



(12) Ausschließungspatent

Erteilt gemäß § 17 Absatz 1 Patentgesetz

## PATENTSCHRIFT

(19) DD (11) 282 918 A5

4(51) C 07 K 1/10  
C 12 P 21/02

## PATENTAMT der DDR

In der vom Anmelder eingereichten Fassung veröffentlicht

(21)	AP C 07 K / 320 269 5	(22)	29.09.88	(44)	26.09.90
(31)	P3733198.1	(32)	01.10.87	(33)	DE

(71) siehe (73)  
 (72) Schütz, Hans-Jürgen, Dipl.-Chem.; Wandrey, Christian, Prof. Dr., DE  
 (73) Kernforschungsanlage Jülich, Jülich, DE  
 (74) Internationales Patentbüro Berlin, Wallstraße 23/24, Berlin, 1020, DD

## (54) Enzymatisches Verfahren zur Herstellung von Peptiden, insbesondere Dipeptiden und Vorrichtung dafür

(55) Peptide; Dipeptide-Herstellung, enzymatisch; Enzymmembranreaktor; Arbeitsweise, kontinuierlich; Wirtschaftlichkeit, verbessert; Ernährung, parenteral  
 (57) Die Erfindung betrifft ein enzymatisches Verfahren zur Herstellung von Peptiden, insbesondere Dipeptiden, und eine Vorrichtung dafür. Die erfindungsgemäß hergestellten Verbindungen werden möglicherweise in Zukunft eine bedeutende Rolle in der parenteralen Ernährung spielen. Gegebenenfalls N-geschützte Peptide, insbesondere Dipeptide, werden durch kontinuierliche enzymatische Umsetzung von N-geschütztem Aminosäurealkylester in Gegenwart von Serinprotease oder Peptidase, insbesondere von Carboxypeptidasen, in wässriger Phase unter Ausschluß organischer Lösungsvermittler und unter Zurückhaltung des Enzyms im Reaktionsraum mit einem solchen Überschuß an freier Aminosäure (Molverhältnis > 50:1) und einer solchen Verweilzeit erhalten, die zur quantitativen Umwandlung des Esters unter Bildung des N-geschützten Peptids führen, das von der vom Reaktionsraum abgehenden Reaktionsmischung durch Adsorption an einem hydrophoben Adsorber abgetrennt wird, während der aminosäurehaltige Rest der Reaktionsmischung zum Reaktionsraum zurückgeht. Vom Adsorber wird das N-geschützte Peptid mit wässriger Lösung eluiert und dann enzymatisch deacyliert. Peptidbildung und Schutzgruppenabspaltung erfolgen vorzugsweise im Enzymmembranreaktor oder mit träger-fixiertem Enzym. Als N-geschützter Aminosäureester dient insbesondere N-Pentacetyl-aminoäurealkylester, dessen Schutzgruppe enzymatisch mit Penicillin-G-Acylase abgespalten wird. Besonders untersucht wurde die Umsetzung von N-geschütztem aromatischen Aminosäureester mit freier aliphatischer Aminosäure (insbesondere Bildung von TyrAla). Durch die kontinuierliche Arbeitsweise wird eine Erhöhung der Wirtschaftlichkeit der Peptidsynthese erzielt.

**Patentansprüche:**

1. Verfahren zur Herstellung von ggf. N-geschützten Peptiden, insbesondere Dipeptiden, durch enzymatische Umsetzung von N-geschütztem Aminosäurealkylester mit in hohem Überschuß verwendetem Aminosäure in wäßriger Phase in Gegenwart von Serinprotease oder Peptidase und enzymatische Abspaltung der Schutzgruppe vom gebildeten Peptid, dadurch gekennzeichnet, daß man die Umsetzung kontinuierlich unter Ausschluß organischer Lösungsvermittler und mit im Reaktionsraum zurückgehaltenem Enzym, mit einem solchen Aminosäureüberschuß und einer solchen Verweilzeit ablaufen läßt, die zur quantitativen Umwandlung des Aminosäureesters führt, daß man das N-geschützte Peptid durch Adsorption an einem hydrophoben Adsorber von der aus dem Reaktionsraum abgehenden Reaktionsmischung trennt, die zur Umwandlung zurückgegeben wird und daß man schließlich ggf. die Schutzgruppe von dem mit wäßriger Lösung vom Adsorber eluierten N-geschützten Peptid enzymatisch abspaltet.
2. Verfahren nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß die Peptidbildung im Enzymmembranreaktor oder mit an einem Träger, insbesondere Eupergit, fixiertem Enzym erfolgt.
3. Verfahren nach Anspruch 1 oder 2, dadurch gekennzeichnet, daß die Abtrennung des N-geschützten Peptids von der Reaktionsmischung durch Adsorption an Amberlite XAD-2 erfolgt.
4. Verfahren nach einem der vorangehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß mit einem Molverhältnis von Aminosäure:N-geschütztem Aminosäureester von >50:1, insbesondere von großenordnungsgemäß 500:1 gearbeitet wird.
5. Verfahren nach einem der vorangehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß die Peptidbildung in Gegenwart von Carboxypeptidasen, insbesondere Carboxypeptidase Y, stattfindet.
6. Verfahren nach einem der vorangehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß der N-geschützte Aminosäurealkylester ein N-Acyl-, insbesondere N-Phenacetylaminosäurealkylester ist und zur enzymatischen Abspaltung der Schutzgruppe Penicillin-G-Acylase verwendet wird.
7. Verfahren nach Anspruch 6, dadurch gekennzeichnet, daß die enzymatische Desacylierung in wäßriger Phase mitträgerfixierter Penicillin-G-Acylase oder im Enzymmembranreaktor erfolgt.
8. Verfahren nach Anspruch 6, dadurch gekennzeichnet, daß als N-Phenacetylaminosäurealkylester ein Ester eine aromatischen Aminosäure und insbesondere N-Phenacetyl-tyrosinniederalkylester verwendet wird.
9. Verfahren nach einem der vorangehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, daß man als Aminosäure Alanin, Serin, Glycin, Methionin, Isoleucin, Valin, Leucin oder Arginin, insbesondere Alanin, verwendet.
10. Vorrichtung zur Peptidsynthese nach einem der vorangehenden Ansprüche, gekennzeichnet durch einen ersten EMR (5), dessen Ausgang abwechselnd mit zwei wechselseitig zu betreibenden Säulen (6) mit hydrophobem Adsorber zu verbinden ist, von denen jeweils die eine als Akkumulationssäule geschaltet ist, deren Ausgang über ein Polarimeter (7) zum EMR-Eingang zurückgelangt, während der Ausgang der anderen mit Elutionsmittel beaufschlagten Säule zu einem weiteren EMR (11) für die Schutzgruppenabspaltung oder zu einer entsprechenden Enzymkolonne führt.

Hierzu 2 Seiten Zeichnungen

**Anwendungsgebiet der Erfindung**

Die Erfindung betrifft ein Verfahren zur Herstellung von ggf. N-geschützten Peptiden, insbesondere Dipeptiden, durch enzymatische Umsetzung von N-geschütztem Aminosäurealkylester mit in hohem Überschuß verwendetem Aminosäure in wäßriger Phase in Gegenwart von Serinprotease oder Peptidase und enzymatische Abspaltung der Schutzgruppe vom gebildeter Peptid sowie auf eine dafür geeignete Vorrichtung.

Di- und Oligopeptide, wie z.B. Tyr-Ala, werden möglicherweise in Zukunft eine bedeutende Rolle in der parenteralen Ernährung spielen.

**Charakteristik des bekannten Standes der Technik**

Di- und Oligopeptide verursachen eine geringe Osmolarität und sind ausgezeichnet wasserlöslich und damit für Infusionslösungen gut brauchbar. Ferner zeichnen sich Peptide zum Teil durch hochinteressante pharmakologische

Eigenschaften aus, wie etwa die Peptid-Hormone (z. B. Tyr-Arg). Ihre Zulassung als pharmazeutische Mittel erfordert allerdings eine hohe Reinheit, insbesondere Enantiomerenreinheit von mehr als 99,9 %. Solche hohen Enantiomerenreinheiten sind bei herkömmlichen chemischen Verfahren nur mit hohem Aufwand zu erreichen. Die enzymatische Peptidsynthese erscheint daher besonders attraktiv.

Bekannt ist aus der US-PS 4339534 ein Verfahren zur Herstellung von N-geschützten (N-acylierten) Dipeptiden durch enzymatische Umsetzung von N-Acylaminosäurealkylestern (A) mit gegebenenfalls C-geschützter Aminosäure (B) unter Verwendung von Carboxypeptidase als Enzym, die insbesondere in immobilisierter Form (trägerfixiert) verwendet wird. Aus den Beispielen der US-PS entnimmt man die Nützlichkeit eines organischen Lösungsmittlers (üblicherweise Alkohol) sowie die Verwendung von stark überschüssiger Aminosäure im Vergleich zum Ester. Weiter zeigen die mitgeteilten Ergebnisse eine deutliche Verbesserung, wenn die Aminosäurekomponente B in Form von Amid und nicht als freie Säure verwendet wird (was allerdings eine zusätzliche Schutzgruppenabtrennung nötig macht, um zum Peptid selbst zu gelangen). Detaillierte Angaben über die Abspaltung der Schutzgruppen, insbesondere der N-Acyl-Gruppe vom N-geschützten Dipeptid sind in der US-PS nicht enthalten.

Die Beispiele skizzieren eine batchweise Herstellung mit chromatographischer Auftrennung der Reaktionsmischung am Ende. Nähere Einzelheiten über eine Verfahrensweise zur Herstellung von N-Acyl-dipeptid-amid am Beispiel der Umsetzung von N-Acyl-arginin mit Methioninamid in Gegenwart von immobilisierter Carboxypeptidase werden von S. M. Cramer u. a. im J. Chromat. 394 (1987) 305-314 angegeben, die eine Peptidbildung im Festbettreaktor mit umgepumpter Reaktionsmischung und Aufarbeitung des Produktes nach ausreichender Umsetzung durch Verdrängungschromatographie darin einem Zwischenbehälter auf pH 2,5 gebrachten Reaktionsmischung im Batchbetrieb beschreiben.

Als N-Schutzgruppen werden gemäß der o. g. US-PS vornehmlich Benzoyl-, Acetyl- und Benzyloxycarbonyl- aus einer Mehrzahl von als möglich angegebenen Gruppen verwendet. Von F. Widmer u. a. („Enzymatische Peptidsynthese“ in „Peptides 1982“ Walter de Gruyter & Co, Berlin, New York, 1983, Seiten 375 bis 379) wird aber auch über die Verwendung der N-Phenacetyl-Gruppe als Schutzgruppe für die Umsetzung von N-Acyl-aminosäurealkylester mit Aminosäureamid in Gegenwart von Carboxypeptidase Y berichtet und auf eine eventuell mögliche enzymatische Abspaltbarkeit der Schutzgruppe mit Penicillin-Acylase hingewiesen.

C. Fuganti und P. Grasselli berichten in Tetrahedron Letters, 27, (1986), Seiten 3191-3194 über die erfolgreiche enzymatische Desacylierung von N-Phenacetyl-dipeptid-ester, d.h. von einem C-geschützten N-Acyl-dipeptid mittels an Eupergit immobilisierter Penicillin-Acylase, während die Schutzgruppe von der N-acylierten Aminosäure selbst nicht abgespalten wurde.

## Ziel der Erfindung

Durch das erfindungsgemäße Verfahren wird durch kontinuierliche Arbeitsweise eine Erhöhung der Wirtschaftlichkeit der Peptidsynthese erreicht.

## Darlegung des Wesens der Erfindung

Der vorliegenden Erfindung liegt die Aufgabe zugrunde, ein enzymatisches Verfahren zur Herstellung von Peptiden, insbesondere Dipeptiden, bereitzustellen, das sich durch eine kontinuierliche Arbeitsweise auszeichnet, wobei insbesondere auf einen minimalen Enzymverbrauch geachtet und durch Verwendung von Aminosäure als Komponente β die zusätzliche Abtrennung der C-Schutzgruppe vermieden werden soll.

Das zu diesem Zweck entwickelte erfindungsgemäße Verfahren der eingangs genannten Art ist dadurch gekennzeichnet, daß man die Umsetzung kontinuierlich unter Ausschluß organischer Lösungsmittel und mit im Reaktionsraum zurückgehaltenem Enzym, mit einem solchen Aminosäureüberschuß und einer solchen Verweilzeit ablaufen läßt, die zur quantitativen Umwandlung des Aminosäureesters führt, daß man das N-geschützte Peptid durch Adsorption an einem hydrophoben Adsorber von der aus dem Reaktionsraum abgehenden Reaktionsmischung abtrennt, die zur Umwandlung zurückgegeben wird und daß man schließlich ggf. die Schutzgruppe von dem mit wässriger Lösung vom Adsorber eluierten N-geschützten Peptid enzymatisch abspaltet.

Auf diese Weise können ggf. N-geschützte Dipeptide bzw. Oligopeptide in wirtschaftlicher Weise erhalten werden.

Das Enzym wird dabei insbesondere in trägerfixierter Form (z.B. an Eupergit ein hochmolekularer Träger mit Epoxygruppen, allgemein können hochmolekulare Träger mit für die Proteinanlagerung chemisch reaktiven Gruppen vorgesehen werden) oder einem Enzymmembranreaktor angewandt.

Für eine Abtrennung des gebildeten N-geschützten (Di)Peptids von der Reaktionsmischung dient insbesondere Amberlite XAD-2.

Das Molverhältnis von Aminosäure zu N-geschütztem Aminosäureester liegt insbesondere bei >50:1, vorzugsweise bei größer als etwa 200:1, abhängig von den speziell umzusetzenden Komponenten. Für die Umsetzung von Aα mit Phenac-tyr-ome wurde ein Verhältnis von etwa 500:1 mit Erfolg angewandt. Als Enzyme für die Peptidbildung dienen insbesondere Carboxypeptidasen, speziell Carboxypeptidase Y.

Der N-geschützte Aminosäurealkylester (Komponente A) ist insbesondere ein N-Acyl-, speziell ein Phenacylaminosäurealkylester, und zur enzymatischen Abspaltung der Schutzgruppe wird insbesondere Penicillin-G-Acylase (speziell im Enzymmembranreaktor oder in trägerfixierter Form) verwendet.

Als N-Phenacylaminosäurealkylester dient insbesondere ein Ester einer aromatischen Aminosäure und insbesondere N-Phenacyltyrosinniederalkylester (wobei Niederalkyl insbesondere 1 bis 4 Kohlenstoffatome umfassen soll).

Als Komponente B wurden erfolgreich Alanin, Serin, Glycin, Methionin, Isoleucin, Valin, Leucin sowie Arginin und insbesondere Alanin verwendet.

Speziell untersucht wurde die LL-Dipeptidbildung zwischen einer gut löslichen aliphatischen und einer schlecht löslichen aromatischen Aminosäure am Beispiel Tyrosin, Alanin. Die nachfolgenden Reaktionsgleichungen zeigen die durchgeführte Umsetzung:



Die vorstehenden Reaktionen laufen in wässriger Phase ab und wurden kontinuierlich durchgeführt.

Die Peptidbildung (I) wurde sowohl im Enzymmembranreaktor (EMR; siehe z. B. EP-A-23346 und 24547) als auch mit an einem Träger fixiertem immobilisierten Enzym durchgeführt. Als Enzym wurde CPDY der Firma Carlbiotech verwendet. Für die Fixierung diente Eupergit (ein mit Oxititanringen versehener Polymerträger). Es wurde mit Verweilzeiten bis unter 10 min gearbeitet, die in Abhängigkeit von der Enzymkonzentration vorab ermittelt wurden. Die Enzymdesaktivierung lag bei etwa 0,7%/d. Es zeigte sich, daß die Selektivität der Reaktion bei homogener Katalyse (im Enzymmembranreaktor) leicht erhöht war (um 5 bis 10%).

Das bei der Umsetzung (I) gewonnene N-acylierte Dipeptid wurde von der Reaktionsmischung durch Adsorption an einem hydrophoben Adsorber, wie z. B. Amberlite XAD-2, abgetrennt, an dem das N-Acyl-dipeptid aus dem EMR-Ablauf adsorbiert wird, ohne daß irgendeine pH-Änderung notwendig wäre. Für kontinuierlichen Betrieb werden zweckmäßigerverweise zwei Amberlite-Säulen umschichtig verwendet, von denen die eine mit EMR-Ablauf beaufschlagt wird, während aus der anderen das in Phase 1 akkumulierte N-Acyl-dipeptid eluiert wird.

Die im großem Überschuß eingesetzte Aminosäure wird vom Adsorber nicht festgehalten und zur Umsetzung rückgeführt. Die Abspaltung der Schutzgruppe (Umsetzung II) mit Penicillin-G-Acylase erfolgt zweckmäßigerverweise bei pH-Werten von 7 bis 8,5, insbesondere um 7,5. Auch diese Reaktion kann sowohl mit trägerfixiertem Enzym als auch in homogener Phase im EMR durchgeführt werden. Als besonders geeignet erwies sich die Umsetzung mit an Eupergit immobilisiertem Enzym. Das erhaltene Dipeptid kann aus der Reaktionsmischung, z. B. durch Kristallisation gewonnen und gereinigt werden.

Die angefügten Zeichnungen veranschaulichen die durchgeführte Umsetzung; es zeigen

Fig. 1: ein Reaktionsschema und

Fig. 2: ein Schema für die kontinuierlich arbeitende Apparatur zur Dipeptidherstellung

Die in Figur 2 dargestellte Apparatur mit Eingang bei a und Ausgang bei b umfaßt ein Ausgleichs- und Substratvorratsgefäß 1, das mit Ausgangsmaterial beschickt wird und rezykliertes Alanin (nach Entfernung des Alkohols durch Gasstrippen) erhält. Von diesem aus wird über ein Primärfilter 2 mittels einer Dosierpumpe 3 über ein Sterilfilter 4 Reaktionsflüssigkeit in den Enzymmembranreaktor 5 für die Peptidsynthese gepumpt, der bei 25°C arbeitet.

Der Ablauf des Reaktors läuft über eine der abwechselnd zur Produktabtrennung betriebenen Säulen 6, wo das gebildete N-Acyl-dipeptid bis zum Durchbruch auf der Säule angesammelt wird, während das im Ablauf der Säule befindliche Alanin zum Ausgang zurückläuft über ein Polarimeter 7, mit dessen Hilfe die Alaninrestkonzentration bestimmt wird.

Aus einem Vorrat 8 wird Spülflüssigkeit (verdünnte Salzsäure) nach Umschaltung der Säulen in die vollständig beladene Säule gepumpt und nachfolgend aus 9 Elutionsflüssigkeit (verdünnte NaOH).

Die Elutionsflüssigkeit gelangt in das Gefäß 10, das als Ausgleichsgefäß wirkt und in dem der pH-Wert in den für die Desacylierung geeigneten Bereich gebracht wird.

Pumpe und Sterilfilter sind wiederum mit 3 bzw. 4 bezeichnet. P sind Druckaufnehmer. Die Desacylierung findet schließlich im Enzymmembranreaktor 11 bei 25°C statt, aus dessen Ablauf das Dipeptid ohne Schwierigkeit von der anwesenden Phenylessigsäure und dem von der Hydrolyse in der Synthesestufe 1 herrührenden Tyrosin durch selektive Adsorptionen oder Kristallisation abgetrennt werden kann.

### Ausführungsbeispiel

Nachfolgend wird das erfindungsgemäße Verfahren anhand eines praktischen Beispiels näher erläutert:

#### Beispiel

Ein 10 ml EMR wurde mit 1 mg CPDY bei 25°C betrieben. Die Verweilzeit betrug 10 Minuten. Die Konzentration der Substratlösung entsprach 2 mM Phenac-Tyr-OMe und 1 M Alanin. Ihr pH-Wert lag bei 8,4. Die aus dem EMR abgezogene Produktlösung enthielt 65% N-acyliertes Dipeptid und 35% Hydrolysat N-Phenac-Tyr (bezogen auf den eingesetzten Ester) bei einer Raum-Zeil-Ausbeute von 50,6 g/l d. Die Enzymdesaktivierung lag bei 0,7 % pro Tag, d. h. es wurden 3,4 mg Enzym pro kg Dipeptid verbraucht. Das N-Acyl-dipeptid wurde durch Adsorption an Amberlite XAD-2 abgetrennt. Das nicht umgesetzte Alanin wurde wieder mit Phenac-Tyr-OMe versetzt und in den Reaktor zurückgeführt.

Das adsorbierte N-Acyl-dipeptid wurde vom Amberlite mit 50 mM NaOH desorbiert, die Lösung mit verdünnter HCl auf pH 7,7 gebracht und die Schutzgruppe Phenac in wässriger Lösung mit Hilfe von an Eupergit immobilisierter Penicillin-G-Acylase (10 mg Enzym/1 g Eupergit) bei 25°C abgespalten. Die Abspaltung war vollständig, wenn die Verweilzeit in der Säule bei 55 min lag. Die Verweilzeit wird üblicherweise im Bereich von 40–70 min gewählt, wobei zu lange Verweilzeiten wegen der dann zunehmenden Hydrolyse des Dipeptids vermieden werden sollten. Im Enzymmembranreaktor konnten mit vergleichbaren Enzymkonzentrationen Verweilzeiten bis herab zu 10 min erreicht werden.

Die im Ablauf enthaltene Phenylsigsäure wurde durch Adsorption an Amberlite XAD-2 aus der Produktlösung entfernt. Aufgearbeitet wurde durch fraktionierte Kristallisation. Die optische Reinheit des erhaltenen Dipeptids lag bei >9ee (Nachweisgrenze).

Alternativ wurde die Desacylierung im Enzymmembranreaktor durchgeführt:

Dazu wurde eine 2mM N-Acyldipeptidlösung (Ablauß der Amberlite XAD-2 Säule) auf pH 7,8 eingestellt und mit einer Verweilzeit von 15min durch einen 10ml EMR mit einer Membran mit einem cut-off von 5000 gepumpt. In dem Reaktor befanden sich 20mg Penicillin-G-Acylase. Der maximale Umsatz lag bei 85%. Die Enzymdesaktivierung lag bei 1,3% pro Tag.

Obwohl im Vorstehenden vornehmlich die Herstellung von freien Dipeptiden beschrieben wird, können erfundungsgemäß selbstverständlich auch N-geschützte Peptide bzw. Dipeptide erhalten werden, die als Zwischenprodukte oder auch ggf. selbst mit eigener pharmakologischer Wirkung begabt von Interesse sein können.

Für die Herstellung von Oligopeptiden wird selbstverständlich statt der Aminosäure freies Peptid und/oder statt des N-geschützten Aminosäureesters ein N-geschützter Peptidester verwendet.

5 282978

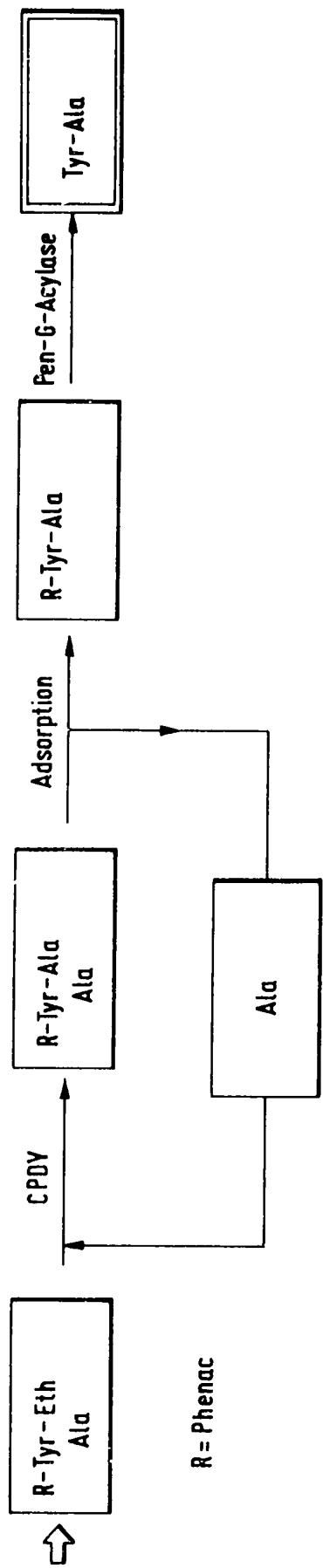


FIG. 1

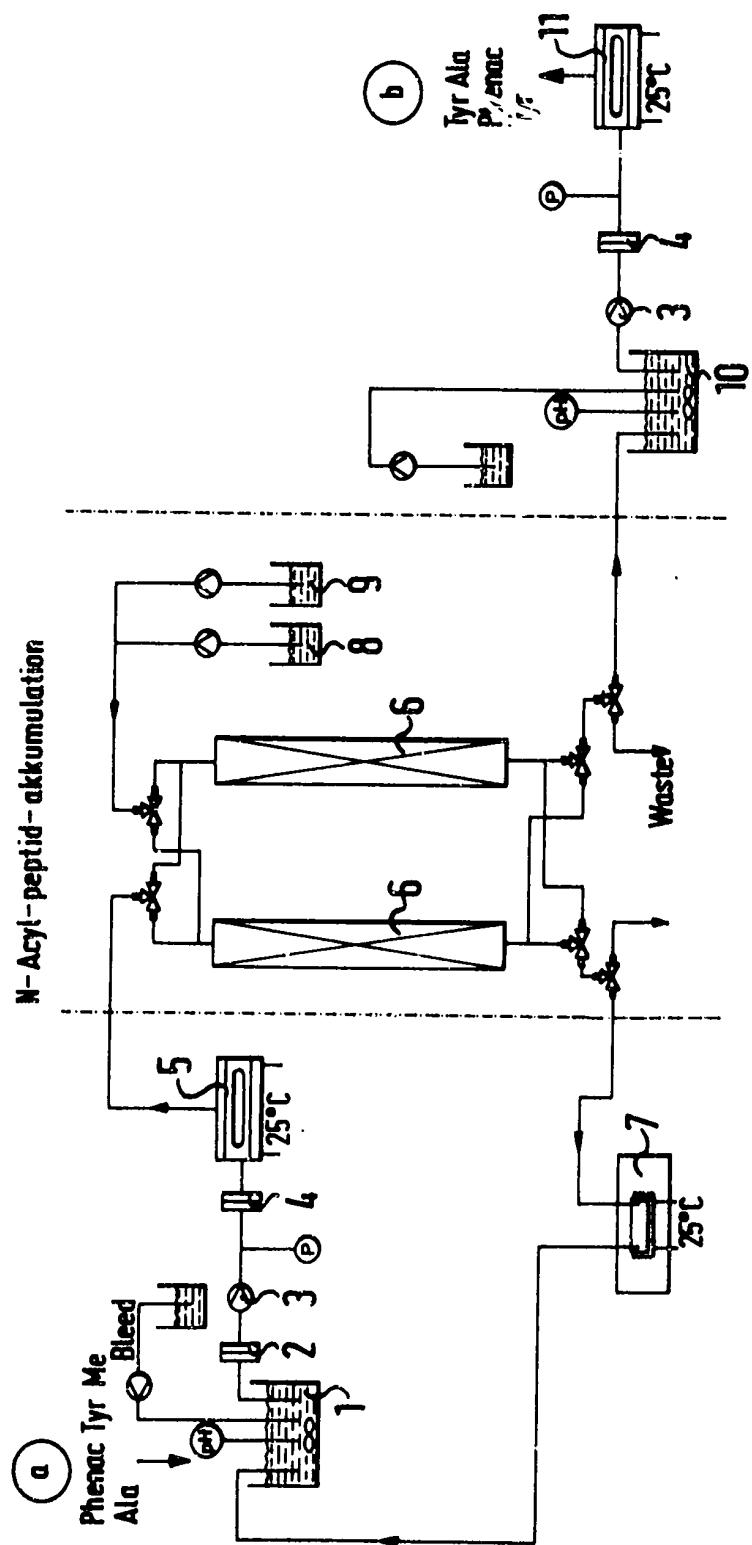


FIG. 2