

Einführung in die Bioverfahrenstechnik Fachbereich 2, Informatik und Ingenieurswissenschaften Studiengang Bioverfahrenstechnik

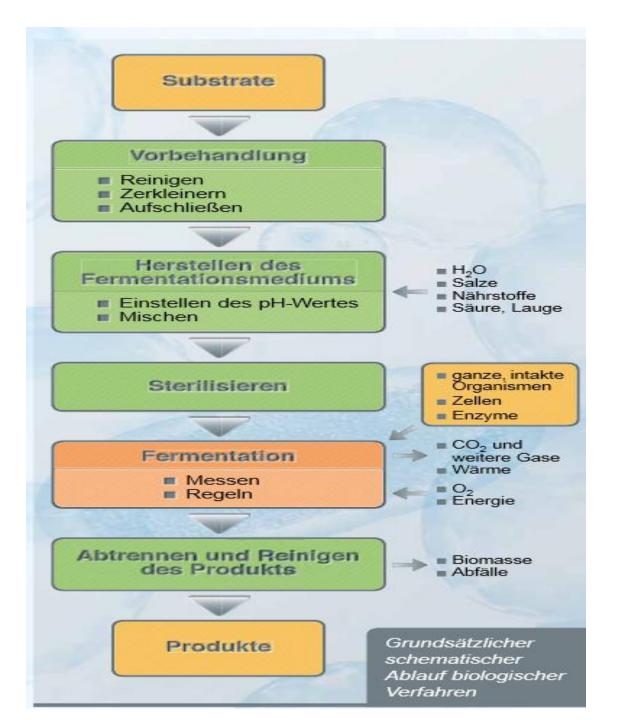
Prof. Dr. Ilona Brändlin ilona.braendlin@fb2.fra-uas.de





2

WS 2018 \_ 2019 Prof. Dr. Ilona Brän









# Prozessführung idealer Bioreaktoren





# Übersicht-Einleitung

1. Parameter, welche die Prozess-Strategien beeinflussen

2. Parameter: Produkt – Prozess-Strategien

3. Charakterisierung der - Prozess-Strategien

3.1 - batch

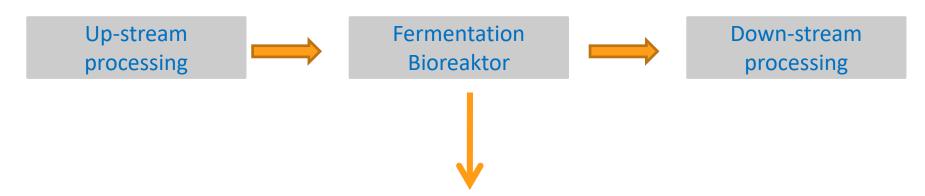
3.2 - fed-batch

3.3 - kontinuierliche Kultivierungen

4. Zusammenfassung: Vergleich - Prozess-Strategien

# Betriebsweisen für Bioreaktoren





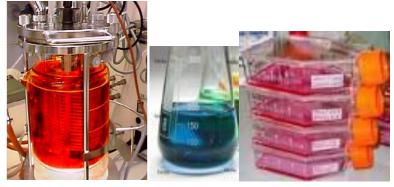


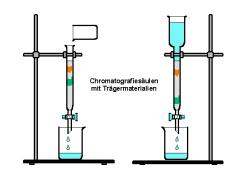


Escherichia coli

Fermentationsverfahren

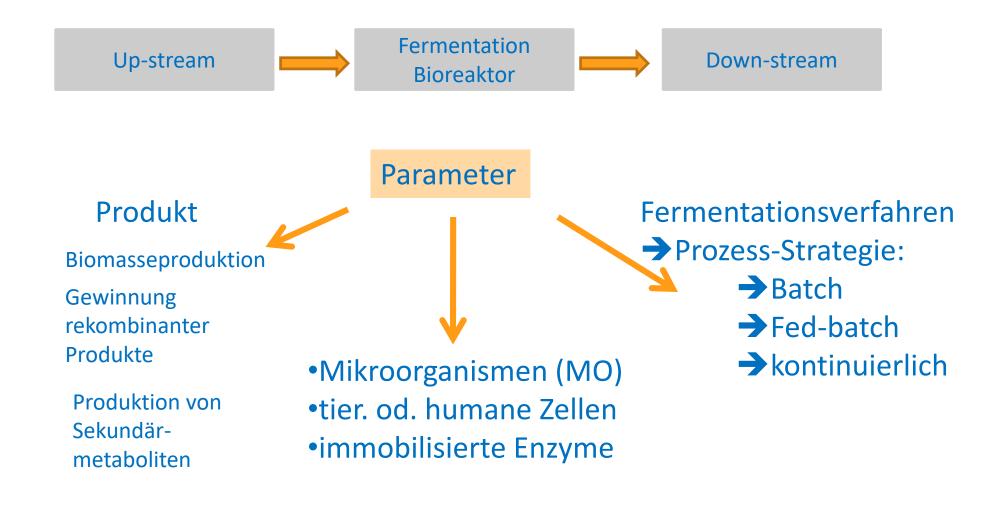
→ Prozess-Strategie





# Wahl des Kultivierungsmodus Prozess – Strategie i. d. Fermentation







# Produktbildung nach Gaden

Fermentationsprodukte aufgeteilt in 3 Klassen (Gaden)



Typ 1: Produktbildung hängt direkt vom Substratverbrauch ab und ist ihm proportional

→ Glucose → Ethanol/Lactat



Typ 2: Produktbildung entsteht

indirekt aus dem

primären Energiestoffwechsel

Produktion, Substratverbrauch

und Zellwachstum sind indirekt

voneinander abhängig

→ Entstehung von Zitronensäure (Citrat)

Typ 3: Produktionsbildung hängt nicht direkt vom Substratverbrauch ab

→ Produktion von Sekundärmetabolite aus einfachen Ausgangsstoffen

→ Unterscheidung zwischen einer Wachstumsphase und Produktionsphase



geringe Produktion



hohe Produktion

# Betriebsweisen für Bioreaktoren



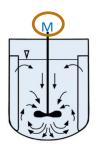
#### Parameter - Produkt



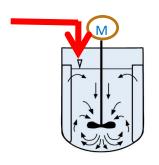
# Produktbildungstypen nach Gaden (1959) mit Beispielen

- direkte Abhängigkeit v. Substratverbrauch Typ I
  - → Primärmetabolite, Biomassse
- •indirekten Stoffwechselprodukten Typ II
  - → Gewinnung rekombinanten Proteinen (z.B. Biokatalysatoren)
- •Sekundärmetaboliten; keine Abhängigkeit vom Substratverbauch Typ III

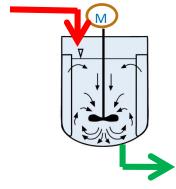




- 1. Teiloffene Systeme = Diskontinuierlich
  - Batch/ Satzbetrieb
  - Fed-Batch/ Zulaufsbetrieb

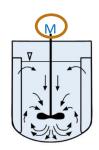


- 2. Offene Systeme = Kontinuierlich
  - Vollständige Rückvermischung
    - CSTR (Continuous Stirred Tank Reactor/ Durchflussreaktor
      - Chemostat
      - Turbidostat
      - Perfusion

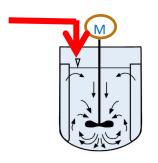


- Keine Rückvermischung
  - Plug flow reactor (PFR)/ Strömungsrohrreaktor
    - Chemostat
    - Turbidostat
    - Perfusion

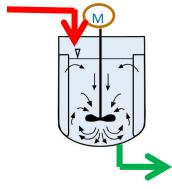




- 1. Teiloffene Systeme = Diskontinuierlich
  - Batch/ Satzbetrieb
  - Fed-Batch/ Zulaufsbetrieb

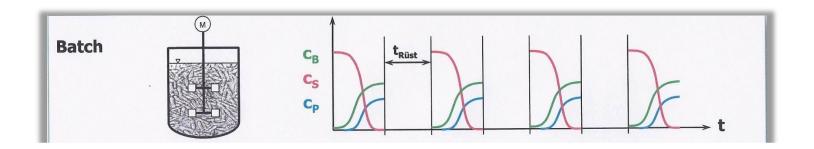


- 2. Offene Systeme = Kontinuierlich
  - Vollständige Rückvermischung
    - CSTR (Continuous Stirred Tank Reactor/ Durchflussreaktor
      - Chemostat
      - Turbidostat
      - Perfusion



- Keine Rückvermischung
  - Plug flow reactor (PFR)/ Strömungsrohrreaktor
    - Chemostat
    - Turbidostat
    - Perfusion

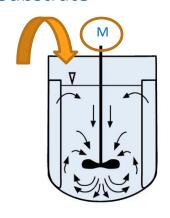




## batch - Fermentation



#### Inokulum Substrate



Volumen im Reaktor (V) = konstant

- Einmalige Zugabe des Substrates
- Einmalige Zugabe des Inokulums
- → Prozess wird gestartet
  - → Umwandlung des Substrats während der Kultivierung in
    - → Biomasse
    - → Produkt

#### **Ende des Prozesses**

- → vollständigem Verbrauch der Substrate
- → Inhibitionen
- → max. erreichbare Produktkonzentration

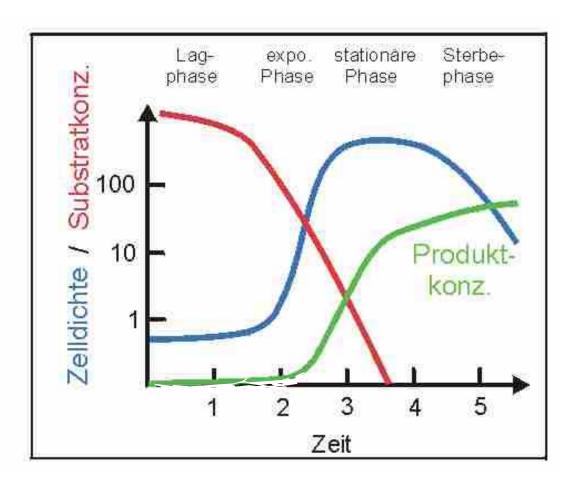
#### Zugabe von

- $\rightarrow$  Luft/O<sub>2</sub>/CO<sub>2</sub>
- → Säuren/Laugen
- → Antischaummittel

# Substratkonzentration/ Zelldichte: batch



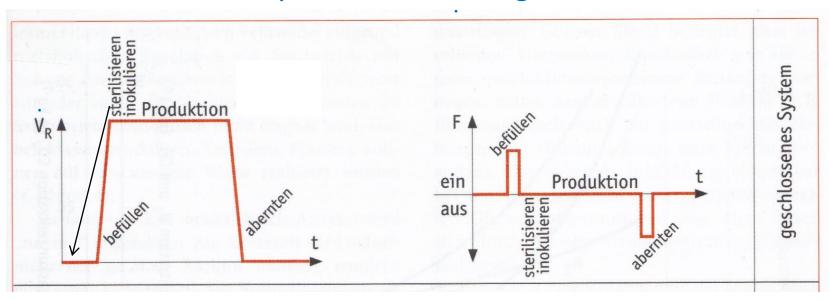




# Produktbildung: batch



## Systembeschreibung



 $\dot{V}_R$  = zeitliches Reaktionsvolumen t = Zeit VF = Volumenstrom

F in das System hinein: positiv F aus dem System heraus: negativ



# **Batch-Betrieb Zusammenfassung**

#### Einfach

Zuverlässig

In der industriellen Praxis weit verbreitet

Volumenspezifische Produktbildungsrate

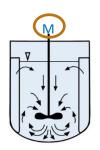
- Kurzer Zeitraum
  - Zum Ende der Fermentation, bei hohen Zelldichten
  - Lange Anwachsphase

Produktivität wird beeinflusst durch

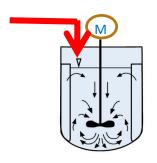
- Anfangskonzentration der Substrate
  - Substratüberschussinhibierung
  - Erhöhte Produktion an inhibierenden Metaboliten



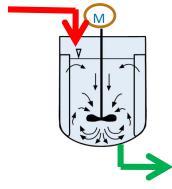




- 1. Teiloffene Systeme = Diskontinuierlich
  - Batch/ Satzbetrieb
  - Fed-Batch/ Zulaufbetrieb

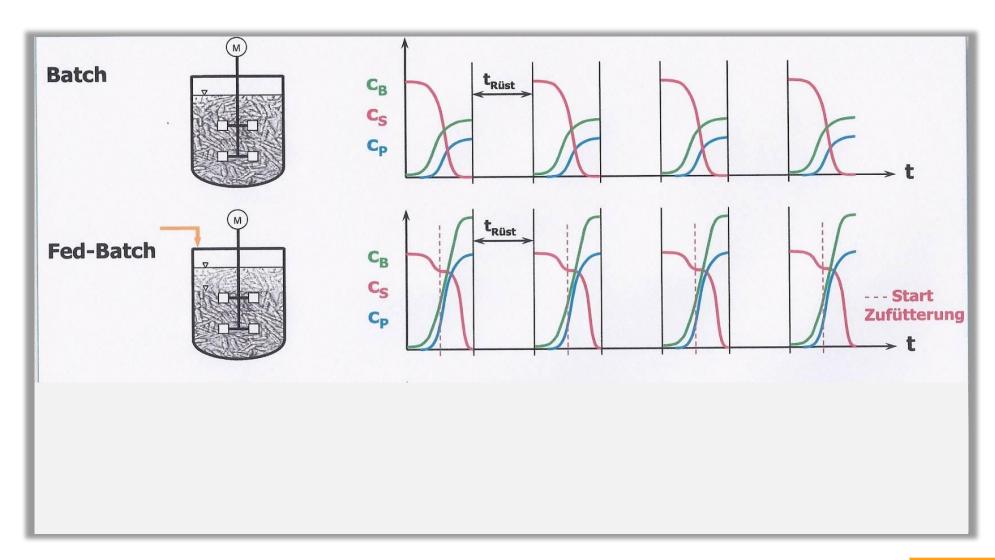


- 2. Offene Systeme = Kontinuierlich
  - Vollständige Rückvermischung
    - CSTR (Continuous Stirred Tank Reactor/ Durchflussreaktor
      - Chemostat
      - Turbidostat
      - Perfusion



- Keine Rückvermischung
  - Plug flow reactor (PFR)/ Strömungsrohrreaktor
    - Chemostat
    - Turbidostat
    - Perfusion

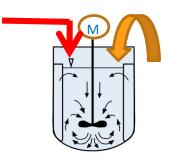






#### 2.Teiloffene Systeme (Zulaufverfahren, "fed-batch")

#### Inokulum

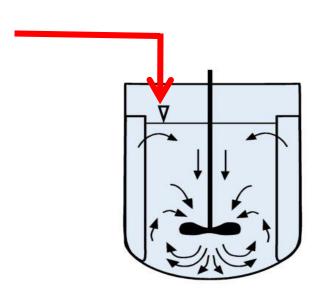


#### = <u>Diskontinuierliches</u> System

- Einmalige Zugabe des Inokulums
- Substrat kann kontinuierlich oder schrittweise zugeführt werden
- Produktbildung im System
- Volumen im Reaktor (V)= <u>nicht konstant</u>



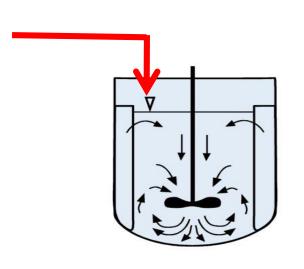
#### **Anwendung**



- → wenn hohe Anfangskonzentrationen an Substraten auf Grund metabolischer Regulationen unerwünscht sind (Crabtree-Effekt)
- → bei <u>Massenproduktionen</u>
  - Überwindung der Wachstumslimitierung durch Substratlimitierung

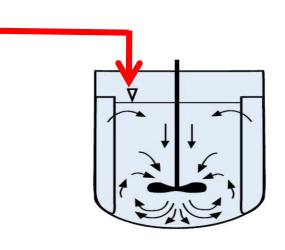


#### 2.Teiloffene Systeme (Zulaufverfahren "fed-batch")



- → <u>Start mit einem Teil des Reaktorvolumens (batch)</u> danach Zufütterung bis zum max. Volumen
- sehr konzentrierte Medienbestandteilen möglich
  - → Niedrighalten der Konzentration von Substratkomponenten, wenn diese einen Einfluss auf Wachstum oder Produktion haben (Inhibierung/Crabtree-Effekt)



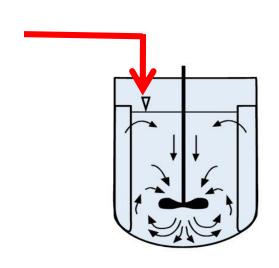


- → 1. normaler "batch"- Ansatz wird angefahren, zur Ernte der Produkte wird jedoch nicht der ganze Reaktor geleert – kleiner Teil bleibt als Inokulum im Reaktor. Die Kulturflüssigkeit wird entzogen und durch neue Medien ersetzt werden = repetetives System
  - → kurzeitig, regelmäßig wird das System geöffnet, jedoch so, dass der Flüssigkeitsstand im Reaktor immer gleich bleibt (pH-Elektrode!!!)





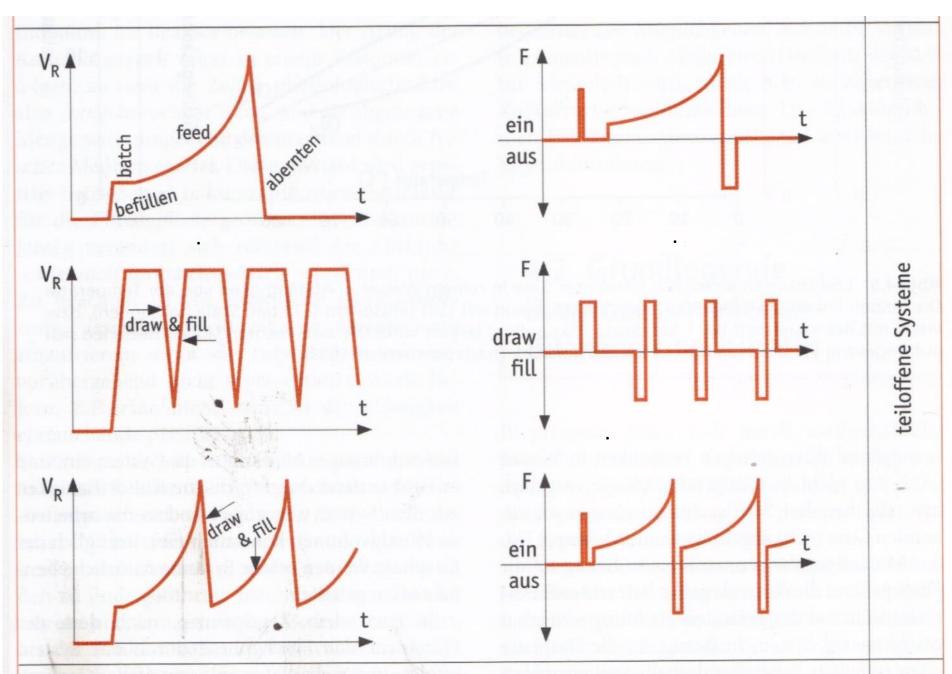
#### 2.Teiloffene Systeme (Zulaufverfahren "fed-batch")



→ 2. Start mit 20% des Reaktorvolumens

bis kurz vor dem Ende der Produktiondanach Zuführung
sehr konzentrierten Medienbestandteilen möglich

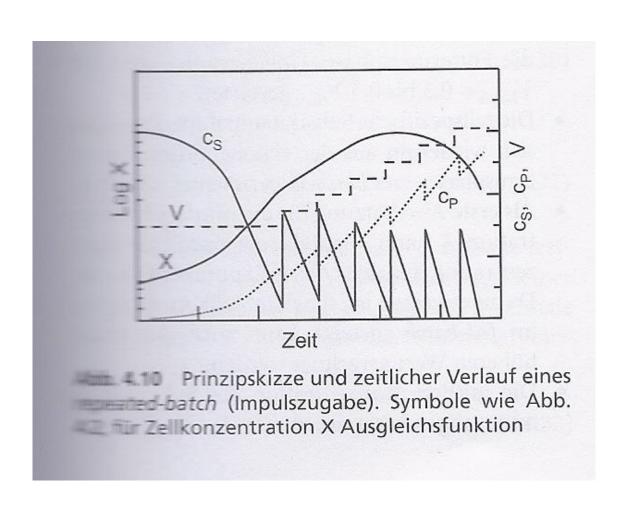
→ Niedrighaltend der Konzentration von Substraten, wenn diese einen Einfluss auf Wachstum oder Produktion haben (Glucose-Effekt)







# Systembeschreibung -> repetetives Zulaufverfahren



X = Biomassenkonzentration

C<sub>s</sub>= Substratkonzentration

C<sub>p</sub>=Produkt-Metabolitenkonzentration

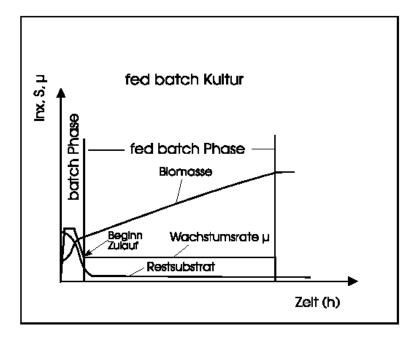
V = Volumen



#### Varianten der fed-batch Steuerung nach Krahe (2003)

Zur Einstellung einer konstanten Wachstumsrate muss die vorgegebene Menge an Substrat exponentiell ansteigen

#### Verlauf einer fed batch Kultur



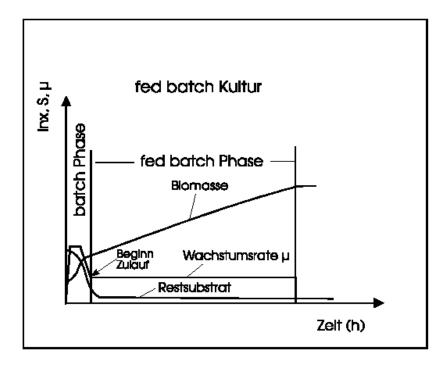
Prozess muss oft unter Substratlimitierung gefahren werden

→ Unterdrückung limitierender Metaboliten, d.h. zu gefütterte Menge an Substrat sollte unterhalb der max. umsetzbaren Menge bleiben



#### Varianten der fed-batch Steuerung nach Krahe (2003)

#### Verlauf einer fed batch Kultur



Sauerstoffkonzentration als Indikator für Substratlimitierung

- → Hoher schneller Anstieg der O<sub>2</sub>-Konz.
  - = Substratlimitierung
- → Verzögerter Anstieg der O<sub>2</sub>-Konz.
  - = es war noch Substrat vorhanden

Vermutung: MOs benötigen Sauerstoff, ist der Sauerstoff schnell angestiegen, weniger MOs, da weniger Wachstum durch nicht vorhandenes Substrat

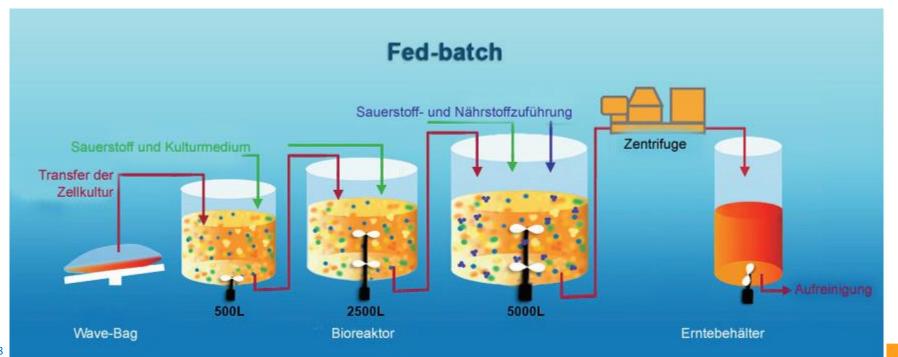
# Anwendungsbeispiel: rekombinante Proteinproduktion



Der Bioreaktor ist eine optimale Umgebung für die Produktion von Protein aus Zellkulturen

krankheitsmodifizierendes Medikament zur Behandlung von schubförmig verlaufenden Formen der Multiplen Sklerose→ Rebif® - Interferon-beta-1a-Protein

Merck Serono Biotech Center (MSBC)





#### Probleme der fed-batch Steuerung

- -In der exponentiellen Wachstumsphase steigt nicht nur der Bedarf an Substraten, sondern auch von Sauerstoff
- Gefahr der Sauerstofflimitierung-
- -Auftreten von Veränderungen im Metabolismus während der oder zwischen aufeinanderfolgenden Kultivierung/en
- -Bildung und Anreicherung inhibierender Metaboliten durch Fütterung mit konzentrierten Substratlösungen

Anreicherung von

→ Ethanol: bei Hefen

→ Acetat: bei MOs

→ Lactat und Ammonium: tierische/humane Zellen

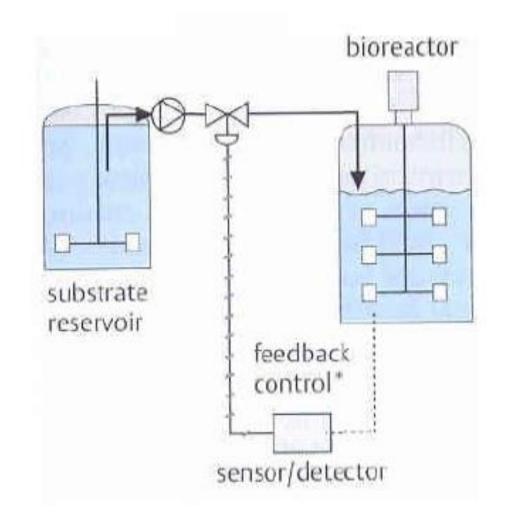
Limitierte online-Messgrößen stehen zur Verfügung

- → Erschwerung der Konzeption der Mess-und Regeltechnik
- → Gefahr der Apoptose durch Substratlimitierung oder Metabolt-Inhibierung

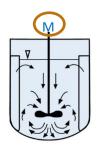
# *fed-batch* – Fermentation Zusammenfassung



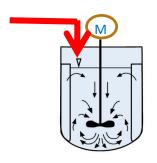
- Kontinuierliche Nährstoffzufuhr ist gewährleistet
- Substratinhibierung ausgeschlossen
- •Höhere Konzentrationen an Biomasse/Produkt
- Regulation der Wachstumsrate
- •geringere Akkumulation von toxische Metaboliten
- Reaktorvolumen begrenzt die Kultivierungsdauer
- Einfache Prozesssteuerung
- "Geringer" technischer Aufwand



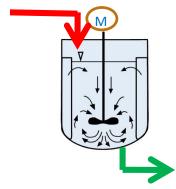




- 1. Teiloffene Systeme = Diskontinuierlich
  - Batch/ Satzbetrieb
  - Fed-Batch/ Zulaufbetrieb

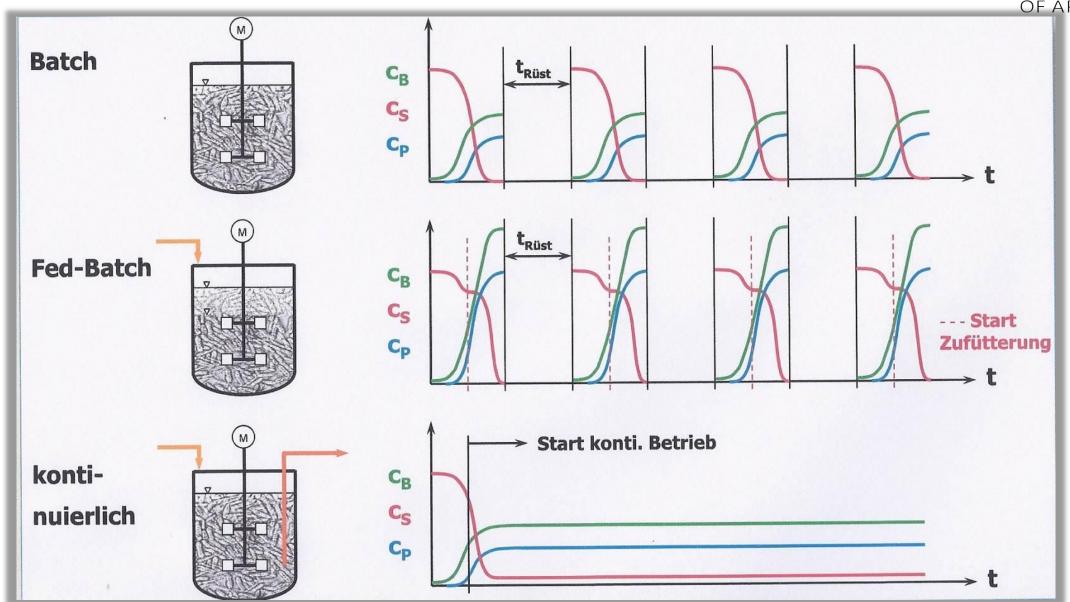


- 2. Offene Systeme = Kontinuierlich
  - Vollständige Rückvermischung
    - CSTR (Continuous Stirred Tank Reactor/ Durchflussreaktor
      - Chemostat
      - Turbidostat
      - Perfusion



- Keine Rückvermischung
  - Plug flow reactor (PFR)/ Strömungsrohrreaktor
    - Chemostat
    - Turbidostat
    - Perfusion

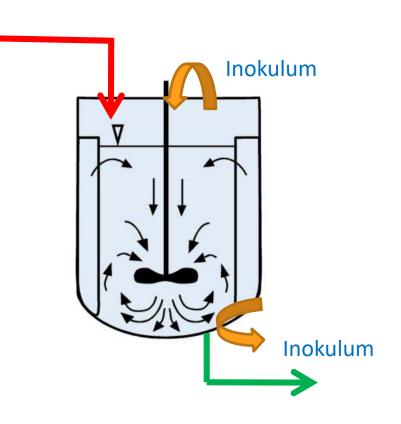
FRANKFURT UNIVERSITY OF APPLIED SCIENCES



# kontinuierliche- Fermentation



## 3.Offene Systeme (kontinuierliche Systeme)



- → System ist ständig offen
  - → Substrat (und Inokulum) wird zugeführt
  - → Produkt (und Inokulum) wird abgeführt
  - der Volumenstand im Reaktor bleibt konstant V = const.,
  - → steady-state Phase, Fließgleichgewicht

# Produktbildung kontinuierlich

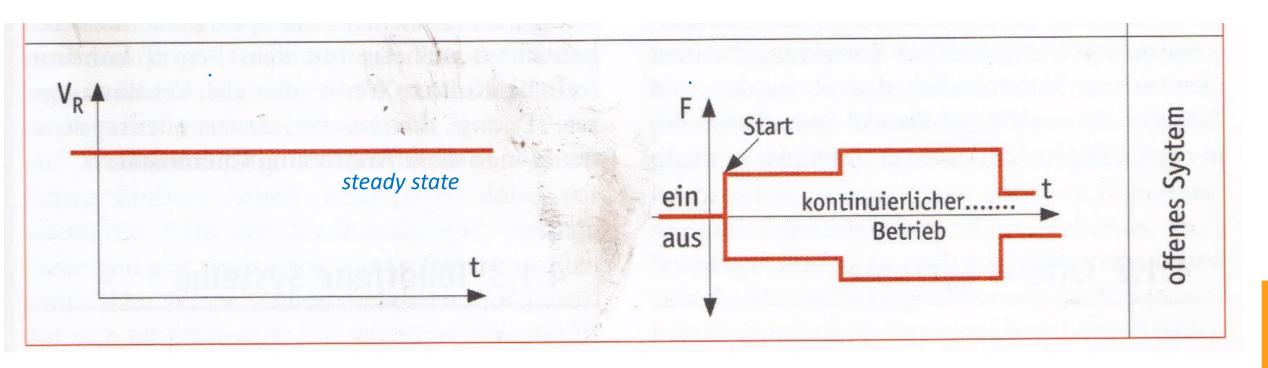


Systembeschreibung

Offenes System

→ Chemostat

→ Perfusion

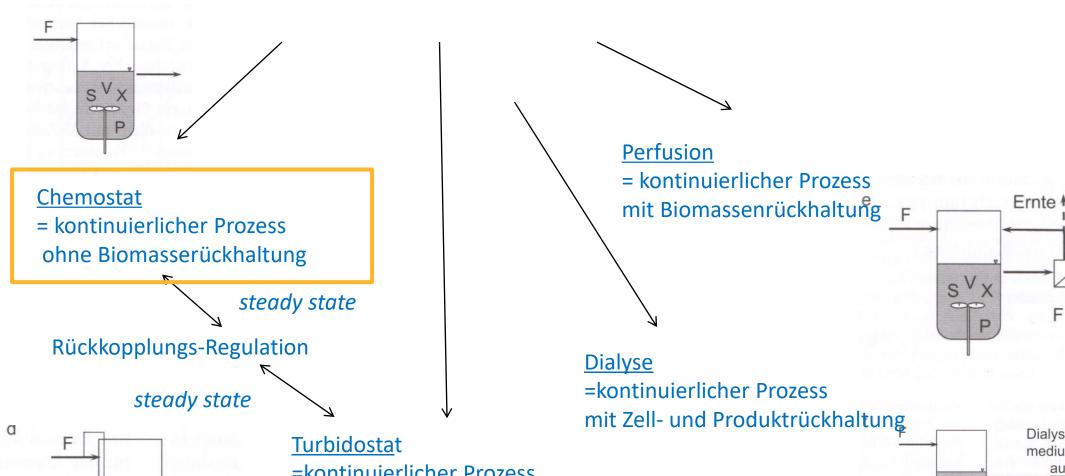


Y<sub>R</sub> = zeitliches Reaktionsvolument = Zeit

F in das System hin<u>ein</u>: positiv F aus dem System her<u>aus</u>: negativ

# kontinuierlich – Fermentation





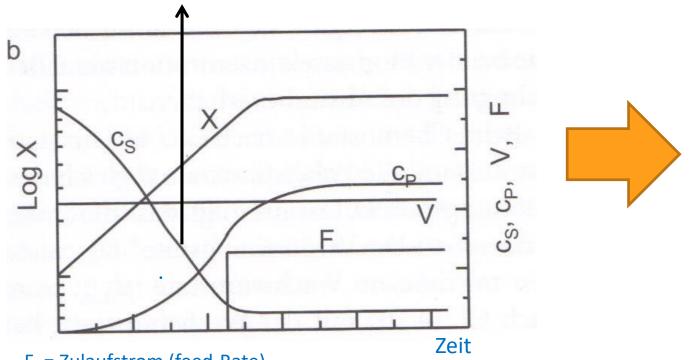
Mess-sonde für Biomasse

=kontinuierlicher Prozess ohne Biomassenrückhaltung, mit Regelung der Biomassenkonzentration

- konstante Trübung, konstante Zellmasse
- variabler Zufluss von Nährlösung

# Chemostat- kontinuierliche Fermentation

# = ohne Biomasserückhaltung, variable Entnahme APPLIED SCIENCES von Zellmasse und Produkt



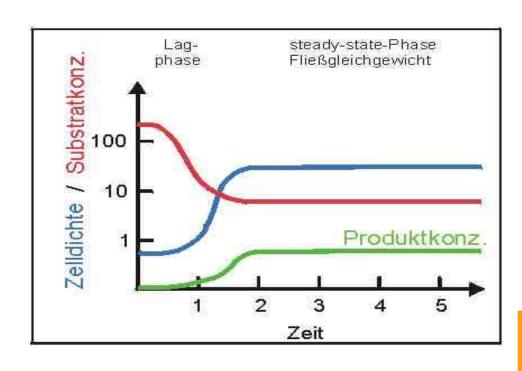
F = Zulaufstrom (feed-Rate)

X = Biomassenkonzentration

V = Reaktionsvolumen

C<sub>s</sub>= Substratkonzentration

C<sub>p</sub>=Produkt-Metabolitenkonzentration



Geregelte Zu-/Ablaufrate (F) =Verdünnungsrate D

# Chemostat – Verdünnungsrate D



Verdünnungsrate D = F (feed-rate Zulauf) V (Volumen im Reaktor)

D = Verdünnungsrate [h-1]

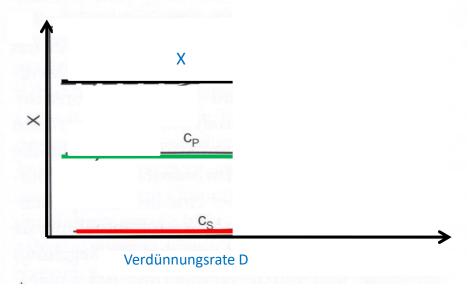
F = Zufluss [I/h]

V = Reaktionsvolumen

X = Biomassenkonzentration

C<sub>s</sub> = Substratkonzentration

C<sub>p</sub>= Produkt-Metabolitenkonznetration



- -niedere Verdünnungsraten → konstante Biomassenkonzentration
- -hohe Verdünnungsraten → Abnahme der Biomassenkonzentration im *steady-state*-Auswaschrate: kritische Verdünnungsrate Dkrit
  tierische, humane Zellen= Absterbe Verhalten

# Chemostat: Anwendung



Hager + Elsässer GmbH



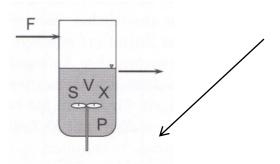
- 1. in der aeroben Abwasserreinigung
- 2. Biogasanlagen

#### Einschränkungen der Anwendung:

- max. zu erwartende Biomassenkonzentration (X) gering
- keine Produktion von Sekundärmetaboliten
- erhöhter Installationsaufwand
- erhöhter Aufwand an Steriltechniken

# Kontinuierliche Prozesse

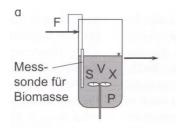




#### Chemostat

= kontinuierlicher Prozess ohne Biomasserückhaltung

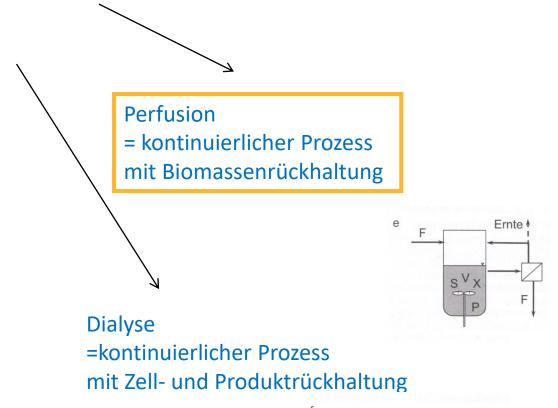
steady state
Rückkopplungs-Regulation
steady state

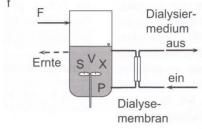


#### Turbidostat

=kontinuierlicher Prozess ohne Biomassenrückhaltung, mit Regelung der Biomassenkonzentration

- konstante Trübung, konstante Zellmasse
- variabler Zufluss von Nährlösung





# **Perfusion**



# = kontinuierlicher Prozess mit Biomassenrückhaltung

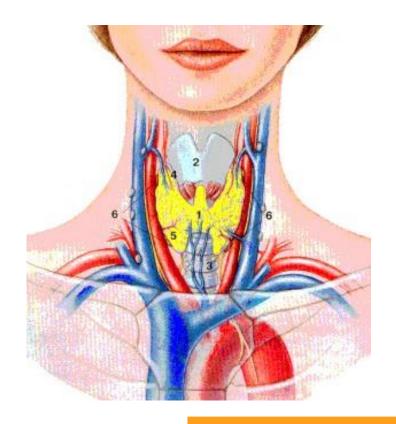
Vorteil:

- -Größere Ausbeuten an Biomasse
- Produktion und Gewinnung von Sekundärmetaboliten ist möglich

Anwendung in den industriellen Prozessen:

- Produktion von Wirkstoffen mit tierischen Zellen
  - -Wachstumshormone
  - rekombinante Proteine

- regenerative Medizin, Tissue engineering







**IGB** 





# Anwendungsbeispiel: Regenerative Medizin



#### Vaskularisierte Matrix im Bioreaktor

Anschluss zur Perfusion der vaskularen Strukturen über einen seitlichen Kreislauf kann Medium zugeführt werden.

Ein durchgängiges, artifizielles Blutsystem verbessert

- die Zufuhr von Nährstoffen
- den Gasaustausch sowie
- den Abtransport von Stoffwechselprodukten

# Perfusion

# FRANKFURT OF APPLIED SCIENCES

F= Zulaufstrom (feed-Rate)

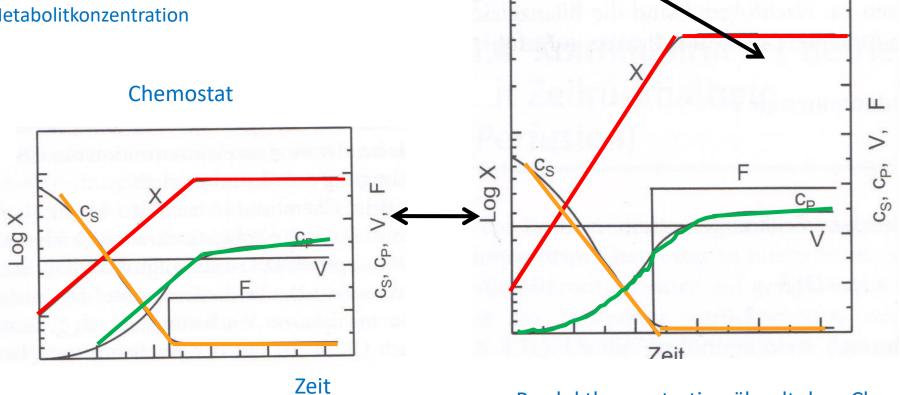
X= Zellkonzentration

V= Volumen

Cs= Substratkonzentration

Cp=produkt-Metabolitkonzentration

# = kontinuierlicher Prozess mit Biomassenrückhaltung



Produktkonzentration ähnelt dem Chemostat

Betriebsart	Vorteile	Nachteile
Batch (Satzbetrieb)  → Anwendung: Labor	<ul> <li>hohe Flexibilität</li> <li>niedere Investionskosten, da geringer Regelaufwand</li> </ul>	<ul> <li>-diskontinuierlich</li> <li>-hohe Lohnkosten durch</li> <li>höheren Personalaufwand</li> <li>zeitl. Schwankungen aller</li> <li>Größen</li> <li>-Hohe</li> <li>Substratkonzentrationen</li> </ul>
<ul> <li>Fed-batch (Zulaufbetrieb)</li> <li>→ Anwendung: <ul> <li>Biomassenproduktion</li> <li>rekombinante Proteine</li> </ul> </li> </ul>	<ul> <li>höchste Raum-Zeit Ausbeute</li> <li>weitgehende</li> <li>Automatisierung</li> <li>geringe Lohnkosten</li> <li>gleichbleibende</li> <li>Produktqualität</li> </ul>	<ul><li>hohe Investitionskosten</li><li>hoher Regelaufwand</li><li>hohe</li><li>Substratkonzentrationen</li></ul>
<ul> <li>★Anwendung:</li> <li>- Umwelttechnik</li> <li>- Pharmaka (Insulin; Novo Nordisk)</li> <li>- Tissue - engineering</li> </ul>	<ul> <li>einfachere Automatisierung</li> <li>geringe Lohnkosten, kürzere</li> <li>Rüstzeiten</li> <li>gleichbleibende</li> <li>Produktqualität bei</li> <li>wachstumsabhängiger</li> <li>Produktion</li> </ul>	<ul> <li>-Geringe Flexibilität</li> <li>- hohe Investitionskosten</li> <li>- hoher Regelaufwand</li> <li>- Sterilität</li> <li>- Mutationsgefahr –</li> <li>Plasmid Verlust</li> <li>- &gt; als 500h - wirtschaftlich</li> </ul>





