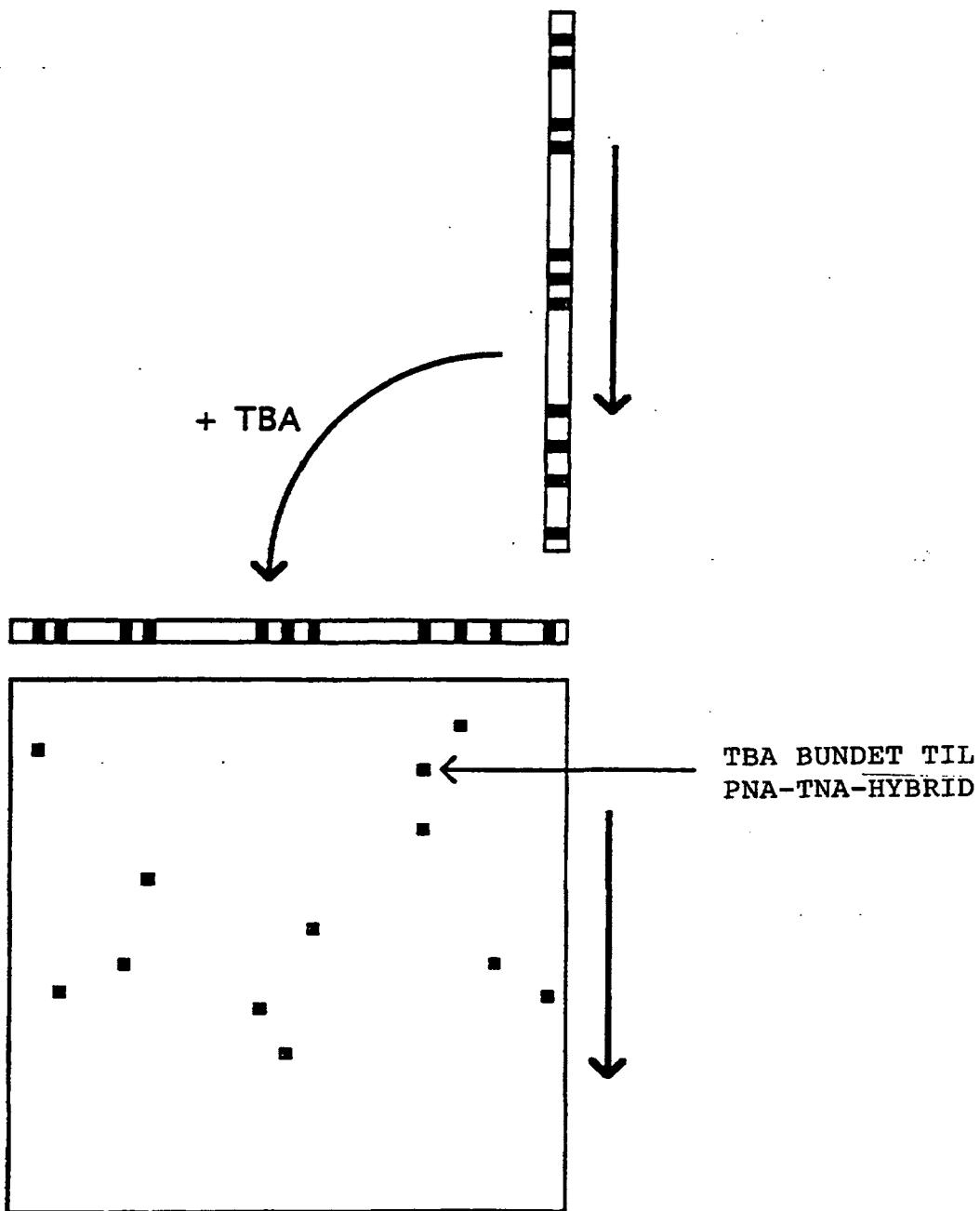


HPV-DETEKT III

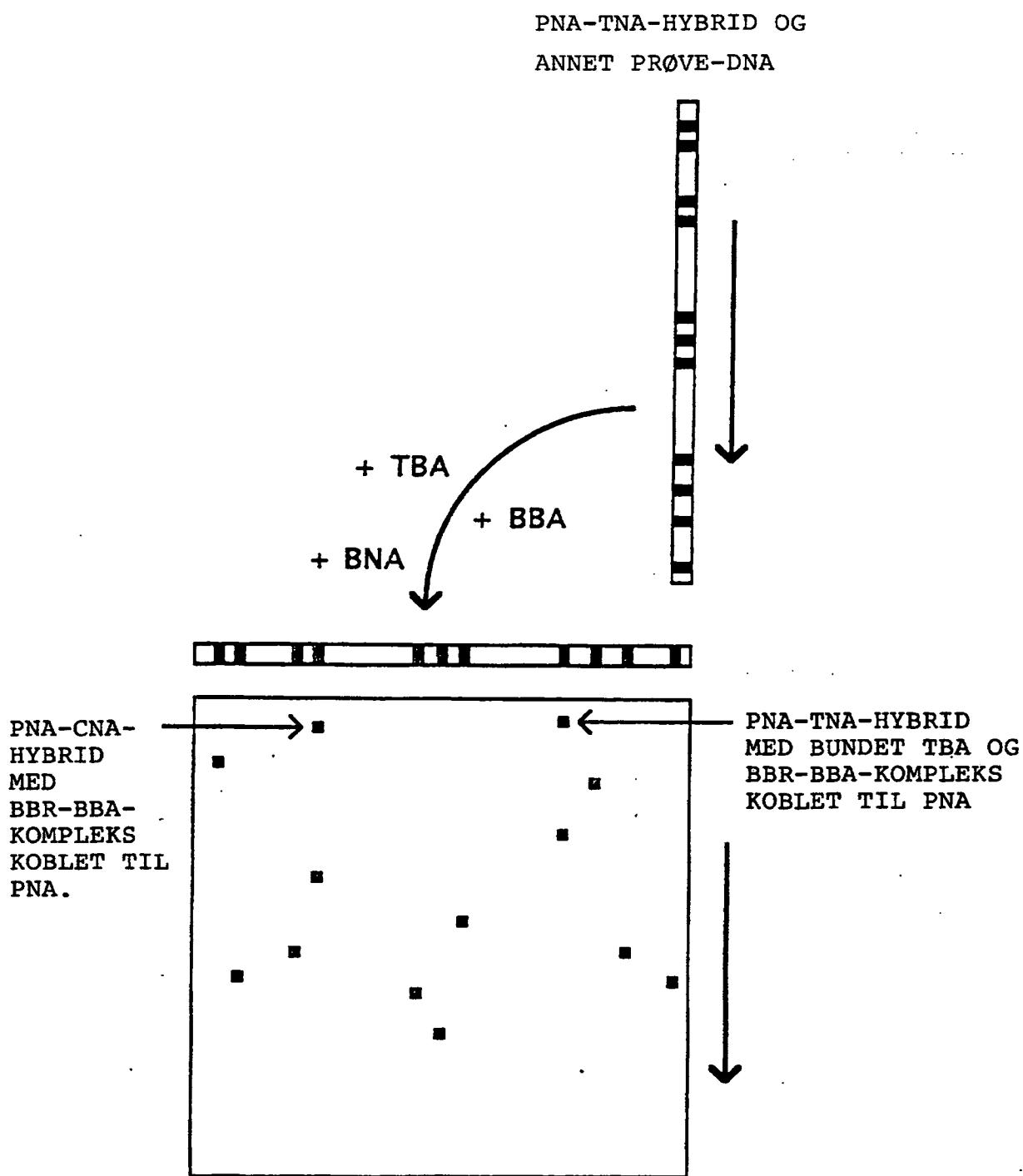


HPV-DETEKT IV

FIGUR 11

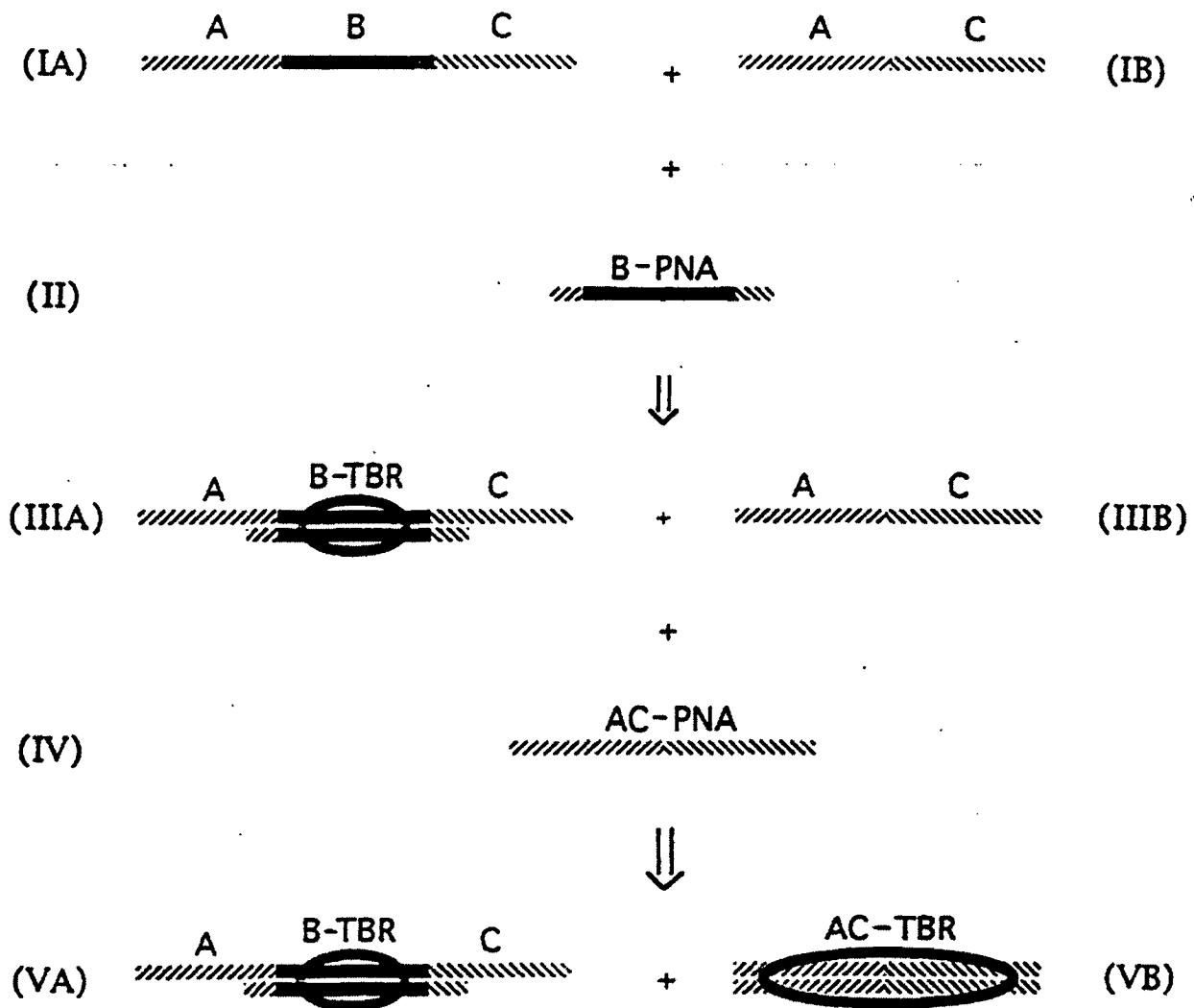


FIGUR 12A



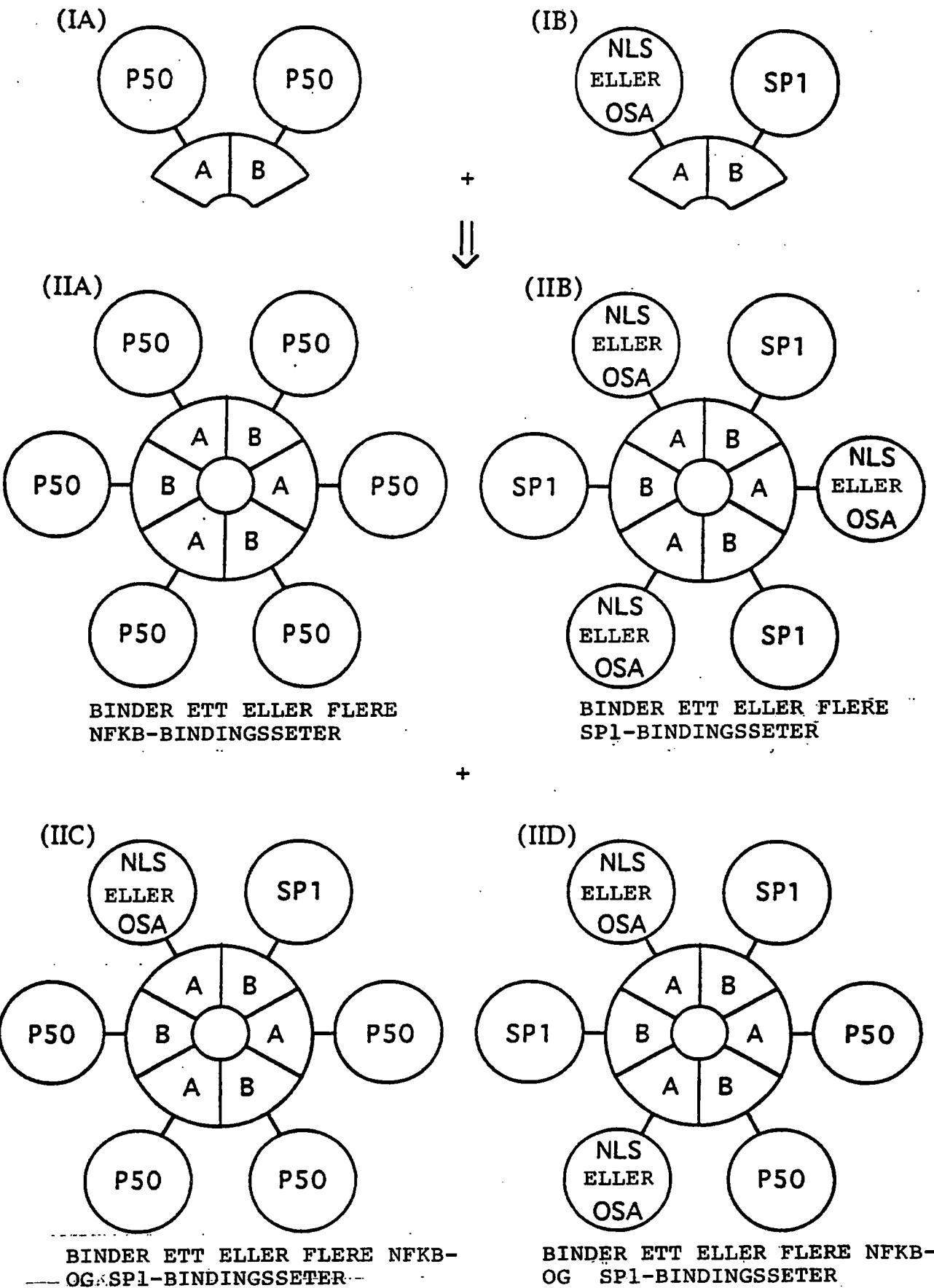
FIGUR 12B

25/29



FIGUR 13

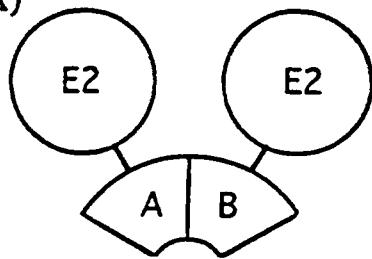
26/29



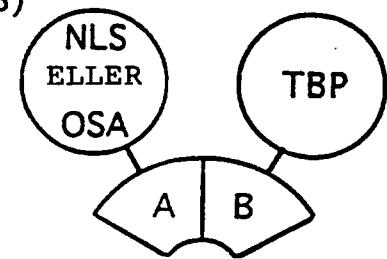
FIGUR 14

27/29

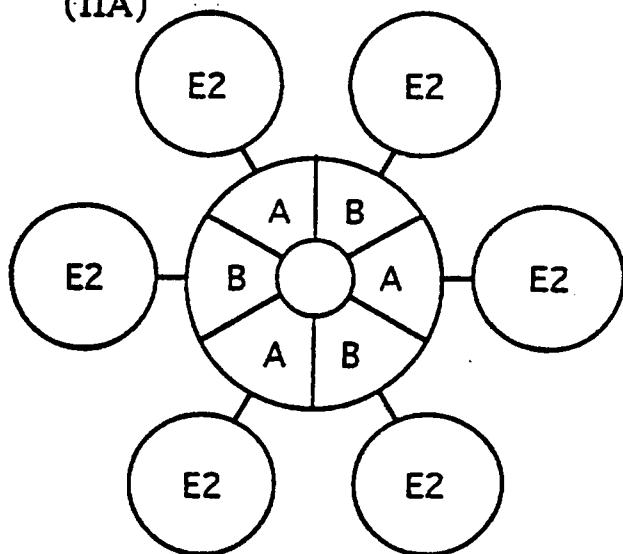
(IA)



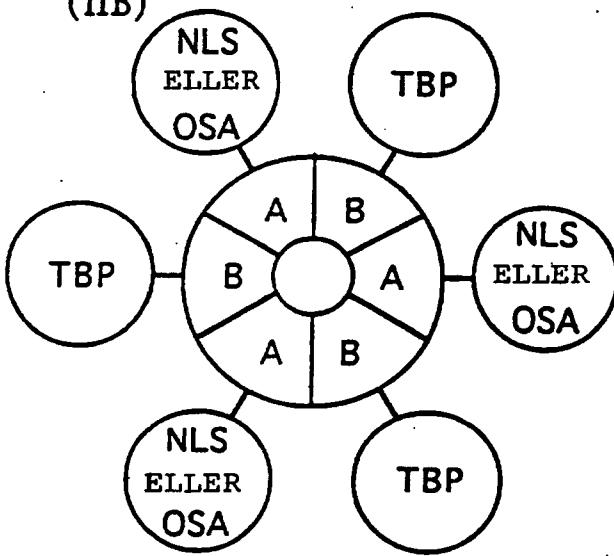
(IB)

+
↓

(IIA)

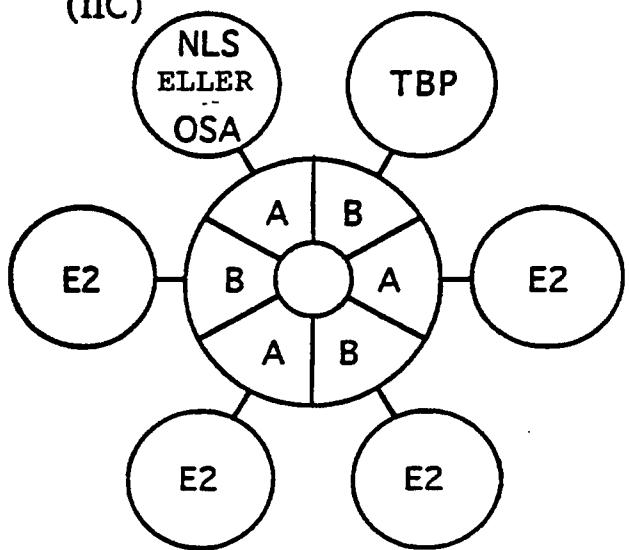
BINDER ETT ELLER FLERE
E2-BINDINGSSETER

(IIB)

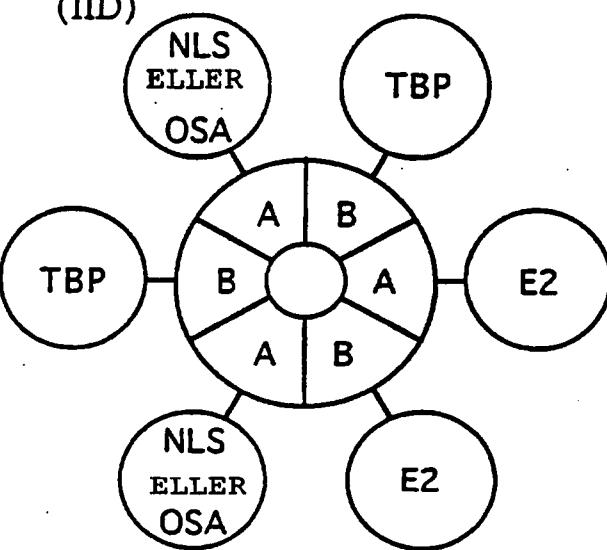
BINDER ETT ELLER FLERE
TATA-BINDINGSSETER

+

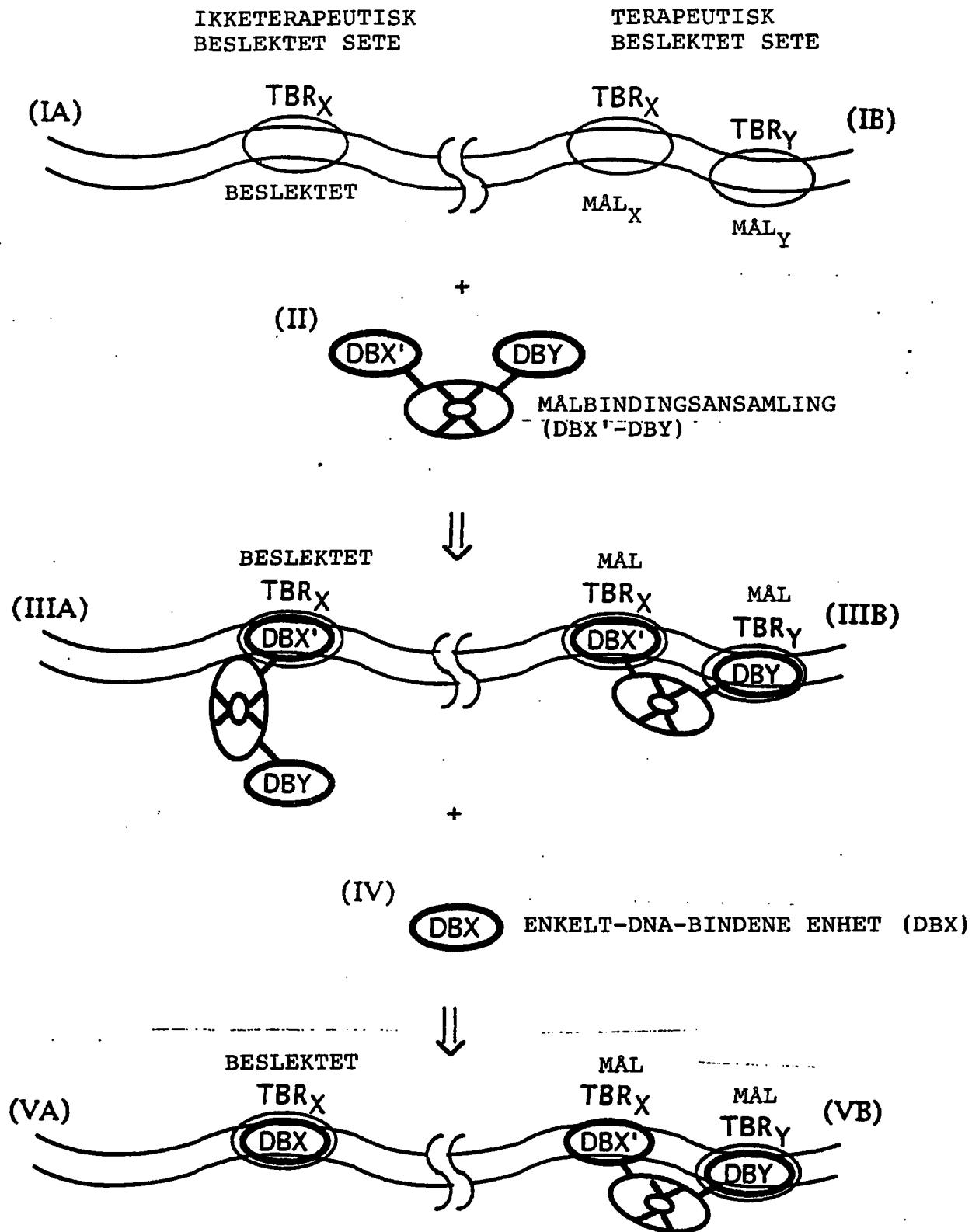
(IIC)

BINDER ETT ELLER FLERE E2-
OG TATA-BINDINGSSETER

(IID)

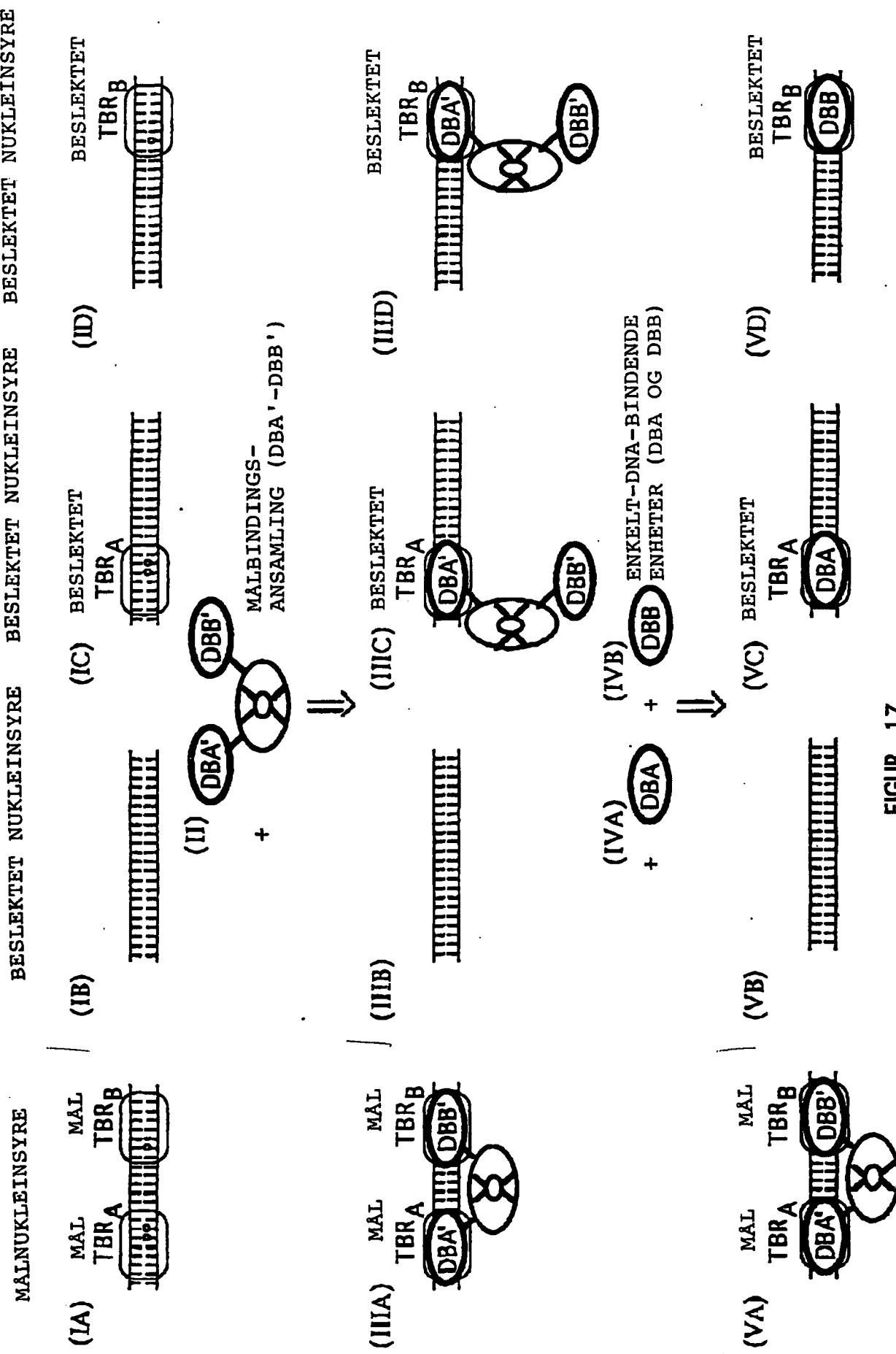
BINDER E2 OG ETT ELLER FLERE
TATA-BINDINGSSETER

FIGUR 15



FIGUR 16

29/29



FIGUR 17